NORME ST.26

recommandation de NORME RELATIVE À LA PRÉSENTATION DES LISTAGES DES SÉQUENCES DE NUCLÉOTIDES ET D’ACIDES AMINÉS EN LANGAGE XML (*EXTENSIBLE MARKUP LANGUAGE*)

Version *1.5 ~~4~~*

*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa huitième session le 4 décembre 2020~~*

Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS

*Note du Bureau International*

*À sa cinquième session, le Comité des normes de l’OMPI (CWS) a approuvé comme date de transition pour le passage de la norme ST.25 et la norme ST.26 de l’OMPI le mois de janvier 2022. Dans l’intervalle, la norme ST.25 doit continuer d’être appliquée.*

*La norme est publiée à des fins d’information des offices de propriété industrielle et d’autres parties intéressées.*

TABLE DES MATIÈRES

**NORME ST.26** 1

INTRODUCTION 3

DÉFINITIONS 3

PORTÉE 4

RÉFÉRENCES 5

REPRÉSENTATION DES SÉQUENCES 5

*Séquences de nucléotides* 5

*Séquences d’acides aminés* 8

*Présentation de cas particuliers* 10

STRUCTURE DU LISTAGE DE SÉQUENCES EN XML 10

*Élément racine* 11

*Partie consacrée aux informations générales* 11

*Partie consacrée aux données sur les séquences* 15

*Tableau de caractéristiques* 16

*Clés de caractérisation* 17

*Clés de caractérisation obligatoires* 17

*Emplacement de la caractéristique* 17

*Qualificateurs de caractéristiques* 19

*Qualificateurs de caractéristiques obligatoires* 20

*Éléments des qualificateurs* 20

*Texte libre* 22

*Séquences de codage* 23

*Variantes* 24

**ANNEXES**

[Annexe I](#_ANNEXE_I) – Vocabulaire contrôlé

[Annexe II](#_ANNEXE_II) – Définition de type de document (DTD) pour le listage des séquences

[Annexe III](#_ANNEXE_III) – Exemple de listage des séquences (fichier XML)

[Annexe IV](#_ANNEXE_IV) – Sous‑ensemble de caractères provenant du tableau de codes des caractères latins de base de la norme Unicode à utiliser dans une instance XML d’un listage des séquences

[Annexe V](#_ANNEXE_V) – Prescriptions supplémentaires en matière d’échange de données (uniquement pour les offices ~~de brevets~~de propriété intellectuelle)

[Annexe VI](#_ANNEXE_VI) – Document d’orientation assorti d’exemples illustratifs

Appendice Document d’orientation séquences en XML

[Annexe VII](#_ANNEXE_VII) – Recommandation concernant la conversion d’un listage des séquences de la norme ST.25 à la norme ST.26 : éléments éventuellement ajoutés ou supprimés

**NORME ST.26**

recommandation de NORME RELATIVE À LA PRÉSENTATION DES LISTAGES DES SÉQUENCES DE NUCLÉOTIDES ET D’ACIDES AMINÉS EN LANGAGE XML (*EXTENSIBLE MARKUP LANGUAGE*)

*Version 1.5 ~~4~~*

Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS

*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa huitième session le 4 décembre 2020~~*

## INTRODUCTION

1. La présente norme définit la manière dont des séquences de nucléotides et d’acides aminés doivent être divulguées dans une demande de brevet pour pouvoir être jointes à un listage des séquences. Elle précise la façon dont ces divulgations doivent être représentées et la définition de type de document (DTD) à employer lorsque le listage des séquences est effectué au format XML (*eXtensible Markup Language*)*.* Il est recommandé que les offices de propriété industrielle acceptent tous les listages de séquences conformes à cette norme qui sont déposés en tant que partie intégrante d’une demande de brevet ou en relation avec une demande de brevet.
2. Cette norme a pour but :
3. de permettre aux déposants d’établir, dans le cadre d’une demande de brevet, un listage des séquences unique qui soit acceptable pour les procédures internationales et nationales ou régionales;
4. d’accroître la précision et la qualité de la présentation des séquences pour faciliter leur diffusion dans l’intérêt des déposants, du public et des examinateurs;
5. de faciliter la recherche de données sur ces séquences; et
6. de permettre l’échange de données sur les séquences sous forme électronique et l’incorporation de ces données dans des bases de données informatisées.

## DÉFINITIONS

1. Aux fins de la présente norme, l’expression :
2. “acide aminé” désigne tout acide aminé pouvant être représenté à l’aide des symboles indiqués dans le tableau I (voir section 3, tableau 3). Ces acides aminés comprennent notamment les acides aminés D et les acides aminés contenant des chaînes latérales modifiées ou synthétiques. Les acides aminés seront considérés comme des acides aminés L non modifiés sauf s’il est précisé dans leur description dans le tableau de caractéristiques qu’ils sont modifiés au sens du paragraphe 30. Aux fins de la présente norme, un résidu d’acide nucléique peptidique (ANP) est considéré non pas comme un acide aminé, mais comme un nucléotide conformément à ce qui est indiqué au paragraphe 3.g)i)2);
3. “vocabulaire contrôlé” désigne la terminologie employée dans la présente norme, qui doit être reprise dans la description des caractéristiques d’une séquence, c’est‑à‑dire dans les annotations de régions ou de sites présentant un intérêt particulier conformément à l’annexe I;
4. “énumération de ses résidus” désigne la divulgation d’une séquence dans une demande de brevet sous forme de listage, dans un ordre donné, de chacun des résidus de la séquence, étant entendu que :
5. le résidu est représenté par un nom, une abréviation, un symbole ou une structure (p. ex. HHHHHHQ ou HisHisHisHisHisHisGln); ou
6. les résidus multiples sont représentés par une formule topologique (p. ex. His6Gln);
7. “séquence délibérément omise” ou séquence vide désigne un espace réservé qui est destiné à préserver la numérotation des séquences dans le listage afin de garantir la cohérence de cette numérotation avec celle des divulgations jointes à la demande, par exemple lorsqu’une séquence a été supprimée dans la divulgation, pour éviter d’avoir à renuméroter les séquences à la fois dans la divulgation et dans le listage des séquences;
8. “acide aminé modifié” désigne tout acide aminé tel que décrit au paragraphe 3.a) différent de L‑alanine, L‑arginine, L‑asparagine, L‑aspartate, L‑cystéine, L‑glutamine, L‑glutamate, L‑glycine, L‑histidine, L‑isoleucine, L‑leucine, L‑lysine, L‑méthionine, L‑phénylalanine, L‑proline, L‑pyrrolysine, L‑sérine, L‑sélénocystéine, L‑thréonine, L‑tryptophane, L‑tyrosine ou L‑valine;
9. “nucléotide modifié” désigne tout nucléotide tel que décrit au paragraphe 3.g) différent de la désoxyadénosine 3’‑monophosphate, de la désoxyguanosine 3’‑monophosphate, de la désoxycytidine 3’‑monophosphate, de la désoxythymidine 3’‑monophosphate, de l’adénosine 3’‑monophosphate, de la guanosine 3’‑monophosphate, de la cytidine 3’‑monophosphate ou de l’uridine 3’‑monophosphate;
10. “nucléotide” désigne tout nucléotide ou analogue nucléotidique qui peut être représenté à l’aide des symboles indiqués dans l’annexe I (voir section 1, tableau 1), le nucléotide ou analogue nucléotidique comprenant :
    * 1. une fraction squelette sélectionnée parmi
         1. un 2’ désoxyribose 5’ monophosphate (la fraction squelette d’un désoxyribonucléotide) ou un ribose 5’ monophosphate (la fraction squelette d’un ribonucléotide); ou
         2. un analogue du 2’ désoxyribose 5’ monophosphate ou du ribose 5’ monophosphate, qui lorsqu’il constitue le squelette d’un analogue d’acide nucléique, forme une disposition de bases azotées reproduisant celle des acides nucléiques contenant un squelette 2’ désoxyribose 5’ monophosphate ou ribose 5’ monophosphate, l’analogue d’acide nucléique étant capable de former une paire de base avec à un acide nucléique complémentaire; on peut citer comme exemples ~~d’analogues nucléotidiques~~ de fractions squelettes les acides aminés dans les acides nucléiques peptidiques, les molécules de glycol dans les acides nucléiques à glycol, les molécules de sucre thréofuranosyl dans les acides nucléiques à thréose, les cycles morpholiniques et les groupes phosphorodiamidate dans les morpholinos, et les molécules cyclohexényle dans les acides nucléiques à cyclohexényle;

et

* + 1. le squelette étant
       1. relié à une base azotée, y compris une base azotée pyrimidique ou purine modifiée ou synthétique; ou
       2. dépourvu d’une base azotée pyrimidique ou purine lorsque le nucléotide fait partie d’une séquence nucléotidique, soit un “site AP” ou “site abasique”;

1. “résidu” désigne tout nucléotide ou acide aminé individuel ou leurs analogues respectifs dans une séquence;
2. “numéro d’identification de séquence” désigne un numéro unique (nombre entier) attribué à chaque séquence du listage;
3. “listage des séquences” désigne une partie de la description, dans la demande de brevet déposée ou dans un document déposé après la demande, qui comprend la ou les séquences de nucléotides et/ou d’acides aminés divulguées, ainsi que toute autre description complémentaire, tel que prescrit par la présente norme;
4. “spécialement défini” désigne tout nucléotide différent de ceux qui sont représentés par le symbole “n” et tout acide aminé différent de ceux qui sont représentés par le symbole “X” dans l’annexe I (voir section 1, tableau 1, et section 3, tableau 3, respectivement);
5. “inconnu”, pour un nucléotide ou un acide aminé, signifie qu’un seul nucléotide ou acide aminé est présent mais que son identité est inconnue ou non divulguée.
6. “séquence variante” désigne une séquence de nucléotides ou d’acides aminés qui présente une ou plusieurs différences par rapport à une séquence primaire. Ces différences peuvent être des résidus alternatifs (voir les paragraphes 15 et 27), des résidus modifiés (voir les paragraphes 3.g), 3.h), 16 et 29), des suppressions, des adjonctions ou des remplacements. Voir les paragraphes 93 à 95.
7. “texte libre” désigne un format de valeur autorisé pour certains qualificateurs. Il s’agit d’un texte descriptif qui se présente sous forme de segments de phrases ou tout autre format précisé (comme indiqué à l’annexe I). Voir le paragraphe 85.
8. “texte libre dépendant de la langue” désigne une valeur de texte libre de certains qualificateurs qui est dépendante de la langue et peut nécessiter une traduction aux fins des procédures internationales, nationales ou régionales. Voir le paragraphe 87.
9. Aux fins de la présente norme,
10. le terme “peut” indique qu’une démarche est facultative ou autorisée, mais pas obligatoire;
11. le terme “doit” indique qu’une démarche est obligatoire selon la présente norme et que le non‑respect de celle‑ci peut entraîner la non‑conformité de la demande;
12. l’expression “ne doit pas” indique une interdiction au sens de la présente norme;
13. le terme “devrait” indique qu’une démarche est fortement conseillée, mais pas obligatoire.
14. l’expression “ne devrait pas” indique qu’une démarche est fortement déconseillée, mais pas interdite.

## PORTÉE

1. La présente norme définit les exigences en matière de présentation des listages des séquences de nucléotides et d’acides aminés pour les séquences divulguées dans les demandes de brevet.
2. Un listage des séquences conforme à cette norme (ci‑après “listage des séquences”) contient une partie consacrée aux informations générales et une partie destinée aux données des séquences. Le listage des séquences doit être présenté dans un fichier unique qui doit être au format XML et être conforme à la définition de type de document (DTD) présentée dans l’annexe II. Les informations bibliographiques figurant dans la partie consacrée aux informations générales sont uniquement destinées à associer le listage des séquences à la demande de brevet pour laquelle le listage a été communiqué. La partie consacrée aux données des séquences se compose d’un ou plusieurs éléments de données, chacun d’eux contenant des informations sur une seule séquence. Ces éléments de données des séquences comportent différentes clés de caractérisation et des qualificateurs ultérieurs conformes aux exigences de la Collaboration internationale sur les bases de données de séquences de nucléotides (INSDC) et d’UniProt.
3. Aux fins de la présente norme, une séquence doit être intégrée dans un listage si elle est divulguée dans n’importe quelle partie d’une demande de brevet par l’énumération de ses résidus, et peut être représentée sous la forme :
4. d’une séquence non ramifiée ou d’une région linéaire d’une séquence ramifiée contenant au moins 10 nucléotides définis de manière spécifique, et dont les nucléotides adjacents sont reliés par :
   1. une liaison phosphodiester de 3’ à 5’ (ou 5’ à 3’); ou
      1. toute liaison chimique résultant en une disposition de bases azotées adjacentes qui reproduit la disposition des bases azotées des acides nucléiques existant à l’état naturel; ou
5. d’une séquence non ramifiée ou d’une région linéaire d’une séquence ramifiée contenant au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique, et dont les acides aminés forment un squelette peptidique, c’est‑à‑dire que les acides aminés adjacents ont des liaisons peptidiques.
6. Un listage des séquences ne doit contenir, en tant que séquence disposant de son propre numéro d’identification de séquence, aucune séquence comportant moins de 10 nucléotides définis de manière spécifique ou moins de quatre acides aminés définis de manière spécifique.

## RÉFÉRENCES

1. Les normes et ressources suivantes sont pertinentes à l’égard de la présente norme :

Collaboration internationale sur les   
bases de données de séquences de nucléotides (INSDC) <http://www.insdc.org/>;

Norme internationale ISO 639‑1 :2002 Codes pour la représentation des noms de langue – Partie 1 : Code Alpha2;

Consortium UniProt <http://www.uniprot.org/>;

Norme du W3C sur le XML 1.0 <http://www.w3.org/>;

Norme [ST.2](http://www.wipo.int/standards/fr/pdf/03-02-01.pdf) de l’OMPI Indication normalisée des dates à l’aide du calendrier grégorien;

Norme [ST.3](http://www.wipo.int/standards/fr/pdf/03-03-01.pdf) de l’OMPI Norme recommandée concernant les codes à deux lettres pour la représentation des États, autres entités et organisations intergouvernementales.

Norme [ST.16](http://www.wipo.int/standards/fr/pdf/03-16-01.pdf) de l’OMPI Code normalisé recommandé pour l’identification de différents types de documents de brevet;

Norme [ST.25](http://www.wipo.int/standards/fr/pdf/03-25-01.pdf) de l’OMPI Norme relative à la présentation du listage des séquences de nucléotides et d’acides aminés dans les demandes de brevet.

## REPRÉSENTATION DES SÉQUENCES

1. À chaque séquence visée par le paragraphe 7 doit être attribué un numéro d’identification de séquence distinct, y compris en ce qui concerne les séquences qui sont identiques à une région d’une séquence plus longue. Ces numéros doivent commencer par le chiffre 1 et être incrémentés de manière consécutive par des nombres entiers. Si aucune séquence ne correspond à un numéro d’identification donné, par exemple en cas de séquence délibérément omise, il convient d’insérer la chaîne de caractères “000” à la place de la séquence (voir le paragraphe 58). Le nombre total de séquences doit être indiqué dans le listage des séquences et doit être égal au nombre total de numéros d’identification de séquence, que ces numéros soient suivis d’une séquence ou de la chaîne de caractères “000”.

### *Séquences de nucléotides*

1. Toute séquence de nucléotides doit être représentée par un seul brin de codage, dans le sens 5’-3’ et de gauche à droite, ou de gauche à droite de manière à reproduire le sens 5’-3’. Les désignations 5’ et 3’ ou toute autre désignation similaire ne doivent pas être incluses dans la séquence. Toute séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage et divulguée par énumération des résidus des deux brins doit être représentée sous la forme :
2. d’une seule séquence ou de deux séquences distinctes, chacune disposant de son propre numéro d’identification de séquence, si les deux brins distincts sont entièrement complémentaires l’un de l’autre; ou
3. de deux séquences distinctes, chacune disposant de son propre numéro d’identification de séquence, si les deux brins ne sont pas entièrement complémentaires l’un de l’autre.
4. Aux fins de la présente norme, le premier nucléotide présenté dans la séquence correspond à la position de résidu numéro 1. Lorsque des séquences de nucléotides présentent une configuration circulaire, le déposant doit choisir le nucléotide à la position de résidu numéro 1. La numérotation est continue sur l’ensemble de la séquence dans le sens 5’-3’, ou dans le sens qui reproduit le sens 5’-3’. Le dernier numéro de position de résidu doit correspondre au nombre de nucléotides de la séquence.
5. Tous les nucléotides d’une séquence doivent être représentés à l’aide des symboles indiqués dans l’annexe I (voir section 1, tableau 1). Seules les lettres minuscules sont autorisées. Tout symbole employé pour représenter un nucléotide ne peut être l’équivalent que d’un seul résidu.
6. Le symbole “t” désigne la thymine dans de l’ADN et l’uracile dans de l’ARN. L’uracile dans de l’ADN ou la thymine dans de l’ARN sont considérés comme des nucléotides modifiés et doivent être accompagnés d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques au sens du paragraphe 19.
7. Lorsqu’il convient d’employer un symbole ambigu (représentant deux nucléotides possibles ou plus), il faut choisir le symbole le plus restrictif indiqué à l’annexe I (voir section 1, tableau 1). Si par exemple un nucléotide dans une position quelconque pouvait être désigné par “a” ou “g”, il faut employer “r” au lieu de “n”. Le symbole “n” sera considéré comme équivalent à l’un des symboles “a”, “c”, “g” ou “t/u”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Ce symbole “n” ne peut être employé que pour représenter un nucléotide. Il peut représenter un seul nucléotide modifié ou “inconnu” s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques au sens des paragraphes 16, 17, 21 ou 93 à 96. On trouvera des détails sur la représentation des variantes de séquence, par exemple des alternatives, des suppressions, des adjonctions ou des remplacements, aux paragraphes 93 à 100.
8. Les nucléotides modifiés doivent être représentés dans la séquence comme les nucléotides non modifiés correspondants, c’est‑à‑dire par “a”, “c”, “g” ou “t” chaque fois que possible. Tout nucléotide modifié apparaissant dans une séquence et ne pouvant être représenté à l’aide d’un autre symbole indiqué dans l’annexe I (voir section 1, tableau 1), c’est‑à‑dire un nucléotide “other”, par exemple un nucléotide n’existant pas à l’état naturel, doit être représenté par le symbole “n”. Le symbole “n” est l’équivalent d’un seul résidu.
9. Tout nucléotide modifié doit être accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques (voir les paragraphes 60 et suivants) comportant la clé de caractérisation “modified\_base” et le qualificateur obligatoire “mod\_base”. La valeur qualificative ne peut être constituée que d’une seule abréviation issue de l’annexe I (voir section 2, tableau 2). Si cette abréviation est “OTHER”, le nom complet non abrégé du nucléotide modifié doit être indiqué dans un qualificateur de type “note”. Pour un listage d’autres nucléotides modifiés, la valeur qualificative “OTHER” peut être utilisée conjointement avec un qualificateur de type “note” supplémentaire (voir les paragraphes 97 et 98). Les abréviations (ou les noms complets) indiquées dans l’annexe I (voir section 2, tableau 2) qui sont mentionnées ci‑dessus ne doivent pas être employées dans la séquence elle‑même.
10. Une séquence de nucléotides comprenant une ou plusieurs régions de nucléotides modifiés consécutifs partageant la même fraction squelette (voir le paragraphe 3.g)i)2)) doit être accompagnée d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques comme indiqué au paragraphe 17. Les nucléotides modifiés de chacune de ces régions peuvent faire l’objet d’une description commune au moyen d’un seul élément INSDFeature comme indiqué au paragraphe 22. Le nom chimique complet non abrégé le plus restrictif qui englobe tous les nucléotides modifiés de la série ou une liste des noms chimiques de tous les nucléotides de la série doit être indiqué sous forme de valeur dans le qualificateur de type “note”. Par exemple, la séquence d’un acide nucléique à glycol contenant des bases azotées “a”, “c”, “g”, ou “t” peut comporter un qualificateur de type “note” dont la valeur est “2,3‑dihydroxypropyl nuclosides”. Cette même séquence peut également comporter un qualificateur de type “note” dont la valeur est “2,3‑dihydroxypropyladenine, 2,3‑dihydroxypropylthymine, 2,3‑dihydroxypropylguanine, or 2,3‑dihydroxypropylcytosine”. Lorsqu’un nucléotide modifié de la région comporte une modification supplémentaire, celui‑ci doit également être accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques comme indiqué au paragraphe 17.
11. L’uracile dans de l’ADN ou la thymine dans de l’ARN sont considérés comme des nucléotides modifiés et doivent être représentés dans la séquence par un “t” et être accompagnés d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Cette description doit comporter la clé de caractérisation “modified\_base”, le qualificateur “mod\_base” dont la valeur doit être “OTHER”, et un qualificateur de type “note” dont la valeur doit être respectivement “uracil” ou “thymine”.
12. Les exemples ci‑après illustrent la manière dont des nucléotides modifiés doivent être représentés pour être conformes aux paragraphes 16 à 18 ci‑dessus :

Exemple 1 : Nucléotide modifié représenté par une abréviation indiquée dans l’annexe I (voir section 2, tableau 2).

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>modified\_base</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>15</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mod\_base</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>i</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 2 : Nucléotide modifié représenté par la valeur “OTHER” indiquée dans l’annexe I (voir section 2, tableau 2)

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>modified\_base</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>4</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mod\_base</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>OTHER</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>xanthine</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 3 : Séquence de nucléotides composée de nucléotides modifiés visés par le paragraphe 3.g)i)2) avec deux nucléotides individuels comportant une modification supplémentaire

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>modified\_base</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..954</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mod\_base</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>OTHER</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>2,3-dihydroxypropyl nucleosides</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>modified\_base</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>439</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mod\_base</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>i</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>modified\_base</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>684</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mod\_base</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>OTHER</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>xanthine</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

1. Tout nucléotide “inconnu” doit être représenté par le symbole “n” dans la séquence. Un nucléotide “inconnu” doit en outre être accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques (voir les paragraphes 60 et suivants) comportant la clé de caractérisation “unsure”. Le symbole “n” ne peut être l’équivalent que d’un seul résidu.
2. Toute région contenant un nombre connu de résidus “a”, “c”, “g”, “t” ou “n” auxquels la même description s’applique peut faire l’objet d’une description commune au moyen d’un seul élément INSDFeature avec la syntaxe “x..y” dans le descripteur d’emplacement de l’élément INSDFeature\_location (voir les paragraphes 64 à 71). On trouvera des détails sur la représentation des variantes de séquence, par exemple des alternatives, des suppressions, des adjonctions ou des remplacements, aux paragraphes 93 à 100.
3. L’exemple ci‑après illustre la représentation d’une région de nucléotides modifiés faisant l’objet de la même description au sens du paragraphe 22 ci‑dessus :

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>modified\_base</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>358..485</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mod\_base</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>OTHER</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>isoguanine</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

### *Séquences d’acides aminés*

1. Les acides aminés d’une séquence d’acides aminés doivent être représentés dans le sens amino‑carboxy et de gauche à droite. Les groupes amino et carboxy ne doivent pas être représentés dans la séquence.
2. Aux fins de la présente norme, le premier acide aminé de la séquence est dans la position de résidu numéro 1, en tenant compte des acides aminés précédant la protéine mature, par exemple les préséquences, les proséquences et les pré‑proséquences ainsi que les séquences signal. Lorsqu~~e~~’une ~~les~~ séquence~~s~~ d’acides aminés présente~~nt~~ une configuration circulaire et que la séquence se compose essentiellement de résidus d’acides aminés reliés par des liaisons peptidiques, c’est‑à‑dire que la séquence ne comporte aucune terminaison amino ou carboxy, le déposant doit choisir l’acide aminé à la position de résidu numéro 1. La numérotation est continue sur l’ensemble de la séquence dans le sens amino‑carboxy.
3. Tous les acides aminés d’une séquence doivent être représentés à l’aide des symboles indiqués dans l’annexe I (voir section 3, tableau 3). Seules les lettres majuscules sont autorisées. Tout symbole employé pour représenter un acide aminé ne peut être l’équivalent que d’un seul résidu.
4. Lorsqu’il convient d’employer un symbole ambigu (représentant deux acides aminés possibles ou plus), il faut choisir le symbole le plus restrictif indiqué dans l’annexe I (voir section 3, tableau 3). Si par exemple un acide aminé dans une position quelconque pouvait être de l’acide aspartique ou de l’asparagine, il faut employer le symbole “B” au lieu de “X”. Le symbole “X” ne sera pas considéré comme équivalent à l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Le symbole “X” ne peut être employé que pour représenter un acide aminé. Il peut représenter un seul acide aminé modifié ou “inconnu” s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques, p. ex. au sens des paragraphes 29, 30,32 ou 94 à 98. On trouvera des détails sur la représentation des variantes de séquence, par exemple des alternatives, des suppressions, des adjonctions ou des remplacements, aux paragraphes 93 à 100.
5. Les séquences d’acides aminés divulguées séparées par des symboles internes de fin (représentés par exemple par “Ter”, l’astérisque “\*”, le point “.” ou un espace blanc) doivent être ajoutées comme des séquences distinctes pour chaque séquence qui contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique et qui est visée par le paragraphe 7. Chacune de ces séquences distinctes doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence. Les symboles de fin et les espaces blancs ne doivent pas être ajoutés dans les séquences figurant dans un listage (voir le paragraphe 57).
6. Les acides aminés modifiés, y compris les acides aminés D, doivent être représentés dans la séquence comme les acides aminés non modifiés correspondants chaque fois que possible. Tout acide aminé modifié apparaissant dans une séquence et ne pouvant être représenté à l’aide d’un autre symbole indiqué dans l’annexe I (voir section 3, tableau 3), c’est‑à‑dire un acide aminé “autre”, doit être représenté par le symbole “X”. Ce symbole “X” n’est l’équivalent que d’un seul résidu.
7. Tout acide aminé modifié doit être accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques (voir les paragraphes 60 et suivants). Le cas échéant, les clés de caractérisation “CARBOHYD” ou “LIPID” devraient être utilisées avec le qualificateur “~~NOTE~~note”. Il faudrait employer la clé de caractérisation “MOD\_RES” et le qualificateur “~~NOTE~~note” pour les acides aminés autres modifiés après traduction; autrement, la clé de caractérisation “SITE” ainsi que le qualificateur “~~NOTE~~note” doivent être utilisés. La valeur du qualificateur “~~NOTE~~note” doit être soit une abréviation indiquée dans l’annexe I (voir section 4, tableau 4), soit le nom complet non abrégé de l’acide aminé modifié. Les abréviations indiquées dans le tableau 4 précité ou les noms complets non abrégés ne doivent pas être employés dans la séquence elle‑même.
8. Les exemples ci‑après illustrent la manière dont des acides aminés modifiés doivent être représentés pour être conformes au paragraphe 30 ci‑dessus :

Exemple 1 : Acide aminé modifié après traduction.

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>MOD\_RES</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>3</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>3Hyp</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 2 : Acide aminé modifié différemment

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>SITE</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>3</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>Orn</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 3 : acide aminé D

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>SITE</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>9</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>D-Arginine</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

1. Tout acide aminé “inconnu” doit être représenté par le symbole “X” dans la séquence. Tout acide aminé “inconnu” désigné par “X” doit être accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques (voir les paragraphes 60 et suivants) comportant la clé de caractérisation “UNSURE” et éventuellement le qualificateur “~~NOTE~~note”. Le symbole “X” ne peut être l’équivalent que d’un seul résidu.
2. L’exemple ci‑après illustre la manière dont un acide aminé “inconnu” doit être représenté pour être conforme au paragraphe 32 ci‑dessus :

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>UNSURE</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>3</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>A or V</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

1. Toute région contenant un nombre connu de résidus “X” contigus auxquels la même description s’applique peut faire l’objet d’une description commune au moyen de la syntaxe “x..y” dans le descripteur d’emplacement de l’élément INSDFeature\_location (voir les paragraphes 64 à 70). On trouvera des détails sur la représentation des variantes de séquence, par exemple des alternatives, des suppressions, des adjonctions ou des remplacements, aux paragraphes 93 à 100.

### *Présentation de cas particuliers*

1. Toute séquence divulguée par énumération de ses résidus qui est construite comme une séquence continue et unique d’un ou plusieurs segments non contigus provenant d’une séquence plus grande ou de segments provenant de différentes séquences doit être ajoutée au listage des séquences et doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence.
2. Toute séquence qui contient des régions de résidus définis de manière spécifique et séparés par une ou plusieurs régions de résidus “n” ou “X” contigus (voir respectivement les paragraphes 15 et 27), et pour laquelle le nombre exact de résidus “n” ou “X” dans chaque région est divulgué, doit être ajoutée au listage des séquences comme une séquence et doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence.
3. Toute séquence qui contient des régions de résidus définis de manière spécifique et séparés par une ou plusieurs brèches composées d’un nombre inconnu ou non divulgué de résidus ne doit pas être représentée dans le listage des séquences comme une séquence unique. Chaque région de résidus définis de manière spécifique visée par le paragraphe 7 doit être insérée dans le listage des séquences comme une séquence distincte et doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence.

## STRUCTURE DU LISTAGE DE SÉQUENCES EN XML

1. En application du paragraphe 6 ci‑dessus, l’instance XML d’un fichier de listage des séquences conforme à la présente norme se compose des éléments suivants :
2. une partie consacrée aux informations générales, qui contient des informations sur la demande de brevet à laquelle se rapporte le listage des séquences; et
3. une partie consacrée aux données des séquences, qui contient un ou plusieurs éléments de données sur les séquences, chacun de ces éléments contenant des informations sur une seule séquence.

On trouvera un exemple de listage de séquences dans l’annexe III.

1. Le listage des séquences doit être présenté au format XML 1.0 en employant la DTD définie dans l’annexe II intitulée “Définition de type de document (DTD) pour le listage des séquences”.
2. La première ligne de l’instance XML doit contenir la déclaration du format XML :

<?xml version=“1.0” encoding=“UTF-8”?>.

1. La deuxième ligne de l’instance XML doit contenir une déclaration de type de document (DOCTYPE) :

<!DOCTYPE ST26SequenceListing PUBLIC “-//WIPO//DTD Sequence Listing 1. ~~3~~//EN” “ST26SequenceListing\_V1\_~~3~~.dtd”>.

1. Le listage des séquences au format électronique doit être entièrement contenu dans un seul fichier. Celui‑ci doit être codé selon la norme Unicode UTF‑8, avec les restrictions suivantes :
2. les informations figurant dans les éléments ApplicantName, InventorName et InventionTitle dans la partie consacrée aux informations générales et l’élément NonEnglishQualifier\_value dans la partie consacrée aux données sur les séquences peuvent comporter n’importe quel caractère Unicode valide indiqué dans la spécification XML 1.0 à l’exception des points de codes de contrôle Unicode 0000-001F et 007F-009F. Les caractères réservés “, &, ”, <, et > (points de codes Unicode 0022, 0026, 0027, 003C et 003E respectivement) doivent être remplacés selon la méthode décrite au paragraphe 41; et
3. les informations figurant dans tous les autres éléments et attributs de la partie consacrée aux informations générales et dans tous les autres éléments et attributs de la partie sur les données des séquences doivent être composées de caractères imprimables (y compris le caractère d’espace) indiqués dans le tableau de codes des caractères latins de base de la norme Unicode (c’est-à-dire qu’ils se limitent aux points de codes Unicode 0020 à 007E – voir l’annexe IV). Les caractères réservés “, &, ”, <, et > (points de codes Unicode 0022, 0026, 0027, 003C et 003E respectivement) doivent être remplacés comme indiqué au paragraphe 41.
4. Dans l’instance XML d’un listage des séquences, les références sous forme de caractères numériques[[1]](#footnote-2) ne doivent pas être utilisées et les caractères réservés suivants doivent être remplacés par les entités prédéfinies correspondantes lorsqu’ils sont employés pour renseigner la valeur d’un attribut ou le contenu d’un élément :

|  |  |
| --- | --- |
| **Caractère réservé** | **Entités prédéfinies** |
| < | &lt; |
| > | &gt; |
| & | &amp; |
| “ | &quot; |
| ‘ | &apos; |

On trouvera un exemple au paragraphe 71. Les seules références d’entités de caractères autorisées sont les entités prédéfinies prévues dans ce paragraphe.

1. Tous les éléments obligatoires doivent être renseignés (sauf ceux qui sont indiqués au paragraphe 58 à propos des séquences délibérément omises). Les éléments facultatifs pour lesquels aucun contenu n’est disponible ne doivent pas figurer dans l’instance XML (à l’exception de ce qui est prévu au paragraphe 97 concernant la représentation d’une suppression dans une séquence dans la valeur du qualificateur “replace”).

### *Élément racine*

1. L’élément racine d’une instance XML au sens de la présente norme est l’élément ST26SequenceListing, dont les attributs sont les suivants :

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| **Attribut** | **Description** | **Obligatoire/Facultatif** |
| dtdVersion | Version de la DTD employée pour créer ce fichier au format “V#\_#”, par exemple “V1\_3”. | Obligatoire |
| fileName | Nom du fichier contenant le listage des séquences. | Facultatif |
| softwareName | Nom du logiciel ayant créé le fichier. | Facultatif |
| softwareVersion | Version du logiciel ayant créé le fichier. | Facultatif |
| productionDate | Date de production du fichier contenant le listage des séquences (format “SSAA‑MM‑JJ”). | Facultatif |
| originalFreeTextLanguageCode | Le code de langue (voir la référence au paragraphe 9 à la norme ISO 639-1:2002) pour la langue originale unique dans laquelle les qualificateurs de texte libre dépendant de la langue ont été établis. | Facultatif |
| nonEnglishFreeTextLanguageCode | Le code de langue (voir la référence au paragraphe 9 à la norme ISO 639-1 :2002) pour les éléments NonEnglishQualifier\_value | Obligatoire lorsqu’un élément NonEnglishQualifier\_value est présent dans le listage des séquences |

1. L’exemple ci‑après est une illustration de l’élément racine ST26SequenceListing et de ses attributs dans une instance XML conforme au paragraphe 43 ci‑dessus :

<ST26SequenceListing dtdVersion=~~“~~"V1\_3"~~”~~ fileName=~~“~~"US11\_405455\_SEQL.xml"~~”~~ softwareName="~~“~~ Wipo Sequence"~~”~~ softwareVersion="~~“~~1.0"~~”~~ productionDate="~~“~~2022-05-10~~”~~" originalFreeTextLanguageCode=~~“~~"de"~~”~~ nonEnglishFreeTextLanguageCode="~~“~~fr"~~”~~>

{...}\*

</ST26SequenceListing>

\*{...} représente la partie des informations générales et la partie des données de séquences qui ne figurent pas dans cet exemple.

### *Partie consacrée aux informations générales*

1. Les éléments de la partie consacrée aux informations générales contiennent des informations sur la demande de brevet, comme indiqué ci‑après :

| **Élément** | **Description** | **Obligatoire/**  **Facultatif** |
| --- | --- | --- |
| ApplicationIdentification  L’élément ApplicationIdentification est composé des éléments suivants : | Identification de la demande pour laquelle le listage des séquences est soumis. | Obligatoire lorsqu’un listage des séquences est remis à un moment quelconque après l’attribution d’un numéro de demande. |
| IPOfficeCode | Code ST.3 de l’office de dépôt | Obligatoire |
| ApplicationNumberText | Identification de la demande fournie par l’office de dépôt (ex : PCT/IB2013/099999) | Obligatoire |
| FilingDate | Date de dépôt de la demande de brevet pour laquelle le listage des séquences est remis (au format ST.2 “SSAA‑MM‑JJ”, en désignant l’année civile sur 4 chiffres, le mois civil sur 2 chiffres et le jour du mois civil sur 2 chiffres, p. ex. 2015‑01‑31) | Obligatoire lorsqu’un listage des séquences est remis à un moment quelconque après l’attribution d’une date de dépôt. |
| ApplicantFileReference | Identificateur unique attribué par le demandeur pour désigner une demande particulière, composé de caractères définis au paragraphe 40 b). | Obligatoire lorsqu’un listage des séquences est remis à un moment quelconque avant l’attribution du numéro de demande; facultatif dans les autres cas. |
| EarliestPriorityApplicationIdentification | Identification de la revendication de priorité la plus ancienne (contient également les éléments IPOfficeCode, ApplicationNumberText et FilingDate, voir ApplicationIdentification ci‑dessus) | Obligatoire si une priorité est revendiquée. |
| ApplicantName | Nom du premier déposant mentionné, composé de caractères définis au paragraphe 40 a). Cet élément comporte l’attribut obligatoire languageCode conformément au paragraphe 47. | Obligatoire |
| ApplicantNameLatin | Si l’élément ApplicantName comporte des caractères différents de ceux définis au paragraphe 40 b), une traduction ou une translittération du nom du premier déposant mentionné doit être fournie et doit aussi se composer de caractères définis au paragraphe 40 b). | Obligatoire si l’élément ApplicantName contient des caractères non latins. |
| InventorName | Nom du premier inventeur mentionné, composé de caractères définis au paragraphe 40 a). Cet élément comporte l’attribut obligatoire languageCode conformément au paragraphe 47. | Facultatif |
| InventorNameLatin | Si l’élément InventorName comporte des caractères différents de ceux définis au paragraphe 40 b), une traduction ou une translittération du nom du premier inventeur mentionné doit être fournie et doit aussi se composer de caractères définis au paragraphe 40 b). | Facultatif |
| InventionTitle | Titre de l’invention, composé de caractères définis au paragraphe 40 a) dans la langue de dépôt. Une traduction du titre de l’invention dans d’autres langues peut être fournie; elle doit alors se composer de caractères définis au paragraphe 40 a) et apparaître sous des éléments InventionTitle supplémentaires. Cet élément comporte l’attribut obligatoire languageCode défini au paragraphe 48.  Le titre de l’invention ~~doit~~ devrait comporter ~~de préférence~~ deux à sept mots. | Obligatoire dans la langue de dépôt. Facultatif dans d’autres langues. |
| SequenceTotalQuantity | Nombre total de toutes les séquences apparaissant dans le listage, y compris les séquences délibérément omises (également appelées séquences vides) (voir le paragraphe 10). | Obligatoire |

1. Les exemples ci‑après illustrent la manière dont la partie du listage des séquences consacrée aux informations générales doit être présentée pour être conforme au paragraphe 45 ci‑dessus :

Exemple 1 : Listage des séquences déposé avant l’attribution du numéro d’identification et de la date de dépôt de la demande.

<?xml version="1.0" encoding="UTF-8"?>

<!DOCTYPE ST26SequenceListing PUBLIC "-//WIPO//DTD Sequence Listing 1. 3//EN" "ST26SequenceListing\_V1\_3.dtd">

<ST26SequenceListing dtdVersion="V1\_3"~~”~~ fileName="Invention\_SEQL.xml" softwareName="WIPO Sequence" softwareVersion="1.0" productionDate="2022-05-10" originalFreeTextLanguageCode="~~“~~en"~~”~~ nonEnglishFreeTextLanguageCode=~~“~~"ja~~p~~"~~”~~>

<ApplicantFileReference>AB123</ApplicantFileReference>

<EarliestPriorityApplicationIdentification>

<IPOfficeCode>IB</IPOfficeCode>

<ApplicationNumberText>PCT/IB2013/099999</ApplicationNumberText>

<FilingDate>2014-07-10</FilingDate>

</EarliestPriorityApplicationIdentification>

<ApplicantName languageCode="en">GENOS Co., Inc.</ApplicantName>

<InventorName languageCode="en">Keiko Nakamura</InventorName>

<InventionTitle languageCode="en">SIGNAL RECOGNITION PARTICLE RNA AND PROTEINS</InventionTitle>

<SequenceTotalQuantity>9</SequenceTotalQuantity>

<SequenceData sequenceIDNumber="1"> {...}\* </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="2"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="3"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="4"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="5"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="6"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="7"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="8"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="9"> {...} </SequenceData>

</ST26SequenceListing>

\*{...} représente des informations pertinentes pour chaque séquence qui ne figurent pas dans cet exemple.

Exemple 2 : Listage des séquences déposé après l’attribution du numéro d’identification et de la date de dépôt de la demande

<?xml version="1.0" encoding="UTF-8"?>

<!DOCTYPE ST26SequenceListing PUBLIC "-//WIPO//DTD Sequence Listing 1. 3//EN" "ST26SequenceListing\_V1\_3.dtd">

<ST26SequenceListing dtdVersion="V1\_3"~~”~~ fileName="Invention\_SEQL.xml" softwareName="WIPO Sequence" softwareVersion="1.0" productionDate="2022-05-10" originalFreeTextLanguageCode=~~“~~"en"~~”~~ nonEnglishFreeTextLanguageCode="~~“~~ja~~p~~ "~~”~~>

<ApplicationIdentification>

<IPOfficeCode>US</IPOfficeCode>

<ApplicationNumberText>14/999,999</ApplicationNumberText>

<FilingDate>2015-01-05</FilingDate>

</ApplicationIdentification>

<ApplicantFileReference>AB123</ApplicantFileReference>

<EarliestPriorityApplicationIdentification>

<IPOfficeCode>IB</IPOfficeCode>

<ApplicationNumberText>PCT/IB2014/099999</ApplicationNumberText>

<FilingDate>2014-07-10</FilingDate>

</EarliestPriorityApplicationIdentification>

<ApplicantName languageCode="en">GENOS Co., Inc.</ApplicantName>

<InventorName languageCode="en">Keiko Nakamura</InventorName>

<InventionTitle languageCode="en">SIGNAL RECOGNITION PARTICLE RNA AND PROTEINS</InventionTitle>

<SequenceTotalQuantity>9</SequenceTotalQuantity>

<SequenceData sequenceIDNumber="1"> {...}\* </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="2"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="3"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="4"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="5"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="6"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="7"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="8"> {...} </SequenceData>

<SequenceData sequenceIDNumber="9"> {...} </SequenceData>

</ST26SequenceListing>\*

{...} représente des informations pertinentes pour chaque séquence qui ne figurent pas dans cet exemple.

1. Le nom du déposant et, à titre facultatif, le nom de l’inventeur doivent être indiqués respectivement dans les éléments ApplicantName et InventorName car ils sont généralement mentionnés dans la langue de dépôt de la demande. Le code de langue adéquat (voir la référence à la norme ISO 639‑1 :2002 au paragraphe 9) doit être indiqué dans l’attribut languageCode pour chaque élément. Si le nom du déposant contient des caractères différents de l’alphabet latin tel que défini au paragraphe 40 b), une translittération ou une traduction de ce nom doit aussi être fournie en caractères latins dans l’élément ApplicantNameLatin. Si le nom de l’inventeur contient des caractères différents de l’alphabet latin, une translittération ou une traduction de ce nom doit aussi être fournie en caractères latins dans l’élément InventorNameLatin.
2. Le titre de l’invention doit être indiqué dans l’élément InventionTitle dans la langue de dépôt et peut aussi figurer dans d’autres langues en ajoutant d’autres éléments InventionTitle (voir le tableau du paragraphe 45). Le code de langue adéquat (voir la référence à la norme ISO 639‑1 :2002 au paragraphe 9) doit être indiqué dans l’attribut languageCode de l’élément.
3. L’exemple ci‑après illustre la manière dont les noms et le titre de l’invention doivent être présentés pour être conformes aux paragraphes 47 et 48 ci‑dessus :

Exemple : Le nom du déposant et celui de l’inventeur sont présentés en caractères japonais et latins et le titre de l’invention est présenté en japonais, en anglais et en français

<ApplicantName languageCode=“ja”>出願製薬株式会社</ApplicantName>

<ApplicantNameLatin>Shutsugan Pharmaceuticals Kabushiki Kaisha</ApplicantNameLatin>

<InventorName languageCodeja”>特許 太郎</InventorName>

<InventorNameLatin>Taro Tokkyo</InventorNameLatin>

<InventionTitle languageCode=“ja”>efgタンパク質をコードするマウスabcd-1遺伝子</InventionTitle>

<InventionTitle languageCode=“en”>Mus musculus abcd-1 gene for efg protein</InventionTitle>

<InventionTitle languageCode=“fr”>Gène abcd-1 de Mus musculus pour protéine efg</InventionTitle>

### *Partie consacrée aux données sur les séquences*

1. La partie consacrée aux données sur les séquences doit être composée d’un ou plusieurs éléments SequenceData, chacun d’eux contenant des informations sur une séquence.
2. Chaque élément SequenceData doit avoir un attribut obligatoire sequenceIDNumber contenant le numéro d’identification de la séquence (voir le paragraphe 10), par exemple :

<SequenceData sequenceIDNumber=“1”>

1. L’élément SequenceData doit contenir un élément subordonné INSDSeq qui se compose d’autres éléments subordonnés, de la manière suivante :

| **Élément** | **Description** | **Obligatoire/Non indiqué** | |
| --- | --- | --- | --- |
| **Séquences** | **Séquences délibérément omises** |
| INSDSeq\_length | Longueur de la séquence | Obligatoire | Obligatoire, aucune valeur indiquée |
| INSDSeq\_moltype | Type de molécule | Obligatoire | Obligatoire, aucune valeur indiquée |
| INSDSeq\_division | Indication du fait qu’une séquence est liée à une demande de brevet | Obligatoire avec la valeur “PAT” | Obligatoire, aucune valeur indiquée |
| INSDSeq\_feature-table | Liste d’annotations de la séquence | Obligatoire | Ne doit PAS être indiqué |
| INSDSeq\_sequence | Séquence | Obligatoire | Obligatoire, indiquer la valeur “000” |

1. L’élément INSDSeq\_length doit divulguer le nombre de nucléotides ou d’acides aminés de la séquence figurant dans l’élément INSDSeq\_sequence, par exemple :

<INSDSeq\_length>8</INSDSeq\_length>

1. L’élément INSDSeq\_moltype doit divulguer le type de la molécule représentée. Pour les séquences de nucléotides, y compris les séquences d’analogues nucléotidiques, le type de molécule doit être ADN ou ARN. Pour les séquences d’acides aminés, le type de molécule doit être AA. (Cet élément est distinct ~~des~~ du qualificateur~~s~~ “mol\_type” ~~et “MOL\_TYPE”~~ mentionné~~s~~ aux paragraphes 55 et 84.) Par exemple :

<INSDSeq\_moltype>AA</INSDSeq\_moltype>

1. ~~S~~iPour une séquence de nucléotides qui contient à la fois des segments d’ADN et d’ARN comprenant un ou plusieurs nucléotides, le type de molécule doit prendre la valeur ~~“~~DNA~~”~~. La molécule combinée d’ADN/ARN doit en outre être décrite dans le tableau de caractéristiques à l’aide de la clé de caractérisation “source”, du qualificateur obligatoire “organism”, qui prend la valeur “synthetic construct”, et du qualificateur obligatoire “mol\_type”, qui prend la valeur “other DNA”. Chaque~~t~~segment d’ADN et d’ARN de la molécule combinée d’ADN/ARN doit en outre être décrit par la clé de caractérisation “misc\_feature” et par le qualificateur “note”, ce dernier indiquant s’il s’agit d’un segment d’ADN ou d’ARN.
2. L’exemple ci‑après illustre la description d’une séquence de nucléotides contenant à la fois des segments d’ADN et d’ARN comme le prévoit le paragraphe 55 ci‑dessus :

<INSDSeq>

<INSDSeq\_length>120</INSDSeq\_length>

<INSDSeq\_moltype>DNA</INSDSeq\_moltype>

<INSDSeq\_division>PAT</INSDSeq\_division>

<INSDSeq\_feature-table>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>source</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..120</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>organism</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>synthetic construct</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mol\_type</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>other DNA</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>misc\_feature</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..60</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>DNA</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>misc\_feature</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>61..120</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>RNA</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

</INSDSeq\_feature-table> <INSDSeq\_sequence>cgacccacgcgtccgaggaaccaaccatcacgtttgaggacttcgtgaaggaattggataatacccgtccctaccaaaatggcgagcgccgactcattgctcctcgtaccgtcgagcggc</INSDSeq\_sequence>

</INSDSeq>

1. L’élément INSDSeq\_sequence doit divulguer la séquence. Seuls les symboles adéquats indiqués dans l’annexe I (voir section 1, tableau 1 et section 3, tableau 3) doivent figurer dans la séquence. La séquence ne doit pas contenir de chiffres, de signes de ponctuation ou d’espaces blancs.
2. Une séquence délibérément omise doit figurer dans le listage des séquences et être représentée de la manière suivante :
3. l’élément SequenceData et son attribut sequenceIDNumber, qui prend pour valeur le numéro d’identification de la séquence omise;
4. les éléments INSDSeq\_length, INSDSeq\_moltype, INSDSeq\_division, qui sont présents mais ne contiennent aucune valeur;
5. l’élément INSDSeq\_feature-table ne doit pas être indiqué; et
6. l’élément INSDSeq\_sequence, qui prend la valeur “000”.
7. L’exemple ci‑après illustre la manière dont une séquence délibérément omise doit être représentée pour être conforme au paragraphe 58 ci‑dessus :

<SequenceData sequenceIDNumber=“3”>

<INSDSeq>

<INSDSeq\_length/>

<INSDSeq\_moltype/>

<INSDSeq\_division/>

<INSDSeq\_sequence>000</INSDSeq\_sequence>

</INSDSeq>

</SequenceData>

### *Tableau de caractéristiques*

1. Le tableau de caractéristiques contient des informations sur l’emplacement et les rôles des différentes régions d’une séquence particulière. Il est obligatoire de fournir un tableau de caractéristiques pour chaque séquence, sauf s’il s’agit d’une séquence délibérément omise; dans ce cas, ce tableau ne doit pas apparaître. Le tableau de caractéristiques figure dans l’élément INSDSeq\_feature-table, qui se compose d’un ou plusieurs éléments INSDFeature.
2. Chaque élément INSDFeature contient la description d’une caractéristique et se compose d’éléments subordonnés de la manière suivante :

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| **Élément** | **Description** | **Obligatoire/Facultatif** |
| INSDFeature\_key | Mot ou abréviation indiquant une caractéristique | Obligatoire |
| INSDFeature\_location | Région de la séquence correspondant à la caractéristique | Obligatoire |
| INSDFeature\_quals | Qualificateur contenant des informations complémentaires sur une caractéristique | Obligatoire si la clé de caractérisation nécessite un ou plusieurs qualificateurs, p. ex. “source”. Facultatif dans les autres cas. |

### *Clés de caractérisation*

1. L’annexe I contient une liste complète des clés de caractérisation qui peuvent être employées dans le cadre de la présente norme, ainsi qu’une liste complète des qualificateurs associés à ces clés, dans laquelle il est précisé si les qualificateurs sont obligatoires ou facultatifs. La section 5 de l’annexe I contient la liste complète des clés de caractérisation destinées aux séquences de nucléotides, et la section 7 contient la liste complète des clés de caractérisation destinées aux séquences d’acides aminés.

### *Clés de caractérisation obligatoires*

1. La clé de caractérisation “source” est obligatoire pour toutes les séquences de nucléotides et ~~la clé de caractérisation “SOURCE” est obligatoire~~ pour toutes les séquences d’acides aminés, sauf s’il s’agit d’une séquence délibérément omise. Chaque séquence doit comporter une clé “source” ~~ou “SOURCE”~~ unique couvrant la séquence tout entière. Si une séquence provient de plusieurs sources, celles‑ci doivent en outre être décrites dans le tableau de caractéristiques à l’aide de la clé de caractérisation “misc\_feature” et du qualificateur “note” pour les séquences de nucléotides, et de la clé de caractérisation “REGION” et du qualificateur “~~NOTE~~note” pour les séquences d’acides aminés.

### *Emplacement de la caractéristique*

1. L’élément obligatoire INSDFeature\_location doit contenir au moins un descripteur d’emplacement qui définit un site ou une région correspondant à une caractéristique de la séquence dans l’élément INSDSeq\_sequence. Les séquences d’acides aminés doivent contenir un seul descripteur d’emplacement dans l’élément INSDFeature\_location. Les séquences de nucléotides peuvent comprendre plusieurs descripteurs dans l’élément INSDFeature\_location lorsqu’un ou plusieurs descripteurs d’emplacement (voir les paragraphes 67 à 70) sont utilisé conjointement.
2. Le descripteur d’emplacement peut être un numéro de résidu unique, une région délimitant une série de numéros de résidus contigus, ou un site ou une région qui s’étend au‑delà du résidu ou de la série de résidus particuliers. Le descripteur d’emplacement ne doit pas comporter de numéros de résidus en dehors de la série indiquée pour la séquence dans l’élément INSDSeq\_sequence. Pour les séquences de nucléotides uniquement, un descripteur d’emplacement peut être un site entre deux numéros de résidus adjacents. On peut employer plusieurs descripteurs d’emplacement en conjonction avec un opérateur d’emplacement quand une caractéristique correspond à des sites ou des régions discontinus de la séquence de nucléotides (voir les paragraphes 67 à 70).
3. La syntaxe de chaque type de descripteurs d’emplacement est indiquée dans le tableau ci‑dessous, où x et y sont des numéros de résidus indiqués en nombres entiers positifset inférieurs ou égaux à la longueur de la séquence dans l’élément INSDSeq\_sequence, et où x est inférieur à y.
4. Descripteurs d’emplacement pour des séquences de nucléotides et d’acides aminés :

| **Type de descripteurs d’emplacement** | **Syntaxe** | **Description** |
| --- | --- | --- |
| Numéro de résidu unique | x | Désigne un résidu unique dans la séquence. |
| Numéros de résidus délimitant un ensemble dans la séquence | x..y | Désigne une série continue de résidus délimitée par un résidu de début et un résidu de fin, ces deux résidus étant inclus dans la série. |
| Résidus situés avant le premier ou après le dernier numéro de résidu indiqué | <x  >x  <x..y  x..>y  <x..>y | Désigne une région qui comprend un résidu ou une série de résidus indiqués et qui s’étend au‑delà d’un résidu indiqué. Les symboles “<” et “>” peuvent être employés à l’égard d’un résidu unique ou des numéros du résidu de début et de fin d’une série de résidus pour signaler qu’une caractéristique s’étend au‑delà du numéro de résidu indiqué. |

(b) Descripteurs d’emplacement pour les séquences de nucléotides uniquement :

| **Type de descripteurs d’emplacement** | **Syntaxe** | **Description** |
| --- | --- | --- |
| Site s’étendant entre deux numéros de résidus adjacents | x^y | Désigne un site entre deux résidus adjacents, par exemple le site d’un clivage endonucléolytique. Les numéros de position des résidus adjacents sont séparés par un caret (^). Les formats autorisés pour ce descripteur sont x^x+1 (par exemple 55^56), ou pour les nucléotides circulaires, x^1, où “x” est la longueur totale de la molécule, c’est‑à‑dire 1000^1 pour une molécule circulaire de longueur 1000. |

(c) Descripteurs d’emplacement pour les séquences d’acides aminés uniquement :

| **Type de descripteurs d’emplacement** | **Syntaxe** | **Description** |
| --- | --- | --- |
| Numéros de résidus reliés par une liaison intrachaîne | x..y | Désigne des acides aminés reliés par une liaison intrachaîne lorsqu’utilisés avec une caractéristique indiquant une liaison intrachaîne, telles que “CROSSLNK” ou “DISULFID”. |

1. L’élément INSDFeature\_location des séquences de nucléotides peut contenir plusieurs opérateurs d’emplacement. Un opérateur d’emplacement est le préfixe d’un descripteur ou d’une combinaison de descripteurs d’emplacement correspondant à une caractéristique unique mais discontinue. Il indique l’emplacement correspondant à la caractéristique dans la séquence présentée, ou comment la caractéristique est construite. Une liste d’opérateurs d’emplacement est fournie ci‑après avec leur définition. Les opérateurs d’emplacement peuvent être utilisés pour les nucléotides uniquement.

|  |  |
| --- | --- |
| **Syntaxe de l’emplacement** | **Description de l’emplacement** |
| join(location,location, ,location) | Les emplacements indiqués sont joints (placés bout à bout) pour former une seule séquence contiguë. |
| order(location,location, ,location) | Les éléments se trouvent dans l’ordre indiqué mais aucune information ne permet de déterminer s’il est raisonnable de les joindre. |
| complement(location) | Indique que la caractéristique se trouve sur le brin complémentaire à la série de la séquence indiquée par le descripteur d’emplacement, lorsque la séquence est lue dans le sens 5’-3’, ou dans le sens qui reproduit le sens 5’-3’. |

1. Les opérateurs d’emplacement assurant un rôle de jonction ou d’ordonnancement nécessitent au moins deux descripteurs d’emplacement séparés par des virgules. Les descripteurs d’emplacement concernant des sites situés entre deux résidus adjacents, c’est‑à‑dire x^y, ne doivent pas être employés dans un emplacement de jonction ou d’ordonnancement. L’emploi de l’opérateur d’emplacement de jonction implique que les résidus désignés par les descripteurs d’emplacement sont physiquement mis en contact par des processus biologiques (par exemple, les exons qui contribuent à la caractéristique d’une région jouant un rôle de codage).
2. L’opérateur d’emplacement “complement” peut être employé en combinaison soit avec “join” soit avec “order” dans le même emplacement. Les combinaisons de “join” et “order” ne sont pas autorisées dans un même emplacement.
3. Les exemples ci‑après illustrent des emplacements de caractéristiques au sens des paragraphes 64 à 69 ci‑dessus :
4. emplacements pour les séquences de nucléotides et d’acides aminés :

| **Exemple d’emplacement** | **Description** |
| --- | --- |
| 467 | Désigne le résidu 467 de la séquence. |
| 340..565 | Désigne une série continue de résidus dont les bornes sont le 340 et le 565, ces bornes étant incluses dans la série. |
| <1 | Désigne un emplacement de caractéristique situé avant le premier résidu. |
| <345..500 | Indique que le point exact de la borne inférieure d’une caractéristique est inconnu. L’emplacement commence à un résidu situé quelque part avant le 345 et continue jusqu’au résidu 500 inclus. |
| <1..888 | Indique que la caractéristique commence avant le premier résidu de la séquence et continue jusqu’au résidu 888 inclus. |
| 1..>888 | Indique que la caractéristique commence au premier résidu de la séquence et continue au‑delà du résidu 888. |

1. emplacements pour les séquences de nucléotides uniquement :

|  |  |
| --- | --- |
| **Exemple d’emplacement** | **Description** |
| 123^124 | Désigne un site entre les résidus 123 et 124 |
| join(12..78,134..202) | Indique que les régions 12 à 78 et 134 à 202 devraient être jointes pour constituer une séquence contiguë |
| complement(34..126) | Commence au nucléotide complémentaire au nucléotide 126 et finit au nucléotide complémentaire au nucléotide 34 (la caractéristique est située sur le brin complémentaire au brin présenté). |
| complement(join(2691..4571, 4918..5163)) | Joint les nucléotides 2691 à 4571 et 4918 à 5163, puis complète les segments joints (la caractéristique est située sur le brin complémentaire au brin présenté). |
| join(complement(4918..5163), complement(2691..4571)) | Complète les régions 4918 à 5163 et 2691 à 4571, puis joint les segments complétés (la caractéristique est située sur le brin complémentaire au brin présenté). |

1. emplacement pour les séquences d’acides aminés uniquement :

|  |  |
| --- | --- |
| **Exemple d’emplacement** | **Description** |
| 340…565 | Indique que les acides aminés aux positions 340 et 565 sont reliés par une liaison intrachaîne lorsqu’utilisés avec une caractéristique qui indique une liaison intrachaîne, telle que “CROSSLNK” ou “DISULFID” |

1. Dans une instance XML d’un listage des séquences, les caractères “<” et “>” d’un descripteur d’emplacement doivent être remplacés par les entités prédéfinies adéquates (voir le paragraphe 41), par exemple :

Feature location “<1” :

<INSDFeature\_location>&lt;1</INSDFeature\_location>

Feature location “1..>888” :

<INSDFeature\_location>1..&gt;888</INSDFeature\_location>

### *Qualificateurs de caractéristiques*

1. Les qualificateurs permettent de fournir des informations sur les caractéristiques pour compléter les informations figurant dans la clé de caractérisation et l’emplacement de la caractéristique. La valeur des qualificateurs peut prendre trois types de formats selon le type d’informations fournies :
2. du texte libre (voir les paragraphes 85 à 87);
3. un vocabulaire contrôlé ou l’énumération de valeurs (p. ex. un nombre ou une date); et
4. des séquences.
5. La section 6 de l’annexe I contient une liste complète des qualificateurs et la définition du format de leurs valeurs, le cas échéant, pour la clé de caractérisation de chaque séquence de nucléotides, et la section 8 contient la liste complète des qualificateurs pour la clé de caractérisation de chaque séquence d’acides aminés.
6. Toute séquence prévue au paragraphe 7 qui est indiquée à titre de valeur d’un qualificateur doit figurer de manière distincte dans le listage des séquences et doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence (voir le paragraphe 10)..

### *Qualificateurs de caractéristiques obligatoires*

1. Une clé de caractérisation obligatoire, en l’occurrence “source” pour les séquences de nucléotides et ~~“SOURCE” pour~~ les séquences d’acides aminés, doit être accompagnée de deux qualificateurs obligatoires, “organism” et “mol\_type” ~~pour les séquences de nucléotides et “ORGANISM” et “MOL\_TYPE” pour les séquences d’acides aminés~~. Certaines clés de caractérisation facultatives nécessitent aussi des qualificateurs obligatoires.

### *Éléments des qualificateurs*

1. L’élément INSDFeature\_quals se compose d’un ou plusieurs éléments INSDQualifier. Chaque élément INSDQualifier représente un seul qualificateur et se compose detrois éléments subordonnés, de la manière suivante :

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| **Élément** | **Description** | **Obligatoire/Facultatif** |
| INSDQualifier\_name | Nom du qualificateur (voir annexe I, sections 6 et 8) | Obligatoire |
| INSDQualifier\_value | Valeur du qualificateur, le cas échéant, au format indiqué (voir annexe I, sections 6 et 8) et composé des caractères indiqués au paragraphe 40.b) | Obligatoire si indiqué (voir le paragraphe 87 et l’annexe I, sections 6 et 8) |
| NonEnglishQualifier\_value | Valeur du qualificateur, le cas échéant, au format indiqué (voir l’annexe I, sections 6 et 8) et composé des caractères indiqués au paragraphe 40.a) | Obligatoire si indiqué (voir le paragraphe 87 et l’annexe I, sections 6 et 8) |

1. Le qualificateur d’organisme, c’est‑à‑dire l’élément “organism” pour les séquences de nucléotides (voir annexe I, section 6) et “ ~~ORGANISM~~organism” pour les séquences d’acides aminés (voir annexe I, section 8) doit divulguer la source, c’est‑à‑dire l’organisme ou l’origine unique de la séquence. Les indications d’organisme doivent être choisies parmi les éléments d’une taxonomie.
2. Si la séquence existe à l’état naturel et qu’il existe une désignation de genre et d’espèce en latin pour l’organisme source, le qualificateur doit prendre cette désignation pour valeur. Il est possible d’indiquer le nom commun anglais le plus courant à l’aide du qualificateur “note” pour les séquences de nucléotides et ~~“NOTE” pour~~ les séquences d’acides aminés, mais ce nom ne doit pas être employé comme valeur du qualificateur d’organisme.
3. Les exemples suivants illustrent la source d’une séquence conformément aux paragraphes 77 et 78 ci‑dessus :

Exemple 1 : Source d’une séquence de nucléotides.

<INSDSeq\_feature-table>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>source</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..5164</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>organism</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>Solanum lycopersicum</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>common name: tomato</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mol\_type</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>genomic DNA</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

</INSDSeq\_feature-table>

Exemple 2 : Source d’une séquence d’acides aminés

<INSDSeq\_feature-table>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>~~SOURCE~~source</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..174</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~ORGANISM~~organism</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>Homo sapiens</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~MOL\_TYPE~~mol\_type</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>protein</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

</INSDSeq\_feature-table>

1. Si la séquence existe à l’état naturel et qu’il existe une désignation de genre en latin pour l’organisme source, mais que l’espèce n’est pas indiquée ou connue, le qualificateur d’organisme doit prendre pour valeur le genre en latin suivi de “sp.”, par exemple :

<INSDQualifier\_name>organism</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>Bacillus sp.</INSDQualifier\_value>

1. Si la séquence existe à l’état naturel, mais que la désignation latine de genre et d’espèce de l’organisme est inconnue, le qualificateur d’organisme doit prendre pour valeur l’indication “unidentified”. Toute information taxonomique connue doit être indiquée dans le qualificateur “note” pour les séquences de nucléotides et “~~NOTE~~note” pour les séquences d’acides aminés, par exemple :

<INSDQualifier\_name>organism</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>unidentified</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>bacterium B8</INSDQualifier\_value>

1. Si la séquence existe à l’état naturel et que l’organisme source n’a pas de désignation de genre et d’espèce en latin (par exemple un virus), le qualificateur d’organisme peut prendre pour valeur un autre nom scientifique acceptable (ex : “adénovirus canin type 2”), par exemple :

<INSDQualifier\_name>organism</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>Canine adenovirus type 2</INSDQualifier\_value>

1. Si la séquence n’existe pas à l’état naturel, le qualificateur d’organisme doit prendre pour valeur “synthetic construct”. On peut ajouter d’autres informations sur la manière dont la séquence a été créée à l’aide du qualificateur “note” pour les séquences de nucléotides et “~~NOTE~~note” pour les séquences d’acides aminés, par exemple :

<INSDSeq\_feature-table>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>~~SOURCE~~source</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..40</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~ORGANISM~~orgnism</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>synthetic construct</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>MOL\_TYPEmol\_type</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>protein</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>synthetic peptide used as assay for antibodies</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

</INSDSeq\_feature-table>

1. Le qualificateur “mol\_type” pour les séquences de nucléotides (voir annexe I, section 6) et le qualificateur “~~MOL\_TYPE~~mol\_type” pour les séquences d’acides aminés (voir annexe I, section 8) doit divulguer le type de molécule représenté dans la séquence. Ces qualificateurs sont distincts de l’élément INSDSeq\_moltype examiné au paragraphe 54 :
2. pour des séquences de nucléotides, la valeur du qualificateur “mol\_type” doit être l’un des éléments suivants : “genomic DNA”, “genomic RNA”, “mRNA”, “tRNA”, “rRNA”, “other RNA”, “other DNA”, “transcribed RNA”, “viral cRNA”, “unassigned DNA” ou “unassigned RNA”. Si la séquence n’existe pas à l’état naturel, c’est‑à‑dire si la valeur du qualificateur “organism” est “synthetic construct”, la valeur du qualificateur “mol\_type” doit être soit “other RNA” soit “other DNA”;
3. pour des séquences d’acides aminés, la valeur du qualificateur “~~MOL\_TYPE~~mol\_type” est “protein”.

### *Texte libre*

1. Le texte libre, comme indiqué au paragraphe 3 (n), est un format de valeur autorisé pour certains qualificateurs. Il s’agit d’un texte descriptif qui se présente sous forme de segments de phrases ou dans tout autre format indiqué (comme indiqué à l’annexe I).
2. L’emploi du texte libre doit être limité à un petit nombre de termes brefs indispensables à la compréhension d’une caractéristique de la séquence. Pour chaque qualificateur, le texte libre ne peut compter plus de 1000 caractères.
3. Le texte libre dépendant de la langue, comme indiqué au paragraphe 3 (o), est la valeur de texte libre de certains qualificateurs qui est dépendante de la langue et peut nécessiter une traduction aux fins des procédures internationales, nationales ou régionales. Les qualificateurs pour les séquences de nucléotides avec un format de valeur de texte libre dépendant de la langue sont indiqués à l’annexe I, section 6 et tableau 5. Les qualificateurs pour les séquences d’acides aminés avec un format de valeur de texte libre dépendant de la langue sont indiqués à l’annexe I, section 8 et tableau 6.
4. Le texte libre dépendant de la langue doit être présenté dans l’élément INSDQualifier\_value en anglais, ou dans l’élément NonEnglishQualifier\_value dans une langue autre que l’anglais, ou dans les deux. Il convient de noter que si le nom d’un organisme est constitué par un nom de genre ou d’espèce en latin, aucune traduction n’est requise. Les termes techniques et les noms propres ayant pour origine des mots dans une langue autre que l’anglais et qui sont utilisés à l’échelle internationale sont considérés comme de l’anglais aux fins de la valeur de l’élément INSDQualifier\_value (par exemple “in vitro” ou “in vivo”).
5. Si un élément NonEnglishQualifier\_value est présent dans un listage des séquences, le code de langue approprié (voir la référence au paragraphe 9 à la norme ISO 639-1:2002) doit être indiqué dans l’attribut nonEnglishFreeTextLanguageCode dans l’élément racine (voir le paragraphe 43). Tous les éléments NonEnglishQualifier\_value dans un listage des séquences unique doivent avoir des valeurs dans la langue indiquée dans l’attribut nonEnglishFreeTextLanguageCode. L’élément nonEnglishFreeTextLanguageCode est autorisé uniquement pour les qualificateurs qui ont un format de valeur de texte libre dépendant de la langue.
6. Lorsque NonEnglishQualifier\_value et INSDQualifier\_value sont tous deux présents pour un seul qualificateur, les informations contenues dans les deux éléments doivent être équivalentes. Une des condictions ci-après doit être satisfaite : NonEnglishQualifier\_value contient une traduction de la valeur INSDQualifier\_value; ou INSDQualifier\_value contient une traduction de la valeur NonEnglishQualifier\_value; ou les deux éléments contiennent une traduction de la valeur du qualificateur à partir de la langue indiquée dans l’attribut originalFreeTextLanguageCode (voir le paragraphe 43).
7. Pour les qualificateurs dépendants de la langue, l’élément INSDQualifier\_value peut comporter un attribut facultatif id. La valeur de cet attribut doit être dans le format “q” suivi d’un nombre entier positif, par exemple “q23”, et doit être unique pour un élément INSDQualifier\_value, c’est-à-dire que la valeur de l’attribut ne doit être utilisée qu’une seule fois dans un fichier de listage des séquences.
8. Les exemples ci-après illustrent la présentation de texte libre dépendant de la langue indiquée au paragraphe 87.

Exemple 1 : texte libre dépendant de la langue dans un élément INSDQualifier\_value :

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>regulatory</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..60</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier id="q1">

<INSDQualifier\_name>function</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>binds to regulatory protein Est3</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 2 : texte libre dépendant de la langue dans un élément INSDQualifier\_value et dans un élément NonEnglishQualifier\_value :

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>ACT\_SITE</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>51..64</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier id="q45">

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>cleaves carbohydrate chain</INSDQualifier\_value>

<NonEnglishQualifier\_value>clive la chaîne glucidique

</NonEnglishQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 3 : texte libre dépendant de la langue dans un élément NonEnglishQualifier\_value :

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>ACT\_SITE</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>51..64</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier id="q45">

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>cleaves carbohydrate chain</INSDQualifier\_value>

<NonEnglishQualifier\_value>clive la chaîne glucidique

</NonEnglishQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

### *Séquences de codage*

1. La clé de caractérisation “CDS” peut servir à désigner des séquences de codage, c’est‑à‑dire des séquences de nucléotides correspondant à la séquence d’acides aminés dans une protéine et au codon d’arrêt. L’emplacement de la caractéristique “CDS” dans l’élément obligatoire INSDFeature\_location~~,~~doit indiquer le codon d’arrêt.
2. Les qualificateurs “transl\_table” et “translation” peuvent être employés en association avec la clé de caractérisation “CDS” (voir annexe I). Si le qualificateur “transl\_table” n’est pas employé, on présume que c’est le tableau de codes normalisés qui est appliqué (voir annexe I, section 9, tableau 7).
3. Le qualificateur “transl\_except” doit être employé en association avec la clé de caractérisation “CDS” et le qualificateur “translation” doit être employé pour désigner un codon codant pour la pyrrolysine ou la sélénocystéine.
4. Toute séquence d’acides aminés codée selon la séquence de codage et divulguée dans un qualificateur de type “translation” visé par le paragraphe 7 doit figurer dans le listage des séquences et doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence. Le numéro d’identification de séquence attribué à la séquence d’acides aminés doit figurer dans la valeur du qualificateur “protein\_id” associé à la clé de caractérisation “CDS”. Le qualificateur “~~ORGANISM~~organism” associé à la clé de caractérisation “~~SOURCE~~source” de la séquence d’acides aminés doit être identique à celui de sa séquence de codage, par exemple :

~~able>~~

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>CDS</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>1..507</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>transl\_table</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>11</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>translation</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>

MLVHLERTTIMFDFSSLINLPLIWGLLIAIAVLLYILMDGFDLGIGILLPFAPSDKCRDHMISSIAPFWDGNETWLVLGGGGLFAAFPLAYSILMPAFYIPIIIMLLGLIVRGVSFEFRFKAEGKYRRLWDYAFHFGSLGAAFCQGMILGAFIHGVEVNGRNFSGGQLM

</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>protein\_id</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>89</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

~~</INSDSeq\_feature-table>~~

### *Variantes*

1. Toute séquence primaire et toute variante de cette séquence, chacune d’elles étant divulguée par énumération de ses résidus et visée par le paragraphe 7, doit figurer dans le listage des séquences et doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence.
2. Toute séquence variante, divulguée comme une séquence unique avec des résidus alternatifs énumérés à une ou plusieurs positions, doit figurer dans le listage des séquences et devrait être représentée par une séquence unique, les résidus alternatifs énumérés étant représentés par le symbole le plus restrictif (voir les paragraphes 15 et 27).
3. Toute séquence variante, divulguée uniquement par référence à un ou plusieurs suppressions, adjonctions ou remplacements effectués dans une séquence primaire figurant dans le listage des séquences, doit figurer dans le listage des séquences. Si tel est le cas, cette séquence variante :
4. peut être représentée par annotation de la séquence primaire, si elle comporte une ou plusieurs variations à un seul emplacement ou à plusieurs emplacements distincts et que les occurrences de ces variations sont indépendantes;
5. devrait être représentée en tant que séquence distincte et devrait disposer de son propre numéro d’identification de séquence, si elle comporte des variations à plusieurs emplacements distincts et que les occurrences de ces variations sont interdépendantes; et
6. doit être représentée en tant que séquence distincte et doit disposer de son propre numéro d’identification de séquence, si elle comporte une séquence qui a été ajoutée ou remplacée et qui contient plus de 1000 résidus (voir le paragraphe 86).
7. Le tableau ci‑dessous indique le bon usage des clés de caractérisation et des qualificateurs pour des variantes de séquences d’acides nucléiques et d’acides aminés :

| **Type de séquence** | **Clé de caractérisation** | **Qualificateur** | **Usage** |
| --- | --- | --- | --- |
| Acide nucléique | variation | replace or note | Mutations et polymorphismes existant à l’état naturel, p. ex. des allèles ou des polymorphismes de longueur des fragments de restriction |
| Acide nucléique | misc\_difference | replace or note | La variabilité a été créée artificiellement, p. ex. par une manipulation génétique ou une synthèse chimique |
| Acide aminé | VAR\_SEQ | ~~NOTE~~note | La variante a été produite par un épissage alternatif, l’usage de promoteurs alternatifs, une initiation alternative et un déphasage ribosomique |
| Acide aminé | VARIANT | ~~NOTE~~note | Tout type de variante pour laquelle VAR\_SEQ n’est pas applicable |

1. L’annotation d’une séquence effectuée pour une variante particulière doit comporter une clé de caractérisation et un qualificateur, conformément au tableau ci‑dessus, et indiquer l’emplacement de la caractéristique. La valeur du qualificateur “replace” doit correspondre uniquement à un nucléotide alternatif unique ou à une séquence de nucléotides alternatifs uniques représenté à l’aide des symboles indiqués dans la section 1 du tableau 1, ou vide. Un listage des résidus alternatifs peut être indiqué dans le qualificateur “note” ~~ou “NOTE”~~. Il convient en particulier d’indiquer un listage d’acides aminés alternatifs dans le qualificateur “~~NOTE~~note” si “X” est employé dans une séquence ~~mais~~ et représente une valeur autre que ~~un sous‑groupe de~~ “~~any one of~~ l’équivalent de l’un des symboles ‘A’, ‘R’, ’N’, ’D’, ‘C’, ‘Q’, ‘E’, ‘G’, ‘H’, ‘I’, ‘L’, ‘K’, ’M’, ‘F’, ‘P’, ‘O’, ’S’, ‘U’, ‘T’, ‘W’, ‘Y’, ou ‘V’” (voir le paragraphe 27). Toute suppression doit être représentée par une valeur de qualificateur vide pour le qualificateur “replace” ou par une indication dans le qualificateur “note” ~~ou “NOTE”~~ selon laquelle le résidu peut être supprimé. Tout résidu ajouté ou remplacé doit être indiqué dans le qualificateur “replace” ou~~,~~ “note” ~~ou “NOTE”~~. La valeur du qualificateur “replace” et~~,~~ “note” ~~ou “NOTE”~~ est un texte libre qui ne doit pas dépasser 1000 caractères, conformément au paragraphe 86. Pour les séquences visées par le paragraphe 7 qui sont présentées à titre d’adjonction ou de remplacement de la valeur d’un qualificateur, se reporter au paragraphe 100.
2. Les symboles indiqués dans l’annexe I (voir respectivement les sections 1 à 4, tableaux 1 à 4) peuvent être employés pour représenter des résidus de variantes, selon les besoins. Pour le qualificateur “note” ~~ou “NOTE”~~, si un résidu de variante est un résidu modifié qui ne figure pas dans les tableaux 2 ou 4 de l’annexe I, le nom complet non abrégé du résidu modifié doit être indiqué dans la valeur du qualificateur. Les résidus modifiés doivent être accompagnés d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques comme prévu aux paragraphes 17 ou 30.
3. Les exemples ci‑après illustrent la manière de représenter des variantes pour qu’elles soient conformes aux paragraphes 95 à 98 ci‑dessus :

Exemple 1 : Clé de caractérisation “misc\_difference” pour des nucléotides alternatifs énumérés. Le “n” à la position 53 de la séquence peut être un nucléotide alternatif parmi cinq nucléotides alternatifs.

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>misc\_difference</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>53</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>w, cmnm5s2u, mam5u, mcm5s2u, or p

</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>modified\_base</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>53</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>mod\_base</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>OTHER</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>cmnm5s2u, mam5u, mcm5s2u, or p</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 2 : Clé de caractérisation “misc\_difference” pour une suppression dans une séquence de nucléotides.

Le nucléotide à la position 413 de la séquence est supprimé.

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>misc\_difference</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>413</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>replace</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value></INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 3 : Clé de caractérisation “misc\_difference” pour une adjonction dans une séquence de nucléotides.

La séquence “atgccaaatat” est ajoutée entre les positions 100 et 101 de la séquence primaire.

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>misc\_difference</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>100^101</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>replace</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>atgccaaatat</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 4 : Clé de caractérisation “variation” pour un remplacement dans une séquence nucléotidique.

Une cytosine remplace le nucléotide indiqué à la position 413 de la séquence.

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>variation</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>413</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>replace</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>c</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 5 : Clé de caractérisation “VARIANT” pour un remplacement dans une séquence d’acides aminés. L’acide aminé indiqué à la position 100 de la séquence peut être remplacé par I, A, F, Y, aIle, MeIle, ou Nle.

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>VARIANT</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>100</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>I, A, F, Y, aIle, MeIle, or Nle

</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>MOD\_RES</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>100</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>aIle, MeIle, or Nle</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

Exemple 6 : Clé de caractérisation “VARIANT” pour un remplacement dans une séquence d’acides aminés. L’acide aminé indiqué à la position 100 de la séquence peut être remplacé par tout acide aminé sauf Lys, Arg ou His.

<INSDFeature>

<INSDFeature\_key>VARIANT</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>100</INSDFeature\_location>

<INSDFeature\_quals>

<INSDQualifier>

<INSDQualifier\_name>~~NOTE~~note</INSDQualifier\_name>

<INSDQualifier\_value>not K, R, or H</INSDQualifier\_value>

</INSDQualifier>

</INSDFeature\_quals>

</INSDFeature>

1. Toute séquence visée par le paragraphe 7 qui est présentée à titre d’adjonction ou de remplacement dans la valeur d’un qualificateur pour une annotation de séquence primaire doit aussi figurer dans le listage des séquences et disposer de son propre numéro d’identification de séquence.

[L’annexe I suit]

# ANNEXE I

Vocabulaire contrÔlÉ

*Version 1.5 ~~4~~*

Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa huitième session le 4 décembre 2020~~*

Table des matières

SECTION 1 : LISTE DES NUCLÉOTIDES 2

SECTION 2 : LISTE DES NUCLÉOTIDES MODIFIÉS 2

SECTION 3 : LISTE DES ACIDES AMINÉS 4

SECTION 4 : LISTE DES ACIDES AMINÉS MODIFIÉS 5

SECTION 5 : CLÉS DE CARACTÉRISATION POUR LES SÉQUENCES DE NUCLÉOTIDES 6

SECTION 6 : QUALIFICATEURS POUR LES SÉQUENCES DE NUCLÉOTIDES 25

SECTION 7 : CLÉS DE CARACTÉRISATION POUR LES SÉQUENCES D’ACIDES AMINÉS 50

SECTION 8 : QUALIFICATEURS POUR LES SÉQUENCES D’ACIDES AMINÉS 57

SECTION 9 : TABLEAUX DU CODE GÉNÉTIQUE 58

## SECTION 1 : LISTE DES NUCLÉOTIDES

Les ~~codes~~ symboles des bases nucléotidiques à utiliser dans les listages des séquences sont présentés dans le tableau 1. Lorsqu’il n’est pas accompagné d’une description supplémentaire, le symbole “t” désigne la thymine dans de l’ADN et l’uracile dans de l’ARN. Lorsqu’il convient d’employer un symbole ambigu (représentant deux bases nucléotidiques possibles ou plus), il faut choisir le symbole le plus restrictif. Si, par exemple, une base nucléotidique dans une position quelconque pouvait être désignée par “a ou g”, il faut employer “r” au lieu de “n”. Le symbole “n” sera considéré comme “a ou c ou g ou t/u” s’il n’est pas accompagné d’une description supplémentaire.

Tableau 1 : Liste des symboles des nucléotides

|  |  |
| --- | --- |
| **Symbole** | **~~Nucléotide~~Définition** |
| a | Adenine |
| c | Cytosine |
| g | Guanine |
| t | thymine dans de l’ADN/uracile dans de l’ARN (t/u) |
| m | a ou c |
| r | a ou g |
| w | a ou t/u |
| s | c ou g |
| y | c ou t/u |
| k | g ou t/u |
| v | a ou c ou g; et non t/u |
| h | a ou c ou t/u; et non g |
| d | a ou g ou t/u; et non c |
| b | c ou g ou t/u; et non a |
| n | a ou c ou g ou t/u; “unknown” ou “other” |

## 

## SECTION 2 : LISTE DES NUCLÉOTIDES MODIFIÉS

Les abréviations indiquées dans le tableau 2 sont les seules valeurs autorisées pour le qualificateur mod\_base. Lorsqu’un nucléotide modifié particulier ne figure pas dans le tableau ci-après, il doit prendre pour valeur l’abréviation “OTHER”. Si l’abréviation est “OTHER”, le nom complet non abrégé de la base modifiée doit être indiqué dans un qualificateur du type “note”. Les abréviations indiquées dans le tableau 2 ne doivent pas être employées dans la séquence elle-même.

Tableau 2 : Liste des nucléotides modifiés

| **Abréviation** | **~~Nucléotide modifié~~Définition** |
| --- | --- |
| ac4c | 4-acetylcytidine |
| chm5u | 5-(carboxyhydroxylmethyl)uridine |
| cm | 2'~~’~~-O-methylcytidine |
| cmnm5s2u | 5-carboxymethylaminomethyl-2-thiouridine |
| cmnm5u | 5-carboxymethylaminomethyluridine |
| dhu | Dihydrouridine |
| fm | 2'~~’~~-O-methylpseudouridine |
| gal q | beta-D-galactosylqueuosine |
| gm | 2'~~’~~-O-methylguanosine |
| i | Inosine |
| i6a | N6-isopentenyladenosine |
| m1a | 1-methyladenosine |
| m1f | 1-methylpseudouridine |
| m1g | 1-methylguanosine |
| m1i | 1-methylinosine |
| m22g | 2,2-dimethylguanosine |
| m2a | 2-methyladenosine |
| m2g | 2-methylguanosine |
| m3c | 3-methylcytidine |
| m4c | N4-methylcytosine |
| m5c | 5-methylcytidine |
| m6a | N6-methyladenosine |
| m7g | 7-methylguanosine |
| mam5u | 5-methylaminomethyluridine |
| mam5s2u | 5-methylaminomethyl-2-thiouridine |
| man q | beta-D-mannosylqueuosine |
| mcm5s2u | 5-methoxycarbonylmethyl-2-thiouridine |
| mcm5u | 5-methoxycarbonylmethyluridine |
| mo5u | 5-methoxyuridine |
| ms2i6a | 2-methylthio-N6-isopentenyladenosine |
| ms2t6a | N-((9-beta-D-ribofuranosyl-2-methylthiopurine-6-yl)carbamoyl)threonine |
| mt6a | N-((9-beta-D-ribofuranosylpurine-6-yl)N-methyl-carbamoyl)threonine |
| mv | uridine-5-oxoacetic acid-methylester |
| o5u | uridine-5-oxyacetic acid (v) |
| osyw | Wybutoxosine |
| p | Pseudouridine |
| q | Queuosine |
| s2c | 2-thiocytidine |
| s2t | 5-methyl-2-thiouridine |
| s2u | 2-thiouridine |
| s4u | 4-thiouridine |
| m5u | 5-methyluridine |
| t6a | N-((9-beta-D-ribofuranosylpurine-6-yl)carbamoyl)threonine |
| tm | 2'~~’~~-O-methyl-5-methyluridine |
| um | 2'~~’~~-O-methyluridine |
| yw | Wybutosine |
| x | 3-(3-amino-3-carboxypropyl)uridine, (acp3)u |
| OTHER | (nécessite un qualificateur “note”) |

## SECTION 3 : LISTE DES ACIDES AMINÉS

Les ~~codes~~ symboles des acides aminés à employer dans la séquence sont présentés dans le tableau 3. Lorsqu’il convient d’employer un symbole ambigu (représentant deux acides aminés possibles ou plus), il faut choisir le symbole le plus restrictif. Si, par exemple, un acide aminé à une position quelconque pouvait être un acide aspartique ou une asparagine, il faut employer le symbole “B” au lieu de “X”. Le symbole “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V” s’il n’est pas accompagné d’une description supplémentaire.

Tableau 3 : Liste des symboles des acides aminés

|  |  |
| --- | --- |
| **Symbole** | **~~Acide aminé~~Définition** |
| A | Alanine |
| R | Arginine |
| N | Asparagine |
| D | Aspartic acid (Aspartate) |
| C | Cysteine |
| Q | Glutamine |
| E | Glutamic acid (Glutamate) |
| G | Glycine |
| H | Histidine |
| I | Isoleucine |
| L | Leucine |
| K | Lysine |
| M | Methionine |
| F | Phenylalanine |
| P | Proline |
| O | Pyrrolysine |
| S | Serine |
| U | Selenocysteine |
| T | Threonine |
| W | Tryptophan |
| Y | Tyrosine |
| V | Valine |
| B | Aspartic acid or Asparagine |
| Z | Glutamine or Glutamic acid |
| J | Leucine or Isoleucine |
| X | A ou R ou N ou D ou C ou Q ou E ou G ou H ou I ou L ou K ou M ou F ou P ou O ou S ou U ou T ou W ou Y ou V; “unknown” ou “other” |

## SECTION 4 : LISTE DES ACIDES AMINÉS MODIFIÉS

Le tableau 4 indique les seules abréviations autorisées pour un acide aminé modifié dans le qualificateur obligatoire du type “~~NOTE~~note” pour les clés de caractérisation “MOD\_RES” ou “SITE”. La valeur du qualificateur du type “~~NOTE~~note” doit être soit une abréviation indiquée dans ce tableau, s’il y a lieu, soit le nom complet non abrégé de l’acide aminé modifié. Les abréviations (ou les noms complets) indiquées dans ce tableau ne doivent pas être employées dans la séquence elle-même.

Tableau 4 : Liste des acides aminés modifiés

|  |  |
| --- | --- |
| **Abréviation** | **Acide aminé modifié** |
| Aad | 2-Aminoadipic acid |
| bAad | 3-Aminoadipic acid |
| bAla | beta-Alanine, beta-Aminoproprionic acid |
| Abu | 2-Aminobutyric acid |
| 4Abu | 4-Aminobutyric acid, piperidinic acid |
| Acp | 6-Aminocaproic acid |
| Ahe | 2-Aminoheptanoic acid |
| Aib | 2-Aminoisobutyric acid |
| bAib | 3-Aminoisobutyric acid |
| Apm | 2-Aminopimelic acid |
| Dbu | 2,4-Diaminobutyric acid |
| Des | Desmosine |
| Dpm | 2,2'~~’~~-Diaminopimelic acid |
| Dpr | 2,3-Diaminoproprionic acid |
| EtGly | N-Ethylglycine |
| EtAsn | N-Ethylasparagine |
| Hyl | Hydroxylysine |
| aHyl | allo-Hydroxylysine |
| 3Hyp | 3-Hydroxyproline |
| 4Hyp | 4-Hydroxyproline |
| Ide | Isodesmosine |
| aIle | allo-Isoleucine |
| MeGly | N-Methylglycine, sarcosine |
| MeIle | N-Methylisoleucine |
| MeLys | 6-N-Methyllysine |
| MeVal | N-Methylvaline |
| Nva | Norvaline |
| Nle | Norleucine |
| Orn | Ornithine |

## SECTION 5 : CLÉS DE CARACTÉRISATION POUR LES SÉQUENCES DE NUCLÉOTIDES

La présente section donne la liste des clés de caractérisation qui peuvent être employées pour les séquences de nucléotides, ainsi qu’une liste des qualificateurs obligatoires et facultatifs. Les clés de caractérisation sont présentées dans l’ordre alphabétique. Sauf indication contraire, elles peuvent être employées soit pour l’ADN, soit pour l’ARN sous “Molecule scope”. Certaines Feature Keys peuvent être utilisées avec des séquences artificielles pour compléter le “organism scope” indiqué.

Les noms des clés de caractérisation doivent être employés dans l’instance XML du listage des séquences exactement comme ils apparaissent à la suite de “Feature key” dans les descriptions ci-après, à l’exception des clés de caractérisation 3’UTR et 5’UTR. On se reportera dans la description à “Comment” correspondant aux clés de caractérisation 3’UTR et 5’UTR.

* 1. Feature Key C\_region

Definition constant region of immunoglobulin light and heavy chains, and T-cell receptor alpha, beta, and gamma chains; includes one or more exons depending on the particular chain

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Organism scope eukaryotes

* 1. Feature Key CDS

Definition coding sequence; sequence of nucleotides that corresponds with the sequence of amino acids in a protein (location includes stop codon); feature may include amino acid conceptual translation

Optional qualifiers allele

circular\_RNA

codon\_start

EC\_number

exception

function

gene

gene\_synonym

map

note

number

operon

product

protein\_id

pseudo

pseudogene

ribosomal\_slippage

standard\_name

translation

transl\_except

transl\_table

trans\_splicing

Comment codon\_start qualifier has valid value of 1 or 2 or 3, indicating the offset at which the first complete codon of a coding feature can be found, relative to the first base of that feature; transl\_table defines the genetic code table used if other than the Standard or universal genetic code table; genetic code exceptions outside the range of the specified tables are reported in transl\_except qualifier; only one of the qualifiers translation, pseugogene or pseudo are permitted with a CDS feature key; when the translation qualifier is used, the protein\_id qualifier is mandatory if the translation product contains four or more specifically defined amino acids

* 1. Feature Key centromere

Definition region of biological interest identified as a centromere and which has been experimentally characterized

Optional qualifiers note

standard\_name

Comment the centromere feature describes the interval of DNA that corresponds to a region where chromatids are held and a kinetochore is formed

* 1. Feature Key D-loop

Definition displacement loop; a region within mitochondrial DNA in which a short stretch of RNA is paired with one strand of DNA, displacing the original partner DNA strand in this region; also used to describe the displacement of a region of one strand of duplex DNA by a single stranded invader in the reaction catalyzed by RecA protein

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

Molecule scope DNA

* 1. Feature Key D\_segment

Definition Diversity segment of immunoglobulin heavy chain, and T-cell receptor beta chain

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Organism scope eukaryotes

* 1. Feature Key exon

Definition region of genome that codes for portion of spliced mRNA,rRNA and tRNA; may contain 5’UTR, all CDSs and 3’ UTR

Optional qualifiers allele

EC\_number

function

gene

gene\_synonym

map

note

number

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

trans\_splicing

* 1. Feature Key gene

Definition region of biological interest identified as a gene and for which a name has been assigned

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

product

pseudo

pseudogene

phenotype

standard\_name

trans\_splicing

Comment the gene feature describes the interval of DNA that corresponds to a genetic trait or phenotype; the feature is, by definition, not strictly bound to its positions at the ends; it is meant to represent a region where the gene is located.

* 1. Feature Key iDNA

Definition intervening DNA; DNA which is eliminated through any of several kinds of recombination

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

number

standard\_name

Molecule scope DNA

Comment e.g., in the somatic processing of immunoglobulin genes.

* 1. Feature Key intron

Definition a segment of DNA that is transcribed, but removed from within the transcript by splicing together the sequences (exons) on either side of it

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

number

pseudo

pseudogene

standard\_name

trans\_splicing

* 1. Feature Key J\_segment

Definition joining segment of immunoglobulin light and heavy

chains, and T-cell receptor alpha, beta, and gamma chains

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Organism scope eukaryotes

* 1. Feature Key mat\_peptide

Definition mature peptide or protein coding sequence; coding sequence for the mature or final peptide or protein product following post-translational modification; the location does not include the stop codon (unlike the corresponding CDS)

Optional qualifiers allele

EC\_number

function

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

* 1. Feature Key misc\_binding

Definition site in nucleic acid which covalently or non-covalently binds another moiety that cannot be described by any other binding key (primer\_bind or protein\_bind)

Mandatory qualifiers bound\_moiety

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

Comment note that the regulatory feature key and regulatory\_class qualifier with the value”ribosome\_binding\_site” must be used for describing ribosome binding sites

* 1. Feature Key misc\_difference

Definition featured sequence differs from the presented sequence at this location and cannot be described by any other Difference key (variation, or modified\_base)

Optional qualifiers allele

clone

compare

gene

gene\_synonym

map

note

phenotype

replace

standard\_name

Comment the misc\_difference feature key must be used to describe variability introduced artificially, e.g., by genetic manipulation or by chemical synthesis; use the replace qualifier to annotate a deletion, insertion, or substitution. The variation feature key must be used to describe naturally occurring genetic variability.

* 1. Feature Key misc\_feature

Definition region of biological interest which cannot be described by any other feature key; a new or rare feature

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

number

phenotype

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Comment this key should not be used when the need is merely to mark a region in order to comment on it or to use it in another feature’s location

* 1. Feature Key misc\_recomb

Definition site of any generalized, site-specific or replicative recombination event where there is a breakage and reunion of duplex DNA that cannot be described by other recombination keys or qualifiers of source key (proviral)

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

recombination\_class

standard\_name

Molecule scope DNA

* 1. Feature Key misc\_RNA

Definition any transcript or RNA product that cannot be defined by other RNA keys (prim\_transcript, precursor\_RNA, mRNA, 5’UTR, 3’UTR, exon, CDS, sig\_peptide, transit\_peptide, mat\_peptide, intron, polyA\_site, ncRNA, rRNA and tRNA)

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

trans\_splicing

* 1. Feature Key misc\_structure

Definition any secondary or tertiary nucleotide structure or conformation that cannot be described by other Structure keys (stem\_loop and D-loop)

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

standard\_name

* 1. Feature Key mobile\_element

Definition region of genome containing mobile elements

Mandatory qualifiers mobile\_element\_type

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

rpt\_family

rpt\_type

standard\_name

* 1. Feature Key modified\_base

Definition the indicated nucleotide is a modified nucleotide and should be substituted for by the indicated molecule (given in the mod\_base qualifier value)

Mandatory qualifiers mod\_base

Optional qualifiers allele

frequency

gene

gene\_synonym

map

note

Comment value for the mandatory mod\_base qualifier is limited to the restricted vocabulary for modified base abbreviations in Section 2 of this Annex.

* 1. Feature Key mRNA

Definition messenger RNA; includes 5’ untranslated region (5’UTR), coding sequences (CDS, exon) and 3’ untranslated region (3’UTR)

Optional qualifiers allele

circular\_RNAfunction

gene

gene\_synonym

map

note

operon

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

trans\_splicing

* 1. .Feature Key ncRNA

Definition a non-protein-coding gene, other than ribosomal RNA and transfer RNA, the functional molecule of which is the RNA transcript

Mandatory qualifiers ncRNA\_class

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

trans\_splicing

Comment the ncRNA feature must not be used for ribosomal and transfer RNA annotation, for which the rRNA and tRNA feature keys must be used, respectively

* 1. Feature Key N\_region

Definition extra nucleotides inserted between rearranged immunoglobulin segments

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Organism scope eukaryotes

* 1. Feature Key operon

Definition region containing polycistronic transcript including a cluster of genes that are under the control of the same regulatory sequences/promoter and in the same biological pathway

Mandatory qualifiers operon

Optional qualifiers allele

function

map

note

phenotype

pseudo

pseudogene

standard\_name

* 1. Feature Key oriT

Definition origin of transfer; region of a DNA molecule where transfer is initiated during the process of conjugation or mobilization

Optional qualifiers allele

bound\_moiety

direction

gene

gene\_synonym

map

note

rpt\_family

rpt\_type

rpt\_unit\_range

rpt\_unit\_seq

standard\_name

Molecule Scope DNA

Comment rep\_origin must be used to describe origins of replication; direction qualifier has permitted values left, right, and both, however only left and right are valid when used in conjunction with the oriT feature; origins of transfer can be present in the chromosome; plasmids can contain multiple origins of transfer

* 1. Feature Key polyA\_site

Definition site on an RNA transcript to which will be added adenine residues by post-transcriptional polyadenylation

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

Organism scope eukaryotes and eukaryotic viruses

* 1. Feature Key precursor\_RNA

Definition any RNA species that is not yet the mature RNA product; may include ncRNA, rRNA, tRNA, 5’ untranslated region (5’UTR), coding sequences (CDS, exon), intervening sequences (intron) and 3’ untranslated region (3’UTR)

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

product

standard\_name

trans\_splicing

Comment used for RNA which may be the result of post-transcriptional processing; if the RNA in question is known not to have been processed, use the prim\_transcript key

* 1. Feature Key prim\_transcript

Definition primary (initial, unprocessed) transcript; may include ncRNA, rRNA, tRNA, 5’ untranslated region (5’UTR), coding sequences (CDS, exon), intervening sequences (intron) and 3’ untranslated region (3’UTR)

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

standard\_name

* 1. Feature Key primer\_bind

Definition non-covalent primer binding site for initiation of replication, transcription, or reverse transcription; includes site(s) for synthetic e.g., PCR primer elements

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

standard\_name

Comment used to annotate the site on a given sequence to which a primer molecule binds – not intended to represent the sequence of the primer molecule itself; since PCR reactions most often involve pairs of primers, a single primer\_bind key may use the order(location,location) operator with two locations, or a pair of primer\_bind keys may be used

* 1. Feature Key propeptide

Definition propeptide coding sequence; coding sequence for the domain of a proprotein that is cleaved to form the mature protein product.

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

* 1. Feature Key protein\_bind

Definition non-covalent protein binding site on nucleic acid

Mandatory qualifiers bound\_moiety

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

standard\_name

Comment note that the regulatory feature key and regulatory\_class qualifier with the value ”ribosome\_binding\_site” must be used to describe ribosome binding sites

* 1. Feature Key regulatory

Definition any region of a sequence that functions in the regulation of transcription, translation, replication or chromatin structure;

Mandatory qualifiers regulatory\_class

Optional qualifiers allele

bound\_moiety

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

phenotype

pseudo

pseudogene

standard\_name

* 1. Feature Key repeat\_region

Definition region of genome containing repeating units

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

rpt\_family

rpt\_type

rpt\_unit\_range

rpt\_unit\_seq

satellite  
standard\_name

* 1. Feature Key rep\_origin

Definition origin of replication; starting site for duplication of nucleic acid to give two identical copies

Optional Qualifiers allele

direction

function

gene

gene\_synonym

map

note

standard\_name

Comment direction qualifier has valid values: left, right, or both

* 1. Feature Key rRNA

Definition mature ribosomal RNA; RNA component of the ribonucleoprotein particle (ribosome) which assembles amino acids into proteins

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Comment rRNA sizes should be annotated with the product qualifier

* 1. Feature Key S\_region

Definition switch region of immunoglobulin heavy chains; involved in the rearrangement of heavy chain DNA leading to the expression of a different immunoglobulin class from the same B-cell

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Organism scope eukaryotes

* 1. Feature Key sig\_peptide

Definition signal peptide coding sequence; coding sequence for an N-terminal domain of a secreted protein; this domain is involved in attaching nascent polypeptide to the membrane leader sequence

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

* 1. Feature Key source

Definition identifies the source of the sequence; this key is mandatory; every sequence will have a single source key spanning the entire sequence

Mandatory qualifiers organism

mol\_type

Optional qualifiers cell\_line

cell\_type

chromosome

clone

clone\_lib

collected\_by

collection\_date

cultivar

dev\_stage

ecotype

environmental\_sample

germline

haplogroup

haplotype

host

identified\_by

isolate

isolation\_source

lab\_host

lat\_lon

macronuclear

map

mating\_type

note

organelle

PCR\_primers

plasmid

pop\_variant

proviral

rearranged

segment

serotype

serovar

sex

strain

sub\_clone

sub\_species

sub\_strain

tissue\_lib

tissue\_type

variety

Molecule scope any

* 1. Feature Key stem\_loop

Definition hairpin; a double-helical region formed by base-pairing between adjacent (inverted) complementary sequences in a single strand of RNA or DNA

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

standard\_name

* 1. Feature Key STS

Definition sequence tagged site; short, single-copy DNA sequence that characterizes a mapping landmark on the genome and can be detected by PCR; a region of the genome can be mapped by determining the order of a series of STSs

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

standard\_name

Molecule scope DNA

Comment STS location to include primer(s) in primer\_bind key or primers

* 1. Feature Key telomere

Definition region of biological interest identified as a telomere and which has been experimentally characterized

Optional qualifiers note

rpt\_type

rpt\_unit\_range

rpt\_unit\_seq

standard\_name

Comment the telomere feature describes the interval of DNA that corresponds to a specific structure at the end of the linear eukaryotic chromosome which is required for the integrity and maintenance of the end; this region is unique compared to the rest of the chromosome and represents the physical end of the chromosome

* 1. Feature Key tmRNA

Definition transfer messenger RNA; tmRNA acts as a tRNA first, and then as an mRNA that encodes a peptide tag; the ribosome translates this mRNA region of tmRNA and attaches the encoded peptide tag to the C-terminus of the unfinished protein; this attached tag targets the protein for destruction or proteolysis

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

tag\_peptide

* 1. Feature Key transit\_peptide

Definition transit peptide coding sequence; coding sequence for an N-terminal domain of a nuclear-encoded organellar protein; this domain is involved in post-translational import of the protein into the organelle

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

* 1. Feature Key tRNA

Definition mature transfer RNA, a small RNA molecule (75-85 bases long) that mediates the translation of a nucleic acid sequence into an amino acid sequence

Optional qualifiers allele

circular\_RNA anticodon

function

gene

gene\_synonym

map

note

operon

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

trans\_splicing

* 1. Feature Key unsure

Definition a small region of sequenced bases, generally 10 or fewer in its length, which could not be confidently identified. Such a region might contain called bases (a, t, g, or c), or a mixture of called-bases and uncalled-bases (‘n’).

Optional qualifiers allele

compare

gene

gene\_synonym

map

note

replace

Comment use the replace qualifier to annotate a deletion, insertion, or substitution.

* 1. Feature Key V\_region

Definition variable region of immunoglobulin light and heavy chains, and T-cell receptor alpha, beta, and gamma chains; codes for the variable amino terminal portion; can be composed of V\_segments, D\_segments, N\_regions, and J\_segments

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Organism scope eukaryotes

* 1. Feature Key V\_segment

Definition variable segment of immunoglobulin light and heavy chains, and T-cell receptor alpha, beta, and gamma chains; codes for most of the variable region (V\_region) and the last few amino acids of the leader peptide

Optional qualifiers allele

gene

gene\_synonym

map

note

product

pseudo

pseudogene

standard\_name

Organism scope eukaryotes

* 1. Feature Key variation

Definition a related strain contains stable mutations from the same gene (e.g., RFLPs, polymorphisms, etc.) which differ from the presented sequence at this location (and possibly others)

Optional qualifiers allele

compare

frequency

gene

gene\_synonym

map

note

phenotype

product

replace

standard\_name

Comment used to describe alleles, RFLP’s, and other naturally occurring mutations and polymorphisms; use the replace qualifier to annotate a deletion, insertion, or substitution; variability arising as a result of genetic manipulation (e.g., site directed mutagenesis) must be described with the misc\_difference feature

* 1. Feature Key 3’UTR

Definition 1) region at the 3’ end of a mature transcript (following the stop codon) that is not translated into a protein;  
2) region at the 3’ end of an RNA virus (following the last stop codon) that is not translated into a protein;

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

standard\_name

trans\_splicing

Comment The apostrophe character has special meaning in XML, and must be substituted with “&apos;” in the value of an element. Thus “3’UTR” must be represented as “3&apos;UTR” in the XML file, i.e., <INSDFeature\_key>3&apos;UTR</INSDFeature\_key>.

* 1. Feature Key 5’UTR

Definition 1) region at the 5’ end of a mature transcript (preceding the initiation codon) that is not translated into a protein;  
2) region at the 5’ end of an RNA virus (preceding the first initiation codon) that is not translated into a protein;

Optional qualifiers allele

function

gene

gene\_synonym

map

note

standard\_name

trans\_splicing

Comment The apostrophe character has special meaning in XML, and must be substituted with “&apos;” in the value of an element. Thus “5’UTR” must be represented as “5&apos;UTR” in the XML file, i.e., <INSDFeature\_key>5&apos;UTR</INSDFeature\_key>.

## SECTION 6 : QUALIFICATEURS POUR LES SÉQUENCES DE NUCLÉOTIDES

La présente section donne la liste des qualificateurs à employer pour les caractéristiques dans les séquences de nucléotides. Les qualificateurs sont présentés dans l’ordre alphabétique.

Lorsque le format de valeur est “none”, il ne faut utiliser ni l’élément INSDQualifier\_value ni l’élément NonEnglishQualifier\_value.

Lorsque le format de valeur est du texte libre indiqué comme dépendant de la langue, un des éléments ci-après doit être utilisé :

1) l’élément INSDQualifier\_value; ou

2) l’élément NonEnglishQualifier\_value; ou

3) à la fois l’élément INSDQualifier\_value et l’élément NonEnglishQualifier\_value.

Lorsque le format de valeur est autre que “none” mais ne constitue pas du texte libre dépendant de la langue, il faut utiliser l’élément INSDQualifier\_value et il ne faut pas utiliser l’élément NonEnglishQualifier\_value.

N.B. : Toute valeur de qualificateur indiquée pour un qualificateur avec un format de valeur “free text” dépendant de la langue peut devoir être traduite aux fins des procédures nationales ou régionales. Les qualificateurs indiqués dans le tableau ci-après sont considérés comme ayant des valeurs de texte libre dépendant de la langue :

Tableau 5 : liste des valeurs de qualificateurs pour les séquences de nucléotides avec des valeurs de texte libre dépendant de la langue

|  |  |
| --- | --- |
| Section | Valeur de texte libre dépendant de la langue |
| 6.3 | bound\_moiety |
| 6.5 | cell\_type |
| 6.8~~7~~ | clone |
| 6.9~~8~~ | clone\_lib |
| 6.11~~0~~ | collected\_by |
| 6.14~~3~~ | cultivar |
| 6.15~~4~~ | dev\_stage |
| 6.18~~7~~ | ecotype |
| 6.22~~1~~ | function |
| 6.24~~3~~ | gene\_synonym |
| 6.26~~5~~ | haplogroup |
| 6.28~~7~~ | host |
| 6.29~~8~~ | identified\_by |
| 6.30~~29~~ | isolate |
| 6.31~~0~~ | isolation\_source |
| 6.32~~1~~ | lab\_host |
| 6.36~~5~~ | mating\_type |
| 6.41~~0~~ | note |
| 6.45~~4~~ | organism |
| 6.47~~6~~ | phenotype |
| 6.49~~8~~ | pop\_variant |
| 6.50~~49~~ | product |
| 6.66~~5~~ | serotype |
| 6.67~~6~~ | serovar |
| 6.68~~7~~ | sex |
| 6.69~~8~~ | standard\_name |
| 6.70~~69~~ | strain |
| 6.71~~0~~ | sub\_clone |
| 6.72~~1~~ | sub\_species |
| 6.73~~2~~ | sub\_strain |
| 6.75~~4~~ | tissue\_lib |
| 6.76~~5~~ | tissue\_type |
| 6.81~~0~~ | variety |

* 1. Qualifier allele

Definition name of the allele for the given gene

Mandatory value format free text  
(NOTE: this value may require translation for National/Regional procedures)

Example <INSDQualifier\_value>adh1-1</INSDQualifier\_value>

Comment all gene-related features (exon, CDS etc) for a given gene should share the same allele qualifier value; the allele qualifier value must, by definition, be different from the gene qualifier value; when used with the variation feature key, the allele qualifier value should be that of the variant.

* 1. Qualifier anticodon

Definition location of the anticodon of tRNA and the amino acid for which it codes

Mandatory value format (pos:<location>,aa:<amino\_acid>,seq:<text>) where <location> is the position of the anticodon and <amino\_acid> is the three letter abbreviation for the amino acid encoded and <text> is the sequence of the anticodon

Example <INSDQualifier\_value>(pos:34..36,aa:Phe,seq:aaa)</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>(pos:join(5,495..496),aa:Leu,seq:taa)</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>(pos:complement(4156..4158),aa:Glu,seq:ttg)</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier bound\_moiety

Definition name of the molecule/complex that may bind to the given feature

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>GAL4</INSDQualifier\_value>

Comment A single bound\_moiety qualifier is permitted on the “misc\_binding”, “oriT” and “protein\_bind” features.

* 1. Qualifier cell\_line

Definition cell line from which the sequence was obtained

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>MCF7</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier cell\_type

Definition cell type from which the sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>leukocyte</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier chromosome

Definition chromosome (e.g., Chromosome number) from which the sequence was obtained

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>1</INSDQualifier\_value>

6.xx Qualifier circular\_RNA

* 1. ~~<INSDQualifier\_value>X</INSDQualifier\_value>~~~~6.xx~~ Qualifier circular\_RNA

Definition indicates that exons are out-of-order or overlapping because this spliced RNA product is a circular RNA (circRNA) created by backsplicing, for example when a downstream exon in the gene is located 5' of an upstream exon in the RNA product

Value format none

Comment should be used on features such as CDS, mRNA, tRNA and other features that are produced as a result of a backsplicing event. This qualifier should be used only when the splice event is indicated in the "join" operator, eg join(complement(69611..69724),139856..140087)

* 1. Qualifier clone

Definition clone from which the sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>lambda-hIL7.3</INSDQualifier\_value>

Comment a source feature must not contain more than one clone qualifier; where the sequence was obtained from multiple clones it may be further described in the feature table using the feature key misc\_feature and a note qualifier to specify the multiple clones.

* 1. Qualifier clone\_lib

Definition clone library from which the sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>lambda-hIL7</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier codon\_start

Definition indicates the offset at which the first complete codon of a coding feature can be found, relative to the first base of that feature.

Mandatory value format 1 or 2 or 3

Example <INSDQualifier\_value>2</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier collected\_by

Definition name of persons or institute who collected the specimen

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Dan Janzen</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier collection\_date

Definition date that the specimen was collected.

Mandatory value format YYYY-MM-DD, YYYY-MM or YYYY

Example <INSDQualifier\_value>1952-10-21</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>1952-10</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>1952</INSDQualifier\_value>

Comment ‘YYYY’ is a four-digit value representing the year. ‘MM’ is a two-digit value representing the month. ‘DD’ is a two-digit value representing the day of the month.

* 1. Qualifier compare

Definition Reference details of an existing public INSD entry to which a comparison is made

Mandatory value format [accession-number.sequence-version]

Example <INSDQualifier\_value>AJ634337.1</INSDQualifier\_value>

Comment This qualifier may be used on the following features: misc\_difference, unsure, and variation. Multiple compare qualifiers with different contents are allowed within a single feature. This qualifier is not intended for large-scale annotation of variations, such as SNPs.

* 1. Qualifier cultivar

Definition cultivar (cultivated variety) of plant from which sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Nipponbare</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Tenuifolius</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Candy Cane</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>IR36</INSDQualifier\_value>

Comment ‘cultivar’ is applied solely to products of artificial selection; use the variety qualifier for natural, named plant and fungal varieties.

* 1. Qualifier dev\_stage

Definition if the sequence was obtained from an organism in a specific developmental stage, it is specified with this qualifier

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>fourth instar larva</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier direction

Definition direction of DNA replication

Mandatory value format left, right, or both  
where left indicates toward the 5’ end of the sequence (as presented) and right indicates toward the 3’ end

Example <INSDQualifier\_value>left</INSDQualifier\_value>

Comment The values left, right, and both are permitted when the direction qualifier is used to annotate a rep\_origin feature key. However, only left and right values are permitted when the direction qualifier is used to annotate an oriT feature key.

* 1. Qualifier EC\_number

Definition Enzyme Commission number for enzyme product of sequence

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>1.1.2.4</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>1.1.2.-</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>1.1.2.n</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>1.1.2.n1</INSDQualifier\_value>

Comment valid values for EC numbers are defined in the list prepared by the Nomenclature Committee of the International Union of Biochemistry and Molecular Biology (NC-IUBMB) (published in Enzyme Nomenclature 1992, Academic Press, San Diego, or a more recent revision thereof).The format represents a string of four numbers separated by full stops; up to three numbers starting from the end of the string may be replaced by dash “-” to indicate uncertain assignment. Symbols including an "n", e.g., “n”, “n1” and so on, may be used in the last position instead of a number where the EC number is awaiting assignment. Please note that such incomplete EC numbers are not approved by NC-IUBMB.

* 1. Qualifier ecotype

Definition a population within a given species displaying genetically based, phenotypic traits that reflect adaptation to a local habitat

Mandatory value Format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Columbia</INSDQualifier\_value>

Comment an example of such a population is one that has adapted hairier than normal leaves as a response to an especially sunny habitat. ‘Ecotype’ is often applied to standard genetic stocks of Arabidopsis thaliana, but it can be applied to any sessile organism.

* 1. Qualifier environmental\_sample

Definition identifies sequences derived by direct molecular isolation from a bulk environmental DNA sample (by PCR with or without subsequent cloning of the product, DGGE, or other anonymous methods) with no reliable identification of the source organism. Environmental samples include clinical samples, gut contents, and other sequences from anonymous organisms that may be associated with a particular host. They do not include endosymbionts that can be reliably recovered from a particular host, organisms from a readily identifiable but uncultured field sample (e.g., many cyanobacteria), or phytoplasmas that can be reliably recovered from diseased plants (even though these cannot be grown in axenic culture)

Value format none

Comment used only with the source feature key; source feature keys containing the environmental\_sample qualifier should also contain the isolation\_source qualifier; a source feature including the environmental\_sample qualifier must not include the strain qualifier.

* 1. Qualifier exception

Definition indicates that the coding region cannot be translated using standard biological rules

Mandatory value format One of the following controlled vocabulary phrases:

RNA editing

rearrangement required for product

annotated by transcript or proteomic data

Example <INSDQualifier\_value>RNA editing</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>rearrangement required for product</INSDQualifier\_value>

Comment only to be used to describe biological mechanisms such as RNA editing; protein translation of a CDS with an exception qualifier will be different from the corresponding conceptual translation; must not be used where transl\_except qualifier would be adequate, e.g., in case of stop codon completion use.

* 1. Qualifier frequency

Definition frequency of the occurrence of a feature

Mandatory value format free text representing the proportion of a population carrying the feature expressed as a fraction

Example <INSDQualifier\_value>23/108</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>1 in 12</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>0.85</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier function

Definition function attributed to a sequence

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>essential for recognition of cofactor </INSDQualifier\_value>

Comment The function qualifier is used when the gene name and/or product name do not convey the function attributable to a sequence.

* 1. Qualifier gene

Definition symbol of the gene corresponding to a sequence region

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>ilvE</INSDQualifier\_value>

Comment Use gene qualifier to provide the gene symbol; use standard\_name qualifier to provide the full gene name.

* 1. Qualifier gene\_synonym

Definition synonymous, replaced, obsolete or former gene symbol

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Hox-3.3</INSDQualifier\_value>

in a feature where the gene qualifier value is Hoxc6

Comment used where it is helpful to indicate a gene symbol synonym; when the gene\_synonym qualifier is used, a primary gene symbol must always be indicated in a gene qualifier

* 1. Qualifier germline

Definition the sequence presented has not undergone somatic rearrangement as part of an adaptive immune response; it is the unrearranged sequence that was inherited from the parental germline

Value format none

Comment germline qualifier must not be used to indicate that the source of the sequence is a gamete or germ cell; germline and rearranged qualifiers must not be used in the same source feature; germline and rearranged qualifiers must only be used for molecules that can undergo somatic rearrangements as part of an adaptive immune response; these are the T-cell receptor (TCR) and immunoglobulin loci in the jawed vertebrates, and the unrelated variable lymphocyte receptor (VLR) locus in the jawless fish (lampreys and hagfish); germline and rearranged qualifiers should not be used outside of the Craniata (taxid=89593)

* 1. Qualifier haplogroup

Definition name for a group of similar haplotypes that share some sequence variation. Haplogroups are often used to track migration of population groups.

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>H\*</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier haplotype

Definition name for a specific set of alleles that are linked together on the same physical chromosome. In the absence of recombination, each haplotype is inherited as a unit, and may be used to track gene flow in populations.

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>Dw3 B5 Cw1 A1</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier host

Definition natural (as opposed to laboratory) host to the organism from which sequenced molecule was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Homo sapiens</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Homo sapiens 12 year old girl</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Rhizobium NGR234</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier identified\_by

Definition name of the expert who identified the specimen taxonomically

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>John Burns</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier isolate

Definition individual isolate from which the sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Patient #152</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>DGGE band PSBAC-13</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier isolation\_source

Definition describes the physical, environmental and/or local geographical source of the biological sample from which the sequence was derived

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Examples <INSDQualifier\_value>rumen isolates from standard Pelleted ration-fed steer #67</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>permanent Antarctic sea ice</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>denitrifying activated sludge from carbon\_limited continuous reactor</INSDQualifier\_value>

Comment used only with the source feature key; source feature keys containing an environmental\_sample qualifier should also contain an isolation\_source qualifier

* 1. Qualifier lab\_host

Definition scientific name of the laboratory host used to propagate the source organism from which the sequenced molecule was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Gallus gallus</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Gallus gallus embryo</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Escherichia coli strain DH5 alpha</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Homo sapiens HeLa cells</INSDQualifier\_value>

Comment the full binomial scientific name of the host organism should be used when known; extra conditional information relating to the host may also be included

* 1. Qualifier lat\_lon

Definition geographical coordinates of the location where the specimen was collected

Mandatory value format free text – degrees latitude and longitude in format “d[d.dddd] N|S d[dd.dddd] W|E”

Example <INSDQualifier\_value>47.94 N 28.12 W</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>45.0123 S 4.1234 E</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier macronuclear

Definition if the sequence shown is DNA and from an organism which undergoes chromosomal differentiation between macronuclear and micronuclear stages, this qualifier is used to denote that the sequence is from macronuclear DNA

Value format none

* 1. Qualifier map

Definition genomic map position of feature

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>8q12-q13</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier mating\_type

Definition mating type of the organism from which the sequence was obtained; mating type is used for prokaryotes, and for eukaryotes that undergo meiosis without sexually dimorphic gametes

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Examples <INSDQualifier\_value>MAT-1</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plus</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>-</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>odd</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>even</INSDQualifier\_value>“

Comment mating\_type qualifier values male and female are valid in the prokaryotes, but not in the eukaryotes;

for more information, see the entry for the sex qualifier.

* 1. Qualifier mobile\_element\_type

Definition type and name or identifier of the mobile element which is described by the parent feature

Mandatory value format <mobile\_element\_type>[:<mobile\_element\_name>]   
where <mobile\_element\_type> is one of the following:

transposon

retrotransposon

integron

insertion sequence

non-LTR retrotransposon

SINE

MITE

LINE

other

Example <INSDQualifier\_value>transposon:Tnp9</INSDQualifier\_value>

Comment mobile\_element\_type is permitted on mobile\_element feature key only. Mobile element should be used to represent both elements which are currently mobile, and those which were mobile in the past. Value “other” for <mobile\_element\_type> requires a <mobile\_element\_name>

* 1. Qualifier mod\_base

Definition abbreviation for a modified nucleotide base

Mandatory value format modified base abbreviation chosen from this Annex, Section 2

Example <INSDQualifier\_value>m5c</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>OTHER</INSDQualifier\_value>

Comment specific modified nucleotides not found in Section 2 of this Annex are annotated by entering OTHER as the value for the mod\_base qualifier and including a note qualifier with the full name of the modified base as its value

* 1. Qualifier mol\_type

Definition molecule type of sequence

Mandatory value format One chosen from the following:

genomic DNA

genomic RNA

mRNA

tRNA

rRNA

other RNA

other DNA

transcribed RNA

viral cRNA

unassigned DNA

unassigned RNA

Example <INSDQualifier\_value>genomic DNA</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>other RNA</INSDQualifier\_value>

Comment mol\_type qualifier is mandatory on the source feature key; the value “genomic DNA” does not imply that the molecule is nuclear (e.g., organelle and plasmid DNA must be described using “genomic DNA”); ribosomal RNA genes must be described using “genomic DNA”; “rRNA” must only be used if the ribosomal RNA molecule itself has been sequenced; values “other RNA” and “other DNA” must be applied to synthetic molecules, values “unassigned DNA”, “unassigned RNA” must be applied where in vivo molecule is unknown.

* 1. Qualifier ncRNA\_class

Definition a structured description of the classification of the non-coding RNA described by the ncRNA parent key

Mandatory value format TYPE  
where TYPE is one of the following controlled vocabulary terms or phrases:

antisense\_RNA

autocatalytically\_spliced\_intron

circRNA

ribozyme

hammerhead\_ribozyme

lncRNA

RNase\_P\_RNA

RNase\_MRP\_RNA

telomerase\_RNA

guide\_RNA

sgRNA

rasiRNA

scRNA

scaRNA

siRNA

pre\_miRNA

miRNA

piRNA

snoRNA

snRNA

SRP\_RNA

vault\_RNA

Y\_RNA

other

Example <INSDQualifier\_value>autocatalytically\_spliced\_intron </INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>siRNA</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>scRNA</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>other</INSDQualifier\_value>

Comment specific ncRNA types not yet in the ncRNA\_class controlled vocabulary must be annotated by entering “other” as the ncRNA\_class qualifier value, and providing a brief explanation of novel ncRNA\_class in a note qualifier

* 1. Qualifier note

Definition any comment or additional information

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>A comment about the feature</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier number

Definition a number to indicate the order of genetic elements (e.g., exons or introns) in the 5’ to 3’ direction

Mandatory value format free text (with no whitespace characters)

Example <INSDQualifier\_value>4</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>6B</INSDQualifier\_value>

Comment text limited to integers, letters or combination of integers and/or letters represented as a data value that contains no whitespace characters; any additional terms should be included in a standard\_name qualifier. Example: a number qualifier with a value of 2A and a standard\_name qualifier with a value of “long”

* 1. Qualifier operon

Definition name of the group of contiguous genes transcribed into a single transcript to which that feature belongs

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>lac</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier organelle

Definition type of membrane-bound intracellular structure from which the sequence was obtained

Mandatory value format One of the following controlled vocabulary terms and phrases:

chromatophore

hydrogenosome

mitochondrion

nucleomorph

plastid

mitochondrion:kinetoplast

plastid:chloroplast

plastid:apicoplast

plastid:chromoplast

plastid:cyanelle

plastid:leucoplast

plastid:proplastid

Examples <INSDQualifier\_value>chromatophore</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>hydrogenosome</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>mitochondrion</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>nucleomorph</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plastid</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>mitochondrion:kinetoplast</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plastid:chloroplast</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plastid:apicoplast</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plastid:chromoplast</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plastid:cyanelle</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plastid:leucoplast</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>plastid:proplastid</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier organism

Definition scientific name of the organism that provided the sequenced genetic material, if known, or the available taxonomic information if the organism is unclassified; or an indication that the sequence is a synthetic construct

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Homo sapiens</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier PCR\_primers

Definition PCR primers that were used to amplify the sequence. A single PCR\_primers qualifier should contain all the primers used for a single PCR reaction. If multiple forward or reverse primers are present in a single PCR reaction, multiple sets of fwd\_name/fwd\_seq or rev\_name/rev\_seq values will be present

Mandatory value format [fwd\_name: XXX1, ]fwd\_seq: xxxxx1,[fwd\_name: XXX2, ]fwd\_seq: xxxxx2, [rev\_name: YYY1, ]rev\_seq: yyyyy1,[rev\_name: YYY2, ]rev\_seq: yyyyy2

Example <INSDQualifier\_value>fwd\_name: CO1P1, fwd\_seq: ttgattttttggtcayccwgaagt,rev\_name: CO1R4, rev\_seq: ccwvytardcctarraartgttg</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>fwd\_name: hoge1, fwd\_seq: cgkgtgtatcttact, rev\_name: hoge2, rev\_seq: cg&lt;i&gt;gtgtatcttact</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>fwd\_name: CO1P1, fwd\_seq: ttgattttttggtcayccwgaagt, fwd\_name: CO1P2, fwd\_seq: gatacacaggtcayccwgaagt, rev\_name: CO1R4, rev\_seq: ccwvytardcctarraartgttg</INSDQualifier\_value>

Comment fwd\_seq and rev\_seq are both mandatory; fwd\_name and rev\_name are both optional. Both sequences must be presented in 5’to 3’ ~~5’>3’~~ order. The sequences must be given in the symbols from Section 1 of this Annex, except for the modified bases, which must be enclosed within angle brackets < >. In XML, the angle brackets < and > must be substituted with &lt; and &gt; since they are reserved characters in XML.

* 1. Qualifier phenotype

Definition phenotype conferred by the feature, where phenotype is defined as a physical, biochemical or behavioural characteristic or set of characteristics

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>erythromycin resistance</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier plasmid

Definition name of naturally occurring plasmid from which the sequence was obtained, where plasmid is defined as an independently replicating genetic unit that cannot be described by chromosome or segment qualifiers

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>pC589</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier pop\_variant

Definition name of subpopulation or phenotype of the sample from which the sequence was derived

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>pop1</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>Bear Paw</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier product

Definition name of the product associated with the feature, e.g., the mRNA of an mRNA feature, the polypeptide of a CDS, the mature peptide of a mat\_peptide, etc.

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>trypsinogen</INSDQualifier\_value> (when qualifier appears in CDS feature)

<INSDQualifier\_value>trypsin</INSDQualifier\_value> (when qualifier appears in mat\_peptide feature)

<INSDQualifier\_value>XYZ neural-specific transcript</INSDQualifier\_value> (when qualifier appears in mRNA feature)

* 1. Qualifier protein\_id

Definition protein sequence identification number, an integer used in a sequence listing to designate the protein sequence encoded by the coding sequence identified in the corresponding CDS feature key and translation qualifier

Mandatory value format an integer greater than zero

Example <INSDQualifier\_value>89</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier proviral

Definition this qualifier is used to flag sequence obtained from a virus or phage that is integrated into the genome of another organism

Value format none

* 1. Qualifier pseudo

Definition indicates that this feature is a non-functional version of the element named by the feature key

Value format none

Comment The qualifier pseudo should be used to describe non-functional genes that are not formally described as pseudogenes, e.g., CDS has no translation due to other reasons than pseudogenization events. Other reasons may include sequencing or assembly errors. In order to annotate pseudogenes the qualifier pseudogene must be used, indicating the TYPE of pseudogene.

* 1. Qualifier pseudogene

Definition indicates that this feature is a pseudogene of the element named by the feature key

Mandatory value format TYPE

where TYPE is one of the following controlled vocabulary terms or phrases:  
processed  
unprocessed  
unitary  
allelic  
unknown

Example <INSDQualifier\_value>processed</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>unprocessed</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>unitary</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>allelic</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>unknown</INSDQualifier\_value>

Comment Definitions of TYPE values:

processed – the pseudogene has arisen by reverse transcription of a mRNA into cDNA, followed by reintegration into the genome. Therefore, it has lost any intron/exon structure, and it might have a pseudo-polyA-tail.

unprocessed – the pseudogene has arisen from a copy of the parent gene by duplication followed by accumulation of random mutations. The changes, compared to their functional homolog, include insertions, deletions, premature stop codons, frameshifts and a higher proportion of non-synonymous versus synonymous substitutions.

unitary – the pseudogene has no parent. It is the original gene, which is functional is some species but disrupted in some way (indels, mutation, recombination) in another species or strain.

allelic – a (unitary) pseudogene that is stable in the population but importantly it has a functional alternative allele also in the population. i.e., one strain may have the gene, another strain may have the pseudogene. MHC haplotypes have allelic pseudogenes.

unknown – the submitter does not know the method of pseudogenization.

* 1. Qualifier rearranged

Definition the sequence presented in the entry has undergone somatic rearrangement as part of an adaptive immune response; it is not the unrearranged sequence that was inherited from the parental germline

Value format none

Comment The rearranged qualifier must not be used to annotate chromosome rearrangements that are not involved in an adaptive immune response; germline and rearranged qualifiers must not be used in the same source feature; germline and rearranged qualifiers must only be used for molecules that can undergo somatic rearrangements as part of an adaptive immune response; these are the T-cell receptor (TCR) and immunoglobulin loci in the jawed vertebrates, and the unrelated variable lymphocyte receptor (VLR) locus in the jawless fish (lampreys and hagfish); germline and rearranged qualifiers should not be used outside of the Craniata (taxid=89593)

* 1. Qualifier recombination\_class

Definition a structured description of the classification of recombination hotspot region within a sequence

Mandatory value format TYPE  
where TYPE is one of the following controlled vocabulary terms or phrases:

meiotic

mitotic

non\_allelic\_homologous

chromosome\_breakpoint

other

Example <INSDQualifier\_value>meiotic </INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>chromosome\_breakpoint</INSDQualifier\_value>

Comment specific recombination classes not yet in the recombination\_class controlled vocabulary must be annotated by entering “other” as the recombination\_class qualifier value and providing a brief explanation of the novel recombination\_class in a note qualifier

* 1. Qualifier regulatory\_class

Definition a structured description of the classification of transcriptional, translational, replicational and chromatin structure related regulatory elements in a sequence

Mandatory value format TYPE  
where TYPE is one of the following controlled vocabulary terms or phrases:

attenuator

CAAT\_signal

DNase\_I\_hypersensitive\_site

enhancer

enhancer\_blocking\_element

GC\_signal

imprinting\_control\_region

insulator

locus\_control\_region

matrix\_attachment\_region

minus\_35\_signal

minus\_10\_signal

polyA\_signal\_sequence

promoter

recoding\_stimulatory\_region

recombination\_enhancerreplication\_regulatory\_region

response\_element

promoter

ribosome\_binding\_site

riboswitch

silencer

TATA\_box

terminator

transcriptional\_cis\_regulatory\_region

uORF

other

Example <INSDQualifier\_value>promoter</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>enhancer</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>ribosome\_binding\_site</INSDQualifier\_value>

Comment specific regulatory classes not yet in the regulatory\_class controlled vocabulary must be annotated by entering “other” as the regulatory\_class qualifier value and providing a brief explanation of the novel regulatory\_class in a note qualifier

* 1. Qualifier replace

Definition indicates that the sequence identified in a feature’s location is replaced by the sequence shown in the qualifier’s value; if no sequence (i.e., no value) is contained within the qualifier, this indicates a deletion

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>a</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value></INSDQualifier\_value> – for a deletion

* 1. Qualifier ribosomal\_slippage

Definition during protein translation, certain sequences can program ribosomes to change to an alternative reading frame by a mechanism known as ribosomal slippage

Value format none

Comment a join operator, e.g.,: [join(486..1784,1787..4810)] must be used in the CDS feature location to indicate the location of ribosomal\_slippage

* 1. Qualifier rpt\_family

Definition type of repeated sequence; “Alu” or “Kpn”, for example

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>Alu</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier rpt\_type

Definition structure and distribution of repeated sequence

Mandatory value format One of the following controlled vocabulary terms or phrases:

tandem

direct

inverted

flanking

nested

terminal

dispersed

long\_terminal\_repeat

non\_ltr\_retrotransposon\_polymeric\_tract

centromeric\_repeat

telomeric\_repeat

x\_element\_combinatorial\_repeat

y\_prime\_element

other

Example <INSDQualifier\_value>inverted</INSDQualifier\_value>  
<INSDQualifier\_value>long\_terminal\_repeat</INSDQualifier\_value>

Comment Definitions of the values:

tandem – a repeat that exists adjacent to another in the same orientation;

direct – a repeat that exists not always adjacent but is in the same orientation;

inverted – a repeat pair occurring in reverse orientation to one another on the same molecule;

flanking – a repeat lying outside the sequence for which it has functional significance (eg. transposon insertion target sites);

nested – a repeat that is disrupted by the insertion of another element;

dispersed – a repeat that is found dispersed throughout the genome;

terminal – a repeat at the ends of and within the sequence for which it has functional significance (eg. transposon LTRs);

long\_terminal\_repeat – a sequence directly repeated at both ends of a defined sequence, of the sort typically found in retroviruses;

non\_ltr\_retrotransposon\_polymeric\_tract – a polymeric tract, such as poly(dA), within a non LTR retrotransposon;

centromeric\_repeat – a repeat region found within the modular centromere;

telomeric\_repeat – a repeat region found within the telomere;

x\_element\_combinatorial\_repeat – a repeat region located between the X element and the telomere or adjacent Y’ element;

y\_prime\_element – a repeat region located adjacent to telomeric repeats or X element combinatorial repeats, either as a single copy or tandem repeat of two to four copies;

other – a repeat exhibiting important attributes that cannot be described by other values.

* 1. Qualifier rpt\_unit\_range

Definition location of a repeating unit expressed as a range

Mandatory value format <base\_range> – where <base\_range> is the first and last base (separated by two dots) of a repeating unit

Example <INSDQualifier\_value>202..245</INSDQualifier\_value>

Comment used to indicate the base range of the sequence that constitutes a repeating unit within the region specified by the feature keys oriT and repeat\_region.

* 1. Qualifier rpt\_unit\_seq

Definition identity of a repeat sequence

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>aagggc</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>ag(5)tg(8)</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>(AAAGA)6(AAAA)1(AAAGA)12</INSDQualifier\_value>

Comment used to indicate the literal sequence that constitutes a repeating unit within the region specified by the feature keys oriT and repeat\_region

* 1. Qualifier satellite

Definition identifier for a satellite DNA marker, composed of many tandem repeats (identical or related) of a short basic repeated unit

Mandatory value format <satellite\_type>[:<class>][ <identifier>] – where <satellite\_type> is one of the following:

satellite~~;~~

microsatellite~~;~~

minisatellite

Example <INSDQualifier\_value>satellite: S1a</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>satellite: alpha</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>satellite: gamma III</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>microsatellite: DC130</INSDQualifier\_value>

Comment many satellites have base composition or other properties that differ from those of the rest of the genome that allows them to be identified.

* 1. Qualifier segment

Definition name of viral or phage segment sequenced

Mandatory value format free text

Example <INSDQualifier\_value>6</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier serotype

Definition serological variety of a species characterized by its antigenic properties

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>B1</INSDQualifier\_value>

Comment used only with the source feature key; the Bacteriological Code recommends the use of the term ‘serovar’ instead of ‘serotype’ for the prokaryotes; see the International Code of Nomenclature of Bacteria (1990 Revision) Appendix 10.B “Infraspecific Terms”.

* 1. Qualifier serovar

Definition serological variety of a species (usually a prokaryote) characterized by its antigenic properties

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>O157:H7</INSDQualifier\_value>

Comment used only with the source feature key; the Bacteriological Code recommends the use of the term ‘serovar’ instead of ‘serotype’ for prokaryotes; see the International Code of Nomenclature of Bacteria (1990 Revision) Appendix 10.B “Infraspecific Terms”.

* 1. Qualifier sex

Definition sex of the organism from which the sequence was obtained; sex is used for eukaryotic organisms that undergo meiosis and have sexually dimorphic gametes

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Examples <INSDQualifier\_value>female</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>male</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>hermaphrodite</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>unisexual</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>bisexual</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>asexual</INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>monoecious</INSDQualifier\_value> [or monecious]

<INSDQualifier\_value>dioecious</INSDQualifier\_value> [or diecious]

Comment The sex qualifier should be used (instead of mating\_type qualifier) in the Metazoa, Embryophyta, Rhodophyta & Phaeophyceae; mating\_type qualifier should be used (instead of sex qualifier) in the Bacteria, Archaea & Fungi; neither sex nor mating\_type qualifiers should be used in the viruses; outside of the taxa listed above, mating\_type qualifier should be used unless the value of the qualifier is taken from the vocabulary given in the examples above

* 1. Qualifier standard\_name

Definition accepted standard name for this feature

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>dotted</INSDQualifier\_value>

Comment use standard\_name qualifier to give full gene name, but use gene qualifier to give gene symbol (in the above example gene qualifier value is Dt).

* 1. Qualifier strain

Definition strain from which sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>BALB/c</INSDQualifier\_value>

Comment feature entries including a strain qualifier must not include the environmental\_sample qualifier

* 1. Qualifier sub\_clone

Definition sub-clone from which sequence was obtained

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>lambda-hIL7.20g</INSDQualifier\_value>

Comment a source feature must not contain more than one sub\_clone qualifier; to indicate that the sequence was obtained from multiple sub\_clones, multiple sources may be further described using the feature key “misc\_feature” and the qualifier “note”

* 1. Qualifier sub\_species

Definition name of sub-species of organism from which sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>lactis</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier sub\_strain

Definition name or identifier of a genetically or otherwise modified strain from which sequence was obtained, derived from a parental strain (which should be annotated in the strain qualifier). sub\_strain from which sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>abis</INSDQualifier\_value>

Comment must be accompanied by a strain qualifier in a source feature; if the parental strain is not given, the modified strain should be annotated in the strain qualifier instead of sub\_strain. For example, either a strain qualifier with the value K-12 and a substrain qualifier with the value MG1655 or a strain qualifier with the value MG1655

* 1. Qualifier tag\_peptide

Definition base location encoding the polypeptide for proteolysis tag of tmRNA and its termination codon

Mandatory value format <base\_range> – where <base\_range> provides the first and last base (separated by two dots) of the location for the proteolysis tag

Example <INSDQualifier\_value>90..122</INSDQualifier\_value>

Comment it is recommended that the amino acid sequence corresponding to the tag\_peptide be annotated by describing a 5’ partial CDS feature; e.g., CDS with a location of <90..122

* 1. Qualifier tissue\_lib

Definition tissue library from which sequence was obtained

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>tissue library 772</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier tissue\_type

Definition tissue type from which the sequence was obtained

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>liver</INSDQualifier\_value>

* 1. Qualifier transl\_except

Definition translational exception: single codon the translation of which does not conform to genetic code defined by organism or transl\_table.

Mandatory value format (pos:<location>aa:<amino\_acid>) where <amino\_acid> is the three letter abbreviation for the amino acid coded by the codon at the base\_range position

Example <INSDQualifier\_value>(pos:213..215,aa:Trp) </INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>(pos:462..464,aa:OTHER) </INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>(pos:1017,aa:TERM) </INSDQualifier\_value>

<INSDQualifier\_value>(pos:2000..2001,aa:TERM) </INSDQualifier\_value>

Comment if the amino acid is not one of the specific amino acids listed in Section 3 of this Annex, use OTHER as <amino\_acid> and provide the name of the unusual amino acid in a note qualifier; for modified amino-acid selenocysteine use three letter abbreviation ‘Sec’ (one letter symbol ‘U’ in amino-acid sequence) for <amino \_acid>; for modified amino-acid pyrrolysine use three letter abbreviation ‘Pyl’ (one letter symbol ‘O’ in amino-acid sequence) for <amino \_acid>; for partial termination codons where TAA stop codon is completed by the addition of 3’ A residues to the mRNA either a single base\_position or a base\_range is used for the location, see the third and fourth examples above, in conjunction with a note qualifier indicating ‘stop codon completed by the addition of 3’ A residues to the mRNA’.

* 1. Qualifier transl\_table

Definition definition of genetic code table used if other than universal or standard genetic code table. Tables used are described in this Annex

Mandatory value format <integer>  
where <integer> is the number assigned to the genetic code table

Example <INSDQualifier\_value>3</INSDQualifier\_value> – example where the yeast mitochondrial code is to be used

Comment if the transl\_table qualifier is not used to further annotate a CDS feature key, then the CDS is translated using the Standard Code (i.e. Universal Genetic Code). Genetic code exceptions outside the range of specified tables are reported in transl\_except qualifiers.

* 1. Qualifier trans\_splicing

Definition indicates that exons from two RNA molecules are ligated in intermolecular reaction to form mature RNA

Value format none

Comment should be used on features such as CDS, mRNA and other features that are produced as a result of a trans-splicing event. This qualifier must be used only when the splice event is indicated in the “join” operator, e.g., join (complement(69611..69724),139856..140087) in the feature location

* 1. Qualifier translation

Definition one-letter abbreviated amino acid sequence derived from either the standard (or universal) genetic code or the table as specified in a transl\_table qualifier and as determined by an exception in the transl\_except qualifier

Mandatory value format contiguous string of one-letter amino acid abbreviations from Section 3 of this Annex, “X” is to be used for AA exceptions.

Example <INSDQualifier\_value>MASTFPPWYRGCASTPSLKGLIMCTW</INSDQualifier\_value>

Comment to be used with CDS feature only; must be accompanied by protein\_id qualifier when the translation product contains four or more specifically defined amino acids; see transl\_table for definition and location of genetic code Tables; only one of the qualifiers translation, pseudo and pseudogene are permitted to further annotate a CDS feature.

* 1. Qualifier variety

Definition variety (= varietas, a formal Linnaean rank) of organism from which sequence was derived.

Mandatory value format free textLanguage-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>insularis</INSDQualifier\_value>

Comment use the cultivar qualifier for cultivated plant varieties, i.e., products of artificial selection; varieties other than plant and fungal variatas should be annotated via a note qualifier, e.g., with the value <INSDQualifier\_value>breed:Cukorova</INSDQualifier\_value>

~~6.xx Qualifier circular\_RNA~~

~~Definition indicates that exons are out-of-order or overlapping because this spliced RNA product is a circular RNA (circRNA) created by backsplicing, for example when a downstream exon in the gene is located 5' of an upstream exon in the RNA product~~

~~Value format none~~

~~Comment should be used on features such as CDS, mRNA, tRNA and other features that are produced as a result of a backsplicing event. This qualifier should be used only when the splice event is indicated in the "join" operator, eg join(complement(69611..69724),139856..140087)~~

## SECTION 7 : CLÉS DE CARACTÉRISATION POUR LES SÉQUENCES D’ACIDES AMINÉS

La présente section contient la liste des clés de caractérisation pouvant être employées pour les séquences d’acides aminés. Les clés de caractérisation sont présentées dans l’ordre alphabétique.

* 1. Feature Key ACT\_SITE

Definition Amino acid(s) involved in the activity of an enzyme

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment Each amino acid residue of the active site must be annotated separately with the ACT\_SITE feature key. The corresponding amino acid residue number must be provided as the location descriptor in the feature location element.

* 1. Feature Key BINDING

Definition Binding site for any chemical group (co-enzyme, prosthetic group, etc.). The chemical nature of the group is indicated in the ~~NOTE~~ note qualifier

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “Heme (covalent)” and “Chloride.” Where appropriate, the features keys CA\_BIND, DNA\_BIND, METAL,and NP\_BIND should be used rather than BINDING.

* 1. Feature Key CA\_BIND

Definition Extent of a calcium-binding region

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key CARBOHYD

Definition Glycosylation site

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment This key describes the occurrence of the attachment of a glycan (mono- or polysaccharide) to a residue of the protein. The type of linkage (C-, N- or O-linked) to the protein is indicated in the “~~NOTE~~note” qualifier. If the nature of the reducing terminal sugar is known, its abbreviation is shown between parentheses. If three dots ‘...’ follow the abbreviation this indicates an extension of the carbohydrate chain. Conversely no dots means that a monosaccharide is linked. Examples of values used in the “~~NOTE~~note” qualifier: N-linked (GlcNAc...); O-linked (GlcNAc); O-linked (Glc...); C-linked (Man) partial; O-linked (Ara...).

* 1. Feature Key CHAIN

Definition Extent of a polypeptide chain in the mature protein

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key COILED

Definition Extent of a coiled-coil region

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key COMPBIAS

Definition Extent of a compositionally biased region

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key CONFLICT

Definition Different sources report differing sequences

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: Missing; K -> Q; GSDSE -> RIRLR; V -> A.

* 1. Feature Key CROSSLNK

Definition Post translationally formed amino acid bonds

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment Covalent linkages of various types formed between two proteins (interchain cross-links) or between two parts of the same protein (intrachain cross-links); except for cross-links formed by disulfide bonds, for which the “DISULFID” feature key is to be used. For an interchain cross-link, the location descriptor in the feature location element is the residue number of the amino acid cross-linked to the other protein. For an intrachain cross-link, the location descriptor in the feature location element is the residue numbers of the cross-linked amino acids in”x..y” format, e.g. “42.. 50”. The ~~NOTE~~ note qualifier indicates the nature of the cross-link; at least specifying the name of the conjugate and the identity of the two amino acids involved. Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “Isoglutamyl cysteine thioester (Cys-Gln);” “Beta-methyllanthionine (Cys-Thr);” and “Glycyl lysine isopeptide (Lys-Gly) (interchain with G-Cter in ubiquitin)”

* 1. Feature Key DISULFID

Definition Disulfide bond

Mandatory ~~NOTE~~note

Comment For an interchain disulfide bond, the location descriptor in the feature location element is the residue number of the cysteine linked to the other protein. For an intrachain cross-link, the location descriptor in the feature location element is the residue numbers of the linked cysteines in”x y” format, e.g. “42.. 50”. For interchain disulfide bonds, the ~~NOTE~~ note qualifier indicates the nature of the cross-link, by identifying the other protein, for example, “Interchain (between A and B chains)”

* 1. Feature Key DNA\_BIND

Definition Extent of a DNA-binding region

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The nature of the DNA-binding region is given in the ~~NOTE~~ note qualifier. Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “Homeobox” and “Myb 2”

* 1. Feature Key DOMAIN

Definition Extent of a domain, which is defined as a specific combination of secondary structures organized into a characteristic three-dimensional structure or fold

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The domain type is given in the ~~NOTE~~ note qualifier. Where several copies of a domain are present, the domains are numbered. Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “Ras-GAP” and “Cadherin 1”

* 1. Feature Key HELIX

Definition Secondary structure: Helices, for example, Alpha-helix; 3(10) helix; or Pi-helix

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment This feature is used only for proteins whose tertiary structure is known. Only three types of secondary structure are specified: helices (key HELIX), beta-strands (key STRAND) and turns (key TURN). Residues not specified in one of these classes are in a ‘loop’ or ‘random-coil’ structure.

* 1. Feature Key INIT\_MET

Definition Initiator methionine

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The location descriptor in the feature location element is “1”. This feature key indicates the N-terminal methionine is cleaved off. This feature is not used when the initiator methionine is not cleaved off.

* 1. Feature Key INTRAMEM

Definition Extent of a region located in a membrane without crossing it

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key LIPID

Definition Covalent binding of a lipid moiety

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The chemical nature of the bound lipid moiety is given in the ~~NOTE~~ note qualifier, indicating at least the name of the lipidated amino acid. Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “N-myristoyl glycine”; “GPI-anchor amidated serine” and “S-diacylglycerol cysteine.”

* 1. Feature Key METAL

Definition Binding site for a metal ion.

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The ~~NOTE~~ note qualifier indicates the nature of the metal. Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “Iron (heme axial ligand)” and “Copper”.

* 1. Feature Key MOD\_RES

Definition Posttranslational modification of a residue

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The chemical nature of the modified residue is given in the ~~NOTE~~ note qualifier, indicating at least the name of the post-translationally modified amino acid. If the modified amino acid is listed in Section 4 of this Annex, the abbreviation may be used in place of the the full name. Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “N-acetylalanine”; “3-Hyp”; and “MeLys” or “N-6-methyllysine”

* 1. Feature Key MOTIF

Definition Short (up to 20 amino acids) sequence motif of biological interest

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key MUTAGEN

Definition Site which has been experimentally altered by mutagenesis

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key NON\_STD

Definition Non-standard amino acid

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment This key only describes the occurrence of non-standard amino acids selenocysteine (U) and pyrrolysine (O) in the amino acid sequence.

* 1. Feature Key NON\_TER

Definition The residue at an extremity of the sequence is not the terminal residue

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment If applied to position 1, this means that the first position is not the N-terminus of the complete molecule. If applied to the last position, it means that this position is not the C-terminus of the complete molecule.

* 1. Feature Key NP\_BIND

Definition Extent of a nucleotide phosphate-binding region

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The nature of the nucleotide phosphate is indicated in the ~~NOTE~~ note qualifier. Examples of values for the “~~NOTE~~note” qualifier: “ATP” and “FAD”.

* 1. Feature Key PEPTIDE

Definition Extent of a released active peptide

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key PROPEP

Definition Extent of a propeptide

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key REGION

Definition Extent of a region of interest in the sequence

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key REPEAT

Definition Extent of an internal sequence repetition

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key SIGNAL

Definition Extent of a signal sequence (prepeptide)

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key SITE

Definition Any interesting single amino-acid site on the sequence that is not defined by another feature key. It can also apply to an amino acid bond which is represented by the positions of the two flanking amino acids

Mandatory qualifier ~~NOTE~~note

Comment When SITE is used to annotate a modified amino acid the value for the qualifier “~~NOTE~~note” must either be an abbreviation set forth in Section 4 of this Annex, or the complete, unabbreviated name of the modified amino acid.

* 1. Feature Key ~~SOURCE~~source

Definition Identifies the source of the sequence; this key is mandatory; every sequence will have a single ~~SOURCE~~ source feature spanning the entire sequence

Mandatory qualifiers ~~MOL~~mol\_~~TYPE~~type

~~ORGANISM~~organism

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key STRAND

Definition Secondary structure: Beta-strand; for example Hydrogen bonded beta-strand or residue in an isolated beta-bridge

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment This feature is used only for proteins whose tertiary structure is known. Only three types of secondary structure are specified: helices (key HELIX), beta-strands (key STRAND) and turns (key TURN). Residues not specified in one of these classes are in a ‘loop’ or ‘random-coil’ structure.

* 1. Feature Key TOPO\_DOM

Definition Topological domain

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key TRANSMEM

Definition Extent of a transmembrane region

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key TRANSIT

Definition Extent of a transit peptide (mitochondrion, chloroplast, thylakoid, cyanelle, peroxisome etc.)

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key TURN

Definition Secondary structure Turns, for example, H-bonded turn (3-turn, 4-turn or 5-turn)

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment This feature is used only for proteins whose tertiary structure is known. Only three types of secondary structure are specified: helices (key HELIX), beta-strands (key STRAND) and turns (key TURN). Residues not specified in one of these classes are in a ‘loop’ or ‘random-coil’ structure.

* 1. Feature Key UNSURE

Definition Uncertainties in the sequence

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

Comment Used to describe region(s) of an amino acid sequence for which the authors are unsure about the sequence presentation.

* 1. Feature Key VARIANT

Definition Authors report that sequence variants exist

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key VAR\_SEQ

Definition Description of sequence variants produced by alternative splicing, alternative promoter usage, alternative initiation and ribosomal frameshifting

Optional qualifiers ~~NOTE~~note

* 1. Feature Key ZN\_FING

Definition Extent of a zinc finger region

Mandatory qualifiers ~~NOTE~~note

Comment The type of zinc finger is indicated in the ~~NOTE~~ note qualifier. For example: “GATA-type” and “NR C4-type”

## SECTION 8 : QUALIFICATEURS POUR LES SÉQUENCES D’ACIDES AMINÉS

La présente section donne la liste des qualificateurs pouvant être utilisés pour les séquences d’acides aminés.Lorsque le format de valeur est du texte libre indiqué comme dépendant de la langue, un des éléments ci-après doit être utilisé :

1) l’élément INSDQualifier\_value; ou

2) l’élément NonEnglishQualifier\_value; ou

3) à la fois l’élément INSDQualifier\_value et l’élément NonEnglishQualifier\_value.

Lorsque le format de valeur ne constitue pas du texte libre dépendant de la langue, il faut utiliser l’élément INSDQualifier\_value et il ne faut pas utiliser l’élément NonEnglishQualifier\_value.

N.B. : Toute valeur de qualificateur indiquée pour un qualificateur avec un format de valeur “free text” peut devoir être traduite aux fins des procédures nationales ou régionales. Les qualificateurs indiqués dans le tableau ci-après sont considérés comme ayant des valeurs de texte libre dépendant de la langue :

Tableau 6 : liste des valeurs de qualificateurs pour les séquences d’acides aminés avec des valeurs de texte libre dépendant de la langue

|  |  |
| --- | --- |
| Section | Valeur de texte libre dépendant de la langue |
| 8.3 | ~~NOTE~~note |
| 6.5 | ~~ORGANISM~~organism |

8.1. Qualifier ~~MOL~~mol\_~~TYPE~~type

Definition In vivo molecule type of sequence

Mandatory value format protein

Example <INSDQualifier\_value>protein</INSDQualifier\_value>

Comment The “~~MOL\_TYPE~~mol\_type” qualifier is mandatory on the ~~SOURCE~~ source feature key.

8.2. Qualifier ~~NOTE~~note

Definition Any comment or additional information

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Heme (covalent)</INSDQualifier\_value>

Comment The “~~NOTE~~note” qualifier is mandatory for the feature keys: BINDING; CARBOHYD; CROSSLNK; DISULFID; DNA\_BIND; DOMAIN; LIPID; METAL; MOD\_RES; NP\_BIND; SITE and ZN\_FING

8.3. Qualifier ~~ORGANISM~~organism

Definition Scientific name of the organism that provided the peptide

Mandatory value format free text  
Language-dependent: this value may require translation for National/Regional procedures

Example <INSDQualifier\_value>Homo sapiens</INSDQualifier\_value>

Comment The “~~ORGANISM~~organism” qualifier is mandatory for the ~~SOURCE~~ source feature key.

## SECTION 9 : TABLEAUX DU CODE GÉNÉTIQUE

Le tableau 7 reproduit les tableaux du code génétique à utiliser pour la traduction des séquences de codage. La valeur du qualificateur trans\_table est le numéro attribué au tableau du code génétique correspondant. Lorsqu’une caractéristique CDS est décrite par un qualificateur de type traduction, mais non un qualificateur transl\_table, on utilise par défaut le 1 – Code normalisé pour la traduction. (Note : les tableaux du code génétique 7, 8, 15 et 17 à 20 n’existant pas, ces numéros n’apparaissent pas dans le tableau 7.)

Tableau 7 : Tableaux du code génétique

|  |
| --- |
| **1 – Code normalisé** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CC\*WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M---------------M---------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **2 – Code mitochondrial des vertébrés** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIMMTTTTNNKKSS\*\*VVVVAAAADDEEGGGG  Starts = --------------------------------MMMM---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **3 – Code mitochondrial des levures** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWTTTTPPPPHHQQRRRRIIMMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ----------------------------------MM---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **4 – Code mitochondrial des moisissures, des protozoaires et des cœlentérés et**  **code des mycoplasmes/spiroplasmes** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = --MM---------------M------------MMMM---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **5 – Code mitochondrial des invertébrés** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIMMTTTTNNKKSSSSVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M----------------------------MMMM---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **6 – Code génétique nucléaire des ciliés, des dasycladacées et de l’hexamita** |
| AAs = FFLLSSSSYYQQCC\*WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **9 – Code mitochondrial des échinodermes et des platodes** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNNKSSSSVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **10 – Code génétique nucléaire des euplotides** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCCWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **11 – Code des plastides, des bactéries, des archées et des végétaux** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CC\*WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M---------------M------------MMMM---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **12 – Code génétique nucléaire alternatif des levures** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CC\*WLLLSPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -------------------M---------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **13 – Code mitochondrial des ascidiens** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIMMTTTTNNKKSSGGVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M------------------------------MM---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **14 – Code mitochondrial alternatif des platodes** |
| AAs = FFLLSSSSYYY\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNNKSSSSVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **16 – Code mitochondrial des chlorophycées** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*LCC\*WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **21 – Code mitochondrial des trématodes** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIMMTTTTNNNKSSSSVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **22 – Code mitochondrial de *Scenedesmus obliquus*** |
| AAs = FFLLSS\*SYY\*LCC\*WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **23 – Code mitochondrial de *Thraustochytrium*** |
| AAs = FF\*LSSSSYY\*\*CC\*WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = --------------------------------M--M---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **24 – Code mitochondrial des ptérobranches** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSSKVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M---------------M---------------M---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **25 – Code des bactéries de la Candidate Division SR1 et des bactéries *Gracilis*** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CCGWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M---------------M---------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **26 – Code génétique nucléaire du champignon *Pachysolen tannophilus*** |
| AAs = FFLLSSSSYY\*\*CC\*WLLLAPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M-------------------------------M---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **27 – Code génétique nucléaire des ciliés de la classe *Karyorelictea*** |
| AAs = FFLLSSSSYYQQCCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = --------------\*--------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **28 – Code génétique nucléaire des condylostomes** |
| AAs = FFLLSSSSYYQQCCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ----------\*\*--\*--------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **29 – Code génétique nucléaire des ciliés du genre *Mesodinium*** |
| AAs = FFLLSSSSYYYYCC\*WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **30 – Code génétique nucléaire des péritriches** |
| AAs = FFLLSSSSYYEECC\* WLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = -----------------------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **31 – Code génétique nucléaire du genre *Blastocrithidia*** |
| AAs = FFLLSSSSYYEECCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSRRVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ----------\*\*-----------------------M----------------------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |
| **33 - Code mitochondrial UAA-Tyr des vers marins *Cephalodiscidae*** |
| AAs = FFLLSSSSYYY\*CCWWLLLLPPPPHHQQRRRRIIIMTTTTNNKKSSSKVVVVAAAADDEEGGGG  Starts = ---M---------------M---------------M---------------M------------  Base1 = ttttttttttttttttccccccccccccccccaaaaaaaaaaaaaaaagggggggggggggggg  Base2 = ttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaaggggttttccccaaaagggg  Base3 = tcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcagtcag |

[L’annexe II suit]

# **ANNEXE II**

DÉFINITION DE TYPE DE DOCUMENT (DTD) POUR LE LISTAGE DES SÉQUENCES

*Version 1. 3*

*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa septième session le 5 juillet 2019~~*Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS

<?xml version="1.0" encoding="UTF-8"?>

<!--Annex II of WIPO Standard ST.26, Document Type Definition (DTD) for Sequence Listing

This entity may be identified by the PUBLIC identifier:

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

PUBLIC "-//WIPO//DTD SEQUENCE LISTING 1. 3//EN" "ST26SequenceListing\_V1\_3.dtd"

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

\* PUBLIC DTD URL

\* https://www.wipo.int/standards/dtd/ST26SequenceListing\_V1\_3.dtd

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

Revision of Annex II to WIPO Standard ST.26 was approved by the Committee on WIPO Standards (CWS) at its eighth session.

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

\* CONTACTS

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

xml.standards@wipo.int

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

\* NOTES

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

The sequence data part is a subset of the complete INSDC DTD V.1.5 that only covers

the requirements of WIPO Standard ST.26.

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

\* REVISION HISTORY

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

2020-05-20: Version 1.3 DRAFT.

Changes:

- Optional originalFreeTextLanguageCode attribute added to <ST26SequenceListing> to allow applicants to indicate the language of the free text in the original sequence listing.

- Optional nonEnglishFreeTextLanguageCode attribute added to <ST26SequenceListing> to allow applicants to indicate the language of the free text provided in the element <NonEnglishQualifier\_value>.

- Optional id attribute added to INSDQualifier to facilitate comparison of language-dependent qualifier values between sequence listings.

- Optional element <NonEnglishQualifier\_value> added to element <INSDQualifier> to allow applicants to type language-dependent qualifiers in a non-English Language with the characters set forth in paragraph 40(a) of the ST.26 main body document.

2018-10-19: Version 1.2 approved at CWS/6.

Changes:

<INSDQualifier\*> changed to <INSDQualifier+> for alignment with business needs and advice from NCBI (an INSDFeature\_quals element (if present) should have one or more INSDQualifier elements).

2017-06-02: Version 1.1 approved at the CWS/5

Changes:

Comments added to <INSDSeq\_length>, <INSDSeq\_division> and <INSDSeq\_sequence> to clarify the reason of the differences between the INSDC DTD v.1.5 and ST26 Sequence Listing DTD V1\_1.

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

2016-03-24: Version 1.0 adopted at the CWS/4Bis

2014-03-11: Final draft for adoption.

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

ST26SequenceListing

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

\* ROOT ELEMENT

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

-->

<!ELEMENT ST26SequenceListing ((ApplicantFileReference | (ApplicationIdentification, ApplicantFileReference?)), EarliestPriorityApplicationIdentification?, (ApplicantName, ApplicantNameLatin?)?, (InventorName, InventorNameLatin?)?, InventionTitle+, SequenceTotalQuantity, SequenceData+)>

<!--The elements ApplicantName and InventorName are optional in this DTD to facilitate

the conversion between various encoding schemes-->

<!--originalFreeTextLanguageCode:

The language code (see reference in paragraph 9 to ISO 639-1:2002) for the single original language in which the language-dependent free text qualifiers (NonEnglishQualifier\_value) were prepared.

-->

<!--nonEnglishFreeTextLanguageCode:

The language code (see reference in paragraph 9 to ISO 639-1:2002) for the language in which the language-dependent free text qualifiers (NonEnglishQualifier\_value) currently correspond.

-->

<!ATTLIST ST26SequenceListing

dtdVersion CDATA #REQUIRED

fileName CDATA #IMPLIED

softwareName CDATA #IMPLIED

softwareVersion CDATA #IMPLIED

productionDate CDATA #IMPLIED

originalFreeTextLanguageCode CDATA #IMPLIED

nonEnglishFreeTextLanguageCode CDATA #IMPLIED

>

<!--ApplicantFileReference

Applicant's or agent's file reference, mandatory if application identification not provided.

-->

<!ELEMENT ApplicantFileReference (#PCDATA)>

<!--ApplicationIdentification

Application identification for which the sequence listing is submitted, when available.

-->

<!ELEMENT ApplicationIdentification (IPOfficeCode, ApplicationNumberText,

FilingDate?)>

<!--EarliestPriorityApplicationIdentification

Identification of the earliest priority application, which contains IPOfficeCode, ApplicationNumberText and FilingDate elements.

-->

<!ELEMENT EarliestPriorityApplicationIdentification (IPOfficeCode, ApplicationNumberText,  
FilingDate?)>

<!--ApplicantName

The name of the first mentioned applicant in characters set forth in paragraph 40 (a) of the ST.26 main body document.

-->

<!--languageCode: Appropriate language code from ISO 639-1 - Codes for the representation of names of languages - Part 1: Alpha-2

-->

<!ELEMENT ApplicantName (#PCDATA)>

<!ATTLIST ApplicantName

languageCode CDATA #REQUIRED >

<!--ApplicantNameLatin

Where ApplicantName is typed in characters other than those as set forth in paragraph 40 (b), a translation or transliteration of the name of the first mentioned applicant must also be typed in characters as set forth in paragraph 40 (b) of the ST.26 main body document.

-->

<!ELEMENT ApplicantNameLatin (#PCDATA)>

<!--InventorName

Name of the first mentioned inventor typed in the characters as set forth in paragraph 40 (a).-->

<!--languageCode: Appropriate language code from ISO 639-1-Codes for the representation of names of languages - Part 1: Alpha-2

-->

<!ELEMENT InventorName (#PCDATA)>

<!ATTLIST InventorName

languageCode CDATA #REQUIRED >

<!--InventorNameLatin

Where InventorName is typed in characters other than those as set forth in paragraph 40 (b), a translation or transliteration of the first mentioned inventor may also be typed in characters as set forth in paragraph 40 (b).

-->

<!ELEMENT InventorNameLatin (#PCDATA)>

<!--InventionTitle

Title of the invention typed in the characters as set forth in paragraph 40 (a) in the language of filing. A translation of the title of the invention into additional languages may be typed in the characters as set forth in paragraph 40 (a) using additional InventionTitle elements. The title of invention should be between two to seven words~~Preferably two to seven words~~.

-->

<!--languageCode: Appropriate language code from ISO 639-1 - Codes

for the representation of names of languages - Part 1: Alpha-2

-->

<!ELEMENT InventionTitle (#PCDATA)>

<!ATTLIST InventionTitle

languageCode CDATA #REQUIRED >

<!--SequenceTotalQuantity

Indicates the total number of sequences in the document.

Its purpose is to be quickly accessible for automatic processing.

-->

<!ELEMENT SequenceTotalQuantity (#PCDATA)>

<!--SequenceData

Data for individual Sequence.

For intentionally skipped sequences see the ST.26 main body document.

-->

<!ELEMENT SequenceData (INSDSeq)>

<!ATTLIST SequenceData

sequenceIDNumber CDATA #REQUIRED >

<!--IPOfficeCode

ST.3 code. For example, if the application identification is PCT/IB2013/099999, then IPOfficeCode value will be "IB" for the International Bureau of WIPO.

-->

<!ELEMENT IPOfficeCode (#PCDATA)>

<!--ApplicationNumberText

The application identification as provided by the office of filing (e.g. PCT/IB2013/099999)

-->

<!ELEMENT ApplicationNumberText (#PCDATA)>

<!--FilingDate

The date of filing of the patent application for which the sequence listing is submitted in ST.2 format "CCYY-MM-DD", using a 4-digit calendar year, a 2-digit calendar month and a 2-digit day within the calendar month, e.g., 2015-01-31. For details, please see paragraphs 7 (a) and 11 of WIPO Standard ST.2.

-->

<!ELEMENT FilingDate (#PCDATA)>

<!--\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

\* INSD Part

\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*\*

The purpose of the INSD part of this DTD is to define a customized DTD for sequence listings to support the work of IP offices while facilitating the data exchange with the public repositories.

The INSD part is subset of the INSD DTD v1.5 and as such can only be used to generate an XML instance as it will not support the complete INSD structure.

This part is based on:

The International Nucleotide Sequence Database (INSD) collaboration.

INSDSeq provides the elements of a sequence as presented in the GenBank/EMBL/DDBJ-style flatfile formats. Not all elements are used here.

-->

<!--INSDSeq

Sequence data. Changed INSD V1.5 DTD elements, INSDSeq\_division and INSDSeq\_sequence from optional to mandatory per business requirements.

-->

<!ELEMENT INSDSeq (INSDSeq\_length, INSDSeq\_moltype, INSDSeq\_division,  
INSDSeq\_other-seqids?, INSDSeq\_feature-table?, INSDSeq\_sequence)>

<!--INSDSeq\_length

The length of the sequence. INSDSeq\_length allows only integer.

-->

<!ELEMENT INSDSeq\_length (#PCDATA)>

<!--INSDSeq\_moltype

Admissible values: DNA, RNA, AA

-->

<!ELEMENT INSDSeq\_moltype (#PCDATA)>

<!--INSDSeq\_division

Indication that a sequence is related to a patent application. Must be populated with the value PAT.

-->

<!ELEMENT INSDSeq\_division (#PCDATA)>

<!--INSDSeq\_other-seqids

In the context of data exchange with database providers, the ~~Patent Offices~~ IPOs should populate for each sequence the element INSDSeq\_other-seqids with one INSDSeqid containing a reference to the corresponding published patent and the sequence identification.

-->

<!ELEMENT INSDSeq\_other-seqids (INSDSeqid?)>

<!--INSDSeq\_feature-table

Information on the location and roles of various regions within a particular sequence. Whenever the element INSDSeq\_feature-table is used, it must contain at least one feature.

-->

<!ELEMENT INSDSeq\_feature-table (INSDFeature+)>

<!--INSDSeq\_sequence

The residues of the sequence. The sequence must not contain numbers, punctuation or whitespace characters.

-->

<!ELEMENT INSDSeq\_sequence (#PCDATA)>

<!--INSDSeqid

Intended for the use of ~~Patent Offices~~ IPOs in data exchange only.

Format:

pat|{office code}|{publication number}|{document kind code}|{Sequence identification number}

where office code is the code of the IP office publishing the patent document, publication number is the publication number of the application or patent, document kind code is the letter codes to distinguish patent documents as defined in ST.16 and Sequence identification number is the number of the sequence in that application or patent

Example:

pat|WO|2013999999|A1|123456

This represents the 123456th sequence from WO patent publication No. 2013999999 (A1)

-->

<!ELEMENT INSDSeqid (#PCDATA)>

<!--INSDFeature

Description of one feature.

-->

<!ELEMENT INSDFeature (INSDFeature\_key, INSDFeature\_location, INSDFeature\_quals?)>

<!--INSDFeature\_key

A word or abbreviation indicating a feature.

-->

<!ELEMENT INSDFeature\_key (#PCDATA)>

<!--INSDFeature\_location

Region of the presented sequence which corresponds to the feature.

-->

<!ELEMENT INSDFeature\_location (#PCDATA)>

<!--INSDFeature\_quals

List of qualifiers containing auxiliary information about a feature.

-->

<!ELEMENT INSDFeature\_quals (INSDQualifier+)>

<!--INSDQualifier

Additional information about a feature.

For coding sequences and variants see the ST.26 main body document.

-->

<!--id

Unique identifier for the INSDQualifier to facilitate comparison of versions of a sequence listing specifically having language-dependent qualifier values in different languages.

-->

<!ELEMENT INSDQualifier (INSDQualifier\_name, INSDQualifier\_value?,

NonEnglishQualifier\_value?)>

<!ATTLIST INSDQualifier

id ID #IMPLIED

>

<!--INSDQualifier\_name

Name of the qualifier.

-->

<!ELEMENT INSDQualifier\_name (#PCDATA)>

<!--INSDQualifier\_value

Value of the qualifier. Where the qualifier is language-dependent its value must be in the English language and typed with the characters set forth in paragraph 40 (b).

-->

<!ELEMENT INSDQualifier\_value (#PCDATA)>

<!--NonEnglishQualifier\_value

Value of a language-dependent qualifier in a language that is not English and typed with the characters set forth in paragraph 40 (a). The language is indicated with the attribute nonEnglishFreeTextLanguageCode.

-->

<!ELEMENT NonEnglishQualifier\_value (#PCDATA)>

[L’annexe III suit]

# ANNEXE III

EXEMPLE DE LISTAGE DES SÉQUENCES (fichier XML)

*Version 1. 3*

Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa septième session le 5 juillet 2019~~*

L’annexe III est disponible à l’adresse suivante :

<https://www.wipo.int/standards/en/docs/st26-annex-iii-sequence-listing-specimen.xml>

[L’annexe V suit]

Note : l’annexe IV a été exclue du présent document, étant donné qu’aucune modification n’est proposée à la neuvième session du CWS

# ANNEXE V

PRESCRIPTIONS SUPPLÉMENTAIRES EN MATIÈRE D’ÉCHANGE DE DONNÉES (UNIQUEMENT POUR LES OFFICES DE ~~BREVETS~~PROPRIÉTÉ INTELLECTUELLE)

*Version 1. 4~~3~~*

Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa huitième session le 4 décembre 2020~~*

Dans le contexte de l’échange de données avec les fournisseurs de bases de données (membres de la Collaboration internationale sur les bases de données de séquences de nucléotides (INSDC)), les offices ~~de brevets~~ de propriété intellectuelle doivent, pour chaque séquence, insérer dans l’élément INSDSeq\_other‑seqids un élément INSDSeqid contenant une référence au brevet publié correspondant et le numéro d’identification de la séquence selon le format ci‑après :

brevet |{code de l’office }|{numéro de publication }|{code du type de document}|{numéro d’identification de la séquence}

où le code de l’office est le code de l’office de la propriété intellectuelle qui a publié le document de brevet conformément à la norme ST.3; le code du type de document est le code d’identification des différents types de documents de brevet conformément à la norme ST.16; le numéro de publication est le numéro de publication de la demande ou du brevet; et le numéro d’identification de la séquence est le numéro de la séquence indiqué dans cette demande ou ce brevet.

Exemple :

brevet|WO|2013999999|A1|123456

qui se traduirait dans l’instance XML valide qui suit :

<INSDSeq\_other‑seqids>

<INSDSeqid>pat|WO|2013999999|A1|123456</INSDSeqid>

</INSDSeq\_other‑seqids>

où “123456” est la 123456e séquence provenant du numéro de publication WO 2013999999 (A1).

[L’annexe VI suit]

# **ANNEXE VI**

Guide d’application assorti d’exemples illustratifs

*Version 1. 5~~4~~*

Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa huitième session le 4 décembre 2020~~*

Table des matières

[ANNEXE VI 3.26.vi.1](#_Toc59200684)

[INTRODUCTION 3.26.vi.1](#_Toc59200685)

[EXEMPLES 3.26.vi.1](#_Toc59200691)

[APPENDICE 3.26.vi.1](#_Toc59200714)

## **INTRODUCTION**

La présente norme a notamment pour but de “permettre aux déposants d’établir, dans le cadre d’une demande de brevet, un listage des séquences unique qui soit acceptable pour les procédures internationales et nationales ou régionales”. Le présent document d’orientation vise à faire en sorte que tous les déposants et offices de la propriété intellectuelle comprennent et acceptent les exigences en matière d’intégration et de représentation des divulgations de séquences, de sorte que ce but puisse être atteint.

Le présent document comprend la présente introduction, un index des exemples, des exemples de divulgation de séquences et un appendice contenant un listage des séquences en XML établi à partir des séquences tirées des exemples. La présente introduction explique certains concepts et termes utilisés dans le reste du document. Les exemples illustrent les exigences des différents paragraphes de la norme et il est renvoyé pour chaque exemple au numéro de paragraphe qui correspond le mieux à l’objet traité. Par ailleurs, certains exemples illustrent d’autres paragraphes, et des renvois appropriés sont indiqués à la fin de chaque exemple. L’index présente les numéros de page des exemples, avec indications des éventuels renvois. Chaque séquence d’un exemple qui doit ou peut être intégrée dans un listage des séquences s’est vu attribuer un numéro d’identification de séquence (SEQ ID NO) et apparaît au format XML dans l’[Appendice](#Appendix) au présent document.

Pour chaque exemple, toute information donnée à titre d’explication d’une séquence doit être considérée comme l’intégralité de la divulgation concernant cette séquence. Les réponses données ne tiennent compte que des informations présentées de manière explicite dans l’exemple.

Les orientations fournies dans le présent document portent sur l’établissement d’un listage des séquences à fournir à la date du dépôt d’une demande de brevet. Quant à l’établissement d’un listage des séquences à fournir après la date du dépôt d’une demande de brevet, il convient de se demander si les informations fournies pourraient être considérées par un office de la propriété intellectuelle comme ajoutant des éléments à la divulgation originale. Il s’ensuit que les orientations fournies dans le présent document pourront ne pas être applicables à un listage des séquences présenté après la date du dépôt d’une demande de brevet.

### Établissement d’un listage des séquences

Pour établir un listage des séquences, il importe de se poser les questions suivantes :

1. Le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit‑il l’intégration d’une séquence divulguée donnée?

2. Si l’intégration d’une séquence divulguée donnée n’est pas prescrite, l’intégration de cette séquence est‑elle autorisée par la norme ST.26?

3. Si l’intégration d’une séquence divulguée donnée est prescrite ou autorisée par la norme ST.26, comment cette séquence doit‑elle être représentée dans le listage des séquences?

S’agissant de la première question, le paragraphe 7 (avec certaines restrictions) de la norme ST.26 prescrit l’intégration d’une séquence qui est divulguée dans une demande de brevet par l’énumération de ses résidus, lorsque la séquence contient au moins 10 nucléotides définis de manière spécifiqueou au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique.

S’agissant de la deuxième question, le paragraphe 8 de la norme ST.26 interdit l’intégration d’une séquence comportant moins de 10 nucléotides définis de manière spécifique ou moins de quatre acides aminés définis de manière spécifique.

Pour répondre à ces deux questions, il importe de bien comprendre l’“énumération de ses résidus” et “définis de manière spécifique”.

S’agissant de la troisième question, le présent document contient les divulgations de séquences qui illustrent différents scénarios, ainsi qu’un examen exhaustif du moyen de représentation préféré de chaque séquence ou, lorsqu’une séquence présente de multiples variantes, de la “séquence la plus englobante”, conformément à la présente norme. Vu l’impossibilité de prendre en compte tous les scénarios de séquences inhabituelles possibles, le présent document d’orientation s’efforce de présenter le raisonnement qui sous‑tend l’approche de chaque exemple et la manière dont les dispositions de la norme ST.26 sont appliquées, de sorte que le même raisonnement peut être appliqué aux autres scénarios de séquences non illustrés.

#### Énumération de ses résidus

Le paragraphe 3.c) de la norme ST.26 définit l’expression“énumération de ses résidus”comme désignant la divulgation d’une séquence dans une demande de brevet sous forme de listage, dans un ordre donné, de chacun des résidus de la séquence, étant entendu que i) le résidu est représenté par un nom, une abréviation, un symbole ou une structure; ou ii) les résidus multiples sont représentés par une formule topologique. Une séquence devrait être divulguée dans une demande de brevet par “l’énumération de ses résidus” à l’aide de symboles conventionnels, qui sont les symboles des nucléotides indiqués dans le tableau 1 de la section 1 de l’annexe 1 à la norme ST.26 (c’est‑à‑dire les symboles en lettres minuscules ou leurs équivalents en lettres majuscules1[[2]](#footnote-3)) et les symboles des acides aminés indiqués dans le tableau 3 de la section 3 de l’annexe 1 à la norme ST.26 (c’est‑à‑dire les symboles en lettres majuscules ou leurs équivalents en lettres minuscules2). Les symboles de ces nucléotides et de ces acides aminés sont ci‑après dénommés symboles conventionnels. Les représentations de ces nucléotides et acides aminés autres que celles indiquées dans ces tableaux sont dénommées symboles “non conventionnels”. ~~Les symboles autres que ceux indiqués dans ces tableaux sont “non conventionnels”.~~

Lorsqu’une représentation d’un résidu est divulgué comme équivalant à un symbole ou une abréviation conventionnel (par exemple, “Z1” désigne “A”) ou à une séquence particulière de symboles conventionnels (par exemple, “Z1” désigne “agga”), la séquence est interprétée comme si elle était divulguée à l’aide du ou des symboles ou abréviations conventionnels équivalents, afin de déterminer si le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit l’intégration dans le listage des séquences ou si le paragraphe 8 interdit cette intégration. Lorsqu’un symbole non conventionnel de nucléotide est utilisé comme symbole ambigu (par exemple, X1 = inosine ou pseudouridine), mais sans être l’équivalent de l’un des symboles ambigus conventionnels indiqués dans le tableau 1 de la section 1 (c’est‑à‑dire “m”, “r”, “w”, “s”, “y”, “k”, “v”, “h”, “d”, “b”, ou “n”), le résidu est interprété en tant que résidu “n” afin de déterminer si le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit l’intégration dans le listage des séquences ou si le paragraphe 8 de la norme ST.26 interdit cette intégration. De même, lorsqu’un symbole non conventionnel d’acide aminé est utilisé comme symbole ambigu (par exemple “Z1” désigne “A”, “G”, “S” ou “T”), mais sans être l’équivalent de l’un des symboles ambigus conventionnels indiqués dans le tableau 3 de la section 3 (c’est‑à‑dire B, Z, J ou X), le résidu est interprété en tant que résidu “X” afin de déterminer si le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans le listage des séquences ou si le paragraphe 8 de la norme ST.26 interdit cette intégration.

~~Selon une méthode non préférée, une séquence est parfois divulguée par l’“énumération de ses résidus” à l’aide d’abréviations conventionnelles ou~~~~de noms complets (par opposition à des symboles conventionnels) conformément à ce qui est indiqué dans les tableaux A et B plus loin, de symboles ou d’abréviations conventionnels utilisés d’une manière non conventionnelle, de symboles ou d’abréviations non conventionnels, de formules ou structures chimiques ou de formules topologiques.~~ Il faudrait s’efforcer de divulguer les séquences ~~selon la méthode préférée~~ à l’aide de symboles conventionnels; toutefois, lorsque les séquences sont divulguées autrement~~selon une méthode non préférée~~, il peut être nécessaire de consulter l’explication de la séquence donnée dans la divulgation afin de déterminer la signification ~~du symbole ou de l’abréviation non préféré~~de la représentation non conventionnelle.

Lorsqu’un symbole ~~ou une abréviation~~ conventionnel est utilisé, on n’en doit pas moins consulter l’explication de la séquence donnée dans la divulgation afin de confirmer que le symbole est utilisé d’une manière conventionnelle. ~~Autrement,~~ S~~s~~i le symbole est utilisé d’une manière non conventionnelle, cette ~~l’~~explication est nécessaire pour déterminer si le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans le listage des séquences ou si le paragraphe 8 interdit cette intégration.

~~Lorsqu’un symbole ou une abréviation non conventionnel est divulgué comme équivalant à un symbole ou une abréviation conventionnel (par exemple, “Z1” désigne “A”) ou à une séquence particulière de symboles conventionnels (par exemple, “Z1” désigne “agga”), la séquence est interprétée comme si elle était divulguée à l’aide du ou des symboles ou abréviations conventionnels équivalents, afin de déterminer si le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit l’intégration dans le listage des séquences ou si le paragraphe 8 interdit cette intégration. Lorsqu’un symbole non conventionnel de nucléotide est utilisé comme symbole ambigu (par exemple, X1 = inosine ou pseudouridine), mais sans être l’équivalent de l’un des symboles ambigus conventionnels indiqués dans le tableau 1 de la section 1 (c’est‑à‑dire “m”, “r”, “w”, “s”, “y”, “k”, “v”, “h”, “d”, “b”, ou “n”), le résidu est interprété en tant que résidu “n” afin de déterminer si le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit l’intégration dans le listage des séquences ou si le paragraphe 8 de la norme ST.26 interdit cette intégration. De même, lorsqu’un symbole non conventionnel d’acide aminé est utilisé comme symbole ambigu (par exemple “Z1” désigne “A”, “G”, “S” ou “T”), mais sans être l’équivalent de l’un des symboles ambigus conventionnels indiqués dans le tableau 3 de la section 3 (c’est‑à‑dire B, Z, J ou X), le résidu est interprété en tant que résidu “X” afin de déterminer si le paragraphe 7 de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans le listage des séquences ou si le paragraphe 8 de la norme ST.26 interdit cette intégration.~~

#### Définis de manière spécifique

Le paragraphe 3.k) de la norme ST.26 définit l’expression “définis de manière spécifique” comme désignant tout nucléotide différent de ceux qui sont représentés par le symbole “n” et tout acide aminé différent de ceux qui sont représentés par le symbole “X” dans l’annexe I, étant entendu que “n” et “X” sont utilisés d’une manière conventionnelle telle que décrite dans le tableau 1 de la section 1 (c’est‑à‑dire “a ou c ou g ou t/u; ‘unknown’ ou ‘other’”) et dans le tableau 3 de la section 3 (c’est‑à‑dire A ou R ou N ou D ou C ou Q ou E ou G ou H ou I ou L ou K ou M ou F ou P ou O ou S ou U ou T ou W ou Y ou V, ‘unknown’ ou ‘other’”), respectivement. Pour déterminer si un nucléotide ou un acide aminé est “défini de manière spécifique”, il sera tenu compte des indications susmentionnées concernant les symboles conventionnels ou les symboles ou abréviations non conventionnels et leur utilisation d’une manière conventionnelle ou non conventionnelle.

#### Séquence la plus englobante

Lorsqu’une séquence qui répond aux exigences du paragraphe 7 n’est divulguée par l’énumération de ses résidus qu’une seule fois dans une demande, mais est décrite d’une manière différente dans de multiples modes de réalisation – par exemple, dans un mode de réalisation, “X” pourrait être, à un ou plusieurs emplacements, tout acide aminé, mais, dans des modes de réalisation ultérieurs, “X” pourrait ne représenter qu’un nombre limité d’acides aminés –, la norme ST.26 prescrit l’intégration dans un listage des séquences uniquement de la séquence qui a été énumérée par ses résidus. Conformément aux paragraphes 15 et 27, lorsqu’une telle séquence contient des symboles ambigus multiples “n” ou “X”, “n” ou “X” est considéré comme représentant tout nucléotide ou acide aminé, respectivement, en l’absence d’annotation supplémentaire. En conséquence, la seule séquence à intégrer est la séquence la plus englobante divulguée. La séquence la plus englobante est la séquence unique dont les résidus de variante sont représentés par les symboles ambigus les plus restrictifs qui intègrent les modes de réalisation les plus divulgués. De même, lorsqu’une séquence est divulguée par l’énumération de ses résidus qu’une seule fois, mais que la longueur de la séquence peut varier en raison de la variation du nombre de copies de la répétition, le mode de réalisation le plus long est considéré comme la séquence la plus englobante. Prenons, par exemple, une séquence contenant une région répétée qui peut varier de 2 à 5 copies telles qu’énumérées. Le mode de réalisation comprenant 5 copies de la répétition est la séquence la plus englobante et devrait être intégrée dans le listage des séquences. Toutefois, l’intégration de séquences particulières supplémentaires est fortement conseillée lorsqu’elle est possible, par exemple ~~lorsque ces séquences~~ celles qui représentent des modes de réalisation supplémentaires qui constituent une partie essentielle de l’invention. L’intégration des séquences supplémentaires permet d’effectuer une recherche plus approfondie et porte à la connaissance du public l’objet pour lequel la délivrance d’un brevet est demandée.

### Usage du symbole ambigu

#### Bon usage du symbole ambigu “n” dans un listage des séquences

Le symbole “n”

* 1. ne doit être employé que pour représenter un seul nucléotide;
  2. sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “a”, “c”, “g” ou “t/u”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire;
  3. devrait être employé pour représenter l’un quelconque des nucléotides ci‑après s’il est accompagné d’une description supplémentaire :
     1. un nucléotide modifié, par exemple un nucléotide naturel, synthétique ou n’existant pas à l’état naturel, qui ne peut être représenté à l’aide d’un autre symbole indiqué dans l’annexe I (voir section 1, tableau 1);
     2. un nucléotide “unknown”, c’est‑à‑dire non déterminé, non divulgué ou incertain;
     3. un site abasique; ou
  4. peut être employé pour représenter une variante de séquence, c’est‑à‑dire des alternatives, des suppressions, des adjonctions ou des remplacements, lorsque “n” est le symbole ambigu le plus restrictif.

#### Bon usage du symbole ambigu “X” dans un listage des séquences

Le symbole “X”

1. ne peut être employé que pour représenter un acide aminé.
2. ne sera pas considéré comme équivalent à l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire
3. devrait être employé pour représenter l’un quelconque des acides aminés ci‑après s’il est accompagné d’une description supplémentaire :
   * 1. un acide aminé modifié, par exemple un acide aminé naturel, synthétique ou n’existant pas à l’état naturel, qui ne peut être représenté à l’aide d’un autre symbole indiqué dans l’annexe I (voir section 3, tableau 3);
     2. un acide aminé “unknown”, c’est‑à‑dire non déterminé, non divulgué ou incertain; ou
4. peut être employé pour représenter une variante de séquence, c’est‑à‑dire des alternatives, des suppressions, des adjonctions ou des remplacements, lorsque “X” est le symbole ambigu le plus restrictif.

#### Annotation des résidus modifiés

La présente norme exige que les résidus “modifiés” soient annotés conformément au paragraphe 17 pour les nucléotides et conformément au paragraphe 30 pour les acides aminés.

Le paragraphe 3.e) de la norme ST.26 définit un “acide aminé modifié” comme tout acide aminé tel que décrit au paragraphe 3.a) différent de L-alanine, L-arginine, L-asparagine, L-aspartate, L-cystéine, L-glutamine, L-glutamate, L-glycine, L-histidine, L-isoleucine, L-leucine, L-lysine, L-méthionine, L-phénylalanine, L-proline, L-pyrrolysine, L-sérine, L-sélénocystéine, L-thréonine, L-tryptophane, L-tyrosine ou L-valine. De même, la norme définit un “nucléotide modifié” comme tout nucléotide tel que décrit au paragraphe 3.g), différent de la désoxyadénosine 3’-monophosphate, de la désoxyguanosine 3’-monophosphate, de la désoxycytidine 3’-monophosphate, de la désoxythymidine 3’-monophosphate, de l’adénosine 3’-monophosphate, de la guanosine 3’-monophosphate, de la cytidine 3’-monophosphate ou de l’uridine 3’-monophosphate (norme ST.26, paragraphe 3.f)).

Compte tenu des définitions ci-dessus, les modifications des bases azotées ou du squelette sucre-phosphate d’un acide nucléique et les modifications des groupes R d’acides aminés ou d’un squelette de peptide engendrent un ou plusieurs “nucléotides modifiés” ou “acides aminés modifiés”, respectivement. Par conséquent, de tels nucléotides et acides aminés doivent être annotés. Parmi les exemples de modifications de squelette, l’on peut citer les analogues nucléotidiques comme les acides nucléiques peptidiques (ANP) et les acides nucléiques à glycol (ANG) ainsi que les acides aminés D.

Il convient de noter que la modification d’un acide aminé terminal d’un peptide ou d’un nucléotide terminal d’un acide nucléique n’engendre pas nécessairement un “acide aminé modifié ” ou un “nucléotide modifié”. Il faut examiner la modification terminale et déterminer si elle modifie la structure chimique du résidu de telle façon que le résidu sort du cadre des exceptions visées au paragraphe 3.e) et 3.f). Par exemple, un peptide dans lequel un résidu C-terminal est relié à une structure (comme une partie d’une séquence ramifiée – voir le peptide n° 2 dans l’exemple 7(b)-3) via une liaison amide conventionnelle n’est pas considéré comme un “résidu modifié” et n’a donc pas besoin d’être annoté. De même, un peptide dans lequel un résidu N-terminal est relié par une liaison amide à une biotine n’est pas considéré comme un “résidu modifié” et n’a donc pas besoin d’être annoté. Dans ces deux cas de figure, la structure du résidu impliqué dans la liaison du C-terminal et du N-terminal n’est pas modifiée par rapport aux acides aminés conventionnels mentionnés au paragraphe 3.e) de la norme.

En revanche, les modifications terminales qui changent la structure chimique du résidu sont considérées comme des “résidus modifiés” et doivent être annotées. Par exemple, la méthylation de l’extrémité C-terminale dans l’exemple 3(c)-1 modifie la structure chimique du résidu terminal, puisque le groupe méthyle remplace l’hydroxyle que l’on trouve normalement dans le groupe alpha carboxyle. Par conséquent, ce résidu doit être annoté en tant que “résidu modifié”.

Il convient de noter qu’il appartiendra au déposant d’évaluer chaque modification terminale de résidu dans une séquence énumérée et de déterminer si la structure du résidu terminal est ou non modifiée. Si la structure modifiée du résidu est différente des acides aminés ou des nucléotides indiqués au paragraphe 3.e) et 3.f) de la norme, la modification doit être annotée.

Enfin, il est toujours recommandé aux déposants d’inclure autant d’informations que possible dans leurs listages de séquences pour représenter leurs divulgations de manière aussi précise que possible. Par conséquent, même si une modification n’a pas besoin d’être annotée, elle devrait être de préférence incluse.

Cependant, cette annotation des variantes d’une séquence primaire énumérée doit être conforme aux exigences des paragraphes 93 à 100 de la norme ST.26. Les modifications qui sont divulguées en tant que variantes d’une séquence énumérée peuvent ne pas avoir besoin d’être incluses dans le listage des séquences. Pour la définition des annotations de variantes, voir les paragraphes 93 à 95.

#### Représentation des résidus modifiés

La norme ST.26 indique que les nucléotides et les acides aminés devraient être représentés dans le listage des séquences comme le résidu non modifié correspondant chaque fois que possible (voir les paragraphes 16 et 29). Il convient de noter que cette recommandation est introduite par un “devrait” : “une démarche fortement conseillée, mais pas obligatoire” (voir paragraphe 4.d)). Il est laissé à la discrétion du déposant de décider si un résidu modifié sera représenté par un résidu non modifié correspondant ou par les variables “n” or “X”.

En règle générale, si un résidu est modifié par l’ajout d’une fraction, telle que la méthylation ou l’acétylation, et que la structure du résidu non modifié demeure généralement inchangée, la représentation par un résidu non modifié est alors recommandée. Par exemple, l’adénosine méthylée devrait être représentée par un “a” dans le listage des séquences. Toutefois, lorsque le résidu modifié est structurellement différent de tout résidu non modifié, il est alors recommandé d’utiliser un “n” ou un “X”. Par exemple, la norleucine est un isomère de la leucine, et sa chaîne latérale est une structure linéaire de 4 carbones. La leucine comporte également une chaîne latérale de 4 carbones, mais elle est ramifiée au niveau du second carbone. Par conséquent, la norleucine n’est pas simplement le résultat d’une modification ajoutée à la leucine, mais une structure complètement différente (bien qu’apparentée). Il est donc recommandé de représenter la norleucine par un “X” dans un listage des séquences.

Un nucléotide est “spécialement défini” lorsqu’il est représenté par tout symbole différent de “n” et un acide aminé est “spécialement défini” lorsqu’il est représenté par tout symbole différent de “X”(voir le paragraphe 3.k) de la norme ST.26). La 2ʼ-O-méthyladénosine représentée par un ‘a’ dans la séquence est donc spécialement définie, alors que la norleucine représentée par un ‘X’ dans la séquence n’est pas spécialement définie.

|  |  |
| --- | --- |
| **Symbole** | **~~Nom du nucléotide~~Définition** |
| a | Adénine |
| c | Cytosine |
| g | Guanine |
| t | Thymine dans l’ADN  Uracile dans l’ARN (t/u) |
| m | a ou c |
| r | a ou g |
| w | a ou t/u |
| s | c ou g |
| y | c ou t/u |
| k | g ou t/u |
| v | a ou c ou g; et non t/u |
| h | a ou c ou t/u; et non g |
| d | a ou g ou t/u; et non c |
| b | c ou g ou t/u; et non a |
| n | a ou c ou g ou t/u; “unknown” ou “other” |

### Tableau A – Symboles~~, abréviations et noms~~ conventionnels des nucléotides et définitions

|  |  |  |
| --- | --- | --- |
| **Symbole** | **~~Abréviation~~ Code de trois lettres** | **~~Nom de l’acide aminé~~Définition** |
| A | Ala | Alanine |
| r | Arg | Arginine |
| n | Asn | Asparagine |
| d | Asp | Acide aspartique (aspartate) |
| c | Cys | Cystéine |
| Q | Gln | Glutamine |
| E | Glu | Acide glutamique (glutamate) |
| g | Gly | Glycine |
| h | His | Histidine |
| I | Ile | Isoleucine |
| L | Leu | Leucine |
| k | Lys | Lysine |
| m | Met | Méthionine |
| F | Phe | Phénylalanine |
| P | Pro | Proline |
| O | Pyl | Pyrrolysine |
| s | Ser | Sérine |
| U | Sec | Sélénocystéine |
| t | Thr | Thréonine |
| w | Trp | Tryptophane |
| y | Tyr | Tyrosine |
| V | Val | Valine |
| b | Asx | Acide aspartique ou asparagine |
| Z | Glx | Glutamine ou acide glutamique |
| J | Xle | Leucine ou isoleucine |
| X | Xaa | A ou R ou N ou D ou C ou Q ou E ou G ou H ou I ou L ou K ou M ou F ou P ou O ou S ou U ou T ou W ou Y ou V; “unknown” ou “other” |

### Tableau B – Symboles~~, abréviations et noms~~ conventionnels des acides aminés, codes de trois lettres et définitions

### **INDEX DES EXEMPLES**

**Page**

**Paragraphe 3.a) – Définition d’“acide aminé”**

**Exemple 3.a)-1 : Acides aminés D** [19](#_Paragraphe_3.a)_Définition)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#example291)

Exemple 29-2 : Utilisation de l’acide aminé non modifié correspondant [62](#page57_29_2)

Exemple 30-1 – Clé de caractérisation “CARBOHYD” [63](#example301)

**Paragraphe 3.c) – Définition de “énumération de ses résidus”**

**Exemple 3.c)-1 : Énumération des acides aminés selon la structure chimique** [**20**](#_Paragraphe_3.c)_–)

**Exemple 3.c)-2 : Formule topologique pour une séquence d’acides aminés** [**21**](#page21)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 27-1 : Formule topologique pour une séquence d’acides aminés [56](#_Paragraphe_27_–)

Exemple 27-3 : Formule topologique – au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique [58](#example273)

**Paragraphe 3.f) – Définition de “nucléotide modifié”**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques [26](#page28)

**Paragraphe 3.g) – Définition de “nucléotide”**

**Exemple 3.g)-1 : Séquence de nucléotides interrompue par un espaceur C3** [**22**](#page24)

**Exemple 3.g)-2 : Séquence de nucléotides avec des résidus alternatifs, y compris un espaceur C3** [**23**](#page25)

**Exemple 3.g)-3 : Site abasique** [**25**](#example3g3)

**Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques** [**26**](#page28)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 11.b)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – différentes longueurs [52](#page54)

Exemple 14-1 : Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN [54](#_Paragraphe_14_–" \o "page54)

**Paragraphe 3.k) – Définition de “défini de manière spécifique”**

**Exemple 3.k)-1 : Symboles ambigus des nucléotides** [**27**](#page29)

**Exemple 3.k)-2 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière à la fois conventionnelle et non conventionnelle**  [**28**](#example3k2)

**Exemple 3.k)-3 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière non conventionnelle** [**30**](#example3k3)

**Exemple 3.k)-4 : Les symboles ambigus autres que “n” sont “définis de manière spécifique”** [**31**](#example3k4)

**Exemple 3.k)-5 : Abréviation ambiguë “Xaa” employée d’une manière non conventionnelle** [**32**](#example3k5)

**Paragraphe 7 – Séquences devant être intégrées dans un listage**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 28-1: Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [59](#page59)

Exemple 55-1 : Molécule combinée d’ADN et d’ARN [69](#Example551dnarna)

Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée [71](#Example872featurelocation)

Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns [73](#_Paragraphe_90_–)

**Paragraphe 7.a) – Séquences de nucléotides à intégrer dans un listage**

**Exemple 7.a)-1 : Séquence de nucléotides ramifiée** [**33**](#_Paragraphe_7.a)_–)

**Exemple 7.a)-2 : Séquence de nucléotides linéaire comportant une structure secondaire** [**35**](#example7a2linear)

**Exemple 7.a)-3 : Symboles ambigus des nucléotides employés d’une manière non conventionnelle** [**37**](#example7a3)

**Exemple 7.a)-4 : Symboles ambigus des nucléotides employés d’une manière non conventionnelle** [**38**](#example7a4)

**Exemple 7.a)-5 : Symboles de nucléotides non conventionnels** [**39**](#example7a5)

**Exemple 7.a)-6 : Symboles de nucléotides non conventionnels** [**40**](#example7a6)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-1 : Séquence de nucléotides interrompue par un espaceur C3 [22](#page18)

Exemple 3.g)-2 : Séquence de nucléotides avec des résidus alternatifs, y compris un espaceur C3 [23](#example3g2)

Exemple 3.g)-3 : Site abasique [25](#example3g3)

Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques [26](#example3g4)

Exemple 3.k)-1 : Symboles ambigus des nucléotides [27](#_Paragraphe_3.k)_Définition)

Exemple 3.k)-2 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière à la fois conventionnelle et non conventionnelle [28](#example3k2)

Exemple 3.k)-3 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière non conventionnelle [30](#example3k3)

Exemple 3.k)-4 : Les symboles ambigus autres que “n” sont “définis de manière spécifique” [31](#example3k4)

Exemple 11.a)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – mêmes longueurs [51](#page38)

Exemple 11.b)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – différentes longueurs [52](#_Paragraphe_11.b)_–)

Exemple 11.b)-2 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – absence de segment d’appariement de bases [53](#example11b2)

Exemple 14-1 : Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN [54](#_Paragraphe_14_–)

Exemple 89-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [70](#_Paragraphe_87_–)

Exemple 93-1 : Représentation des variantes énumérées [75](#_Paragraphe_91_–)

Exemple 95.b)-1 : Représentation des séquences variantes individuelles comportant plusieurs variations interdépendantes [81](#_Paragraphe_93.b)_–)

**Paragraphe 7.b) – Séquences d’acides aminés à intégrer dans un listage**

**Exemple 7.b)-1 : Au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique** [**41**](#_Paragraphe_7.b)_–)

**Exemple 7.b)-2 : Séquence d’acides aminés ramifiée** [**42**](#example7b2branched)

**Exemple 7.b)-3: Séquence d’acides aminés ramifiée** [**45**](#example7b3)

**Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée** [**46**](#example7b4cyclicpeptide)

**Exemple 7.b)-5 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée** …………………..…………[**49**](#example7b5cyclicpeptide)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.a)-1 : Acides aminés D [19](#page15)

Exemple 3.c)-1 : Énumération des acides aminés selon la structure chimique [20](#example3c1)

Exemple 3.c)-2 : Formule topologique pour une séquence d’acides aminés [21](#example3c2)

Exemple 3.k)-5 : Abréviation ambiguë “Xaa” employée d’une manière non conventionnelle [32](#example3k5)

Exemple 27-1 : Formule topologique pour une séquence de nucléotides [56](#_Paragraphe_27_–)

Exemple 27-3 : Formule topologique – au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique [58](#example273)

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

Exemple 29-2 : Utilisation de l’acide aminé non modifié correspondant [62](#page57_29_2)

Exemple 30-1 : Clé de caractérisation “CARBODHYD” [63](#example301)

Exemple 36-1 : Séquence dont une région contient un nombre connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique [64](#example361)

Exemple 37-1 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique [67](#_Paragraphe_37_–)

Exemple 37-2 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique [68](#example372)

Exemple 89-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [70](#_Paragraphe_87_–)

Exemple 93-2 : Représentation des variantes énumérées [73](#example912)

Exemple 93-3 : Représentation d’une séquence consensus [77](#example913)

Exemple 94-1 : Représentation d’une séquence unique avec des acides aminés alternatifs énumérés [78](#page62)

Exemple 95.a)-1 : Représentation d’une séquence variante par annotation de la séquence primaire [79](#page63)

**Paragraphe 8 – Seuil d’intégration des séquences**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.k)-1 : Symboles ambigus des nucléotides [27](#_Paragraphe_3.k)_Définition)

Exemple 3.k)-2 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière à la fois conventionnelle et non conventionnelle [28](#example3k2)

Exemple 7.a)-1 : Séquence de nucléotides ramifiée [33](#_Paragraphe_7.a)_–)

Exemple 7.a)-6 : Symboles de nucléotides non conventionnels [40](#example7a6)

Exemple 7.b)-1: Au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique [41](#_Paragraphe_7.b)_–)

Exemple 7.b)-2 : Séquence d’acides aminés ramifiée [42](#example7b2branched)

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [46](#example7b4cyclicpeptide)

Exemple 14-1 : Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN [54](#_Paragraphe_14_–)

Exemple 37-1 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique [67](#_Paragraphe_37_–)

Exemple 37-2 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique [68](#example372)

Exemple 94-1: Représentation d’une séquence unique avec des acides aminés alternatifs énumérés [78](#page62)

**Paragraphe 11 – Représentation d’une séquence de nucléotides**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques [26](#example3g4)

Exemple 7.a)-1 : Séquence de nucléotides ramifiée [33](#_Paragraphe_7.a)_–)

**Paragraphe 11.a) – Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – entièrement complémentaires**

**Exemple 11.a)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – mêmes longueurs** [**51**](#page38)

**Paragraphe 11.b) – Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – non entièrement complémentaires**

**Exemple 11.b)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – différentes longueurs** [**52**](#_Paragraphe_11.b)_–)

**Exemple 11.b)-2 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – absence de segment d’appariement de** **bases** [**53**](#example11b2)

**Paragraphe 13 – Représentation des nucléotides**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.k)-2 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière à la fois conventionnelle et non conventionnelle [28](#example3k2)

Exemple 7.a)-1 : Séquence de nucléotides ramifiée [33](#_Paragraphe_7.a)_–)

Exemple 14-1 : Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN [47](#_Paragraphe_14_–)

Exemple 93-1 : Représentation des variantes énumérées [75](#exemple931)

**Paragraphe 14 – Le symbole “t”désigne l’uracile dans de l’ARN**

**Exemple 14-1: Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN** [**54**](#_Paragraphe_14_–)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 55-1 : Molécule combinée d’ADN et d’ARN [69](#Example551dnarna)

**Paragraphe 15 – Il faut choisir le symbole ambigu des nucléotides le plus restrictif**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-1 : Séquence de nucléotides interrompue par un espaceur C3 [22](#page18)

Exemple 3.g)-2 : Séquence de nucléotides avec des résidus alternatifs, y compris un espaceur C3 [23](#example3g2)

Exemple 3.k)-4 : Les symboles ambigus autres que “n” sont “définis de manière spécifique” [31](#example3k4)

Exemple 95.b)-1 : Représentation des séquences variantes individuelles comportant plusieurs variations interdépendantes [81](#_Paragraphe_93.b)_–)

**Paragraphe 16 – Représentation d’un nucléotide modifié**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-1 : Séquence de nucléotides interrompue par un espaceur C3 [22](#page18)

Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques [26](#example3g4)

**Paragraphe 17 – Annotation d’un nucléotide modifié**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-1 : Séquence de nucléotides interrompue par un espaceur C3 [22](#page18)

Exemple 3.g)-3: Site abasique [25](#example3g3)

Exemple 7.a)-1: Séquence de nucléotides ramifiée [33](#_Paragraphe_7.a)_–)

Exemple 7.a)-2 : Séquence de nucléotides linéaire comportant une structure secondaire [35](#example7a2linear)

Exemple 7.a)-6: Symboles de nucléotides non conventionnels [40](#example7a6)**Paragraphe 18 – Annotation des régions de nucléotides modifiés consécutifs**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques [26](#example3g4)

Exemple 11.b)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – différentes longueurs [52](#_Paragraphe_11.b)_–)

**Paragraphe 19 – Annotation de l’uracile dans de l’ADN ou de la thymine dans de l’ARN**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 14-1: Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN [54](#_Paragraphe_14_–)

**Paragraphe 25 – Position de résidu numéro 1 de la séquence d’acides aminés**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.a)-1: Acides aminés D [19](#page15)

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [40](#example7b4cyclicpeptide)

Exemple 7.b)-5 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [43](#example7b5cyclicpeptide)

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [54](#page48)

**Paragraphe 26 – Représentation des acides aminés**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 7.b)-2 : Séquence d’acides aminés ramifiée [42](#example7b2branched)

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [46](#example7b4cyclicpeptide)

Exemple 7.b)-5 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [49](#example7b5cyclicpeptide)

Exemple 36-1 : Séquence dont une région contient un nombre connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique [64](#example361)

Exemple 89-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [70](#_Paragraphe_87_–)

Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns [73](#example921)

Exemple 93-2 : Représentation des variantes énumérées [76](#example912)

Exemple 93-3 : Représentation d’une séquence consensus [77](#example913)

**Paragraphe 27 – Il faut choisir le symbole ambigu des acides aminés le plus restrictif**

**Exemple 27-1 : Formule topologique pour une séquence d’acides aminés** [**56**](#_Paragraphe_27_–)

**Exemple 27-2 : Formule topologique – moins de quatre acides aminés définis de manière spécifique** [**57**](#example272)

**Exemple 27-3 : Formule topologique – au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique** [**58**](#example273)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.c)-2 : Formule topologique pour une séquence d’acides aminés [21](#example3c2)

Exemple 7.b)-1 : Au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique [41](#_Paragraphe_7.b)_–)

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

Exemple 36-1 : Séquence dont une région contient un nombre connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique [64](#example361)

Exemple 36-2 : Séquence dont plusieurs régions contiennent un nombre ou une série connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique [65](#example362)

Exemple 36-3 : Séquence dont plusieurs régions contiennent un nombre ou une série connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique [66](#example363)

Exemple 37-2 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique [68](#example372)

Exemple 93-3 : Représentation d’une séquence consensus [77](#example913)

Exemple 94-1 : Représentation d’une séquence unique avec des acides aminés alternatifs énumérés [78](#page62)

Exemple 95.a)-1 : Représentation d’une séquence variante par annotation de la séquence primaire [79](#_Paragraphe_93.a)_–)

**Paragraphe 28 – Séquences d’acides aminés séparées par des symboles internes de fin**

**Exemple 28-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée** [**59**](#_Paragraphe_28_–)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 89-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [70](#_Paragraphe_87_–)

Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns [73](#_Paragraphe_90_–)

**Paragraphe 29 – Représentation d’un acide aminé “other”**

**Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other”** [**61**](#_Paragraphe_29_–)

**Exemple 29-2 : Utilisation de l’acide aminé non modifié correspondant** [**62**](#page57_29_2)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.a)-1: Acides aminés D [19](#_Paragraphe_3.a)_Définition)

Exemple 7.b)-2: Séquence d’acides aminés ramifiée [42](#example7b2branched)

Exemple 7.b)-3 : Séquence d’acides aminés ramifiée [45](#example7b3)

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [46](#example7b4cyclicpeptide)

Exemple 30-1 : Clé de caractérisation “CARBODHYD” [63](#example301)

**Paragraphe 30 – Annotation d’un acide aminé modifié**

**Exemple 30-1 : Clé de caractérisation “CARBODHYD”** [**63**](#example301)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.a)-1 : Acides aminés D [19](#_Paragraphe_3.a)_Définition)

Exemple 3.c)-1 : Énumération des acides aminés selon la structure chimique [20](#_Paragraphe_3.c)_–)

Exemple 7.b)-2 : Séquence d’acides aminés ramifiée [42](#example7b2branched)

Exemple 7.b)-3: Séquence d’acides aminés ramifiée [45](#example7b3)

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [46](#example7b4cyclicpeptide)

Exemple 7.b)-5 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [49](#example7b5cyclicpeptide)

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#example291)

Exemple 29-2 : Utilisation de l’acide aminé non modifié correspondant [62](#page57_29_2)

**Paragraphe 31 – Représentation d’un acide aminé D**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.a)-1 : Acides aminés D [19](#_Paragraphe_3.a)_Définition)

Exemple 3.c)-1 : Énumération des acides aminés selon la structure chimique [20](#_Paragraphe_3.c)_–)

Exemple 7.b)-2 : Séquence d’acides aminés ramifiée [42](#example7b2branched)

Exemple 7.b)-3: Séquence d’acides aminés ramifiée [45](#example7b3)

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [46](#example7b4cyclicpeptide" \o "page46)

Exemple 7.b)-5 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [49](#example7b5cyclicpeptide)

**Paragraphe 32 – Annotation d’un acide aminé “unknown”**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.c)-1 : Énumération des acides aminés selon la structure chimique [20](#_Paragraphe_3.c)_–)

**Paragraphe 34 – Annotation d’une région contiguë de résidus “X”**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

**Paragraphe 36 – Séquences contenant des régions comportant un nombre exact de résidus contigus “n” ou “X”**

**Exemple 36-1 : Séquence dont une région contient un nombre connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique** [**64**](#example361)

**Exemple 36-2 : Séquence dont plusieurs régions contiennent un nombre ou une série connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique** [**65**](#example362)

**Exemple 36-3 : Séquence dont plusieurs régions contiennent un nombre ou une série connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique** [**66**](#example363)

**Paragraphe 37 – Séquences dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus contigus “n” ou “X”**

**Exemple 37-1 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique** [**67**](#_Paragraphe_37_–)

**Exemple 37-2 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique** [**68**](#example372)

**Paragraphe 41 – Caractères réservés**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée [71](#Example872featurelocation)

**Paragraphe 54 – L’élément INSDSeq\_moltype**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 14-1: Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN [54](#_Paragraphe_14_–)

**Paragraphe 55 – Séquence de nucléotides contenant des segments d’ADN et d’ARN**

**Exemple 55-1: Molécule combinée d’ADN et d’ARN** [68](#_Paragraphe_55_–)

**Paragraphe 56 – Exemple illustrant une séquence nucléotidique contenant des segments d’ADN et d’ARN**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 55-1 : Molécule combinée d’ADN et d’ARN [69](#_Paragraphe_55_–)

**Paragraphe 57 – L’élément INSDSeq\_sequence**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 28-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [59](#_Paragraphe_28_–)

Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns [73](#_Paragraphe_90_–)

**Paragraphe 65 – Descripteur d’emplacement**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-4: Analogues d’acides nucléiques [26](#example3g4)

Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée [71](#Example872featurelocation)

***Paragraphe 66 – Syntaxe des descripteurs d’emplacement***

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques [26](#example3g4)

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée 46

Exemple 29-1: Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

Exemple 30-1 : Clé de caractérisation “CARBOHYD” [63](#example301)

Exemple 89-2: L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée [71](#Example872featurelocation)

**Paragraphe 67 – Opérateur d’emplacement**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns [73](#example921)

**Paragraphe 70 – Emplacements de caractéristiques**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée [46](#example7b4cyclicpeptide)

Exemple 29-1: Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

Exemple 30-1 : Clé de caractérisation “CARBOHYD” [63](#example301)

Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée [71](#Example872featurelocation)

**Paragraphe 71 – Représentation des caractères “<” et “>” dans un descripteur d’emplacement**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 29-1: Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée [71](#Example872featurelocation)

**Paragraphe 83 – Exemple illustrant une séquence de nucléotides n’existant pas à l’état naturel**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 55-1 : Molécule combinée d’ADN et d’ARN [69](#Example551dnarna)

**Paragraphe 89 – Clé de caractérisation “CDS”**

Exemple 89-1: Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [**70**](#_Paragraphe_87_–)

**Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée** [**71**](#Example872featurelocation)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns [73](#_Paragraphe_90_–)

**Paragraphe 90 – Les qualificateurs “transl\_table” et “translation”**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 28-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [59](#page46)

Exemple 89-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [70](#_Paragraphe_87_–)

Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns [73](#example921)

**Paragraphe 92 –Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage**

**Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns** [**73**](#_Paragraphe_90_–)

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 28-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [59](#_Paragraphe_28_–)

Exemple 89-1: Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée [70](#_Paragraphe_87_–)

Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée [71](#Example872featurelocation)

**Paragraphe 93 – Séquence primaire et une variante, chacune énumérée par son résidu**

**Exemple 93-1 : Représentation des variantes énumérées** [**75**](#_Paragraphe_91_–)

**Exemple 93-2 : Représentation des variantes énumérées** [**76**](#example912)

**Exemple 93-3 : Représentation d’une séquence consensus** [**77**](#example913)

**Paragraphe 94 – Séquence variante divulguée comme une séquence unique avec des résidus alternatifs énumérés**

**Exemple 94-1 : Représentation d’une séquence unique avec des acides aminés alternatifs énumérés** [**78**](#page62)

**Paragraphe 95.a) – Toute séquence variante divulguée uniquement par référence à une séquence primaire comportant plusieurs variations indépendantes**

**Exemple 95.a)-1 : Représentation d’une séquence variante par annotation de la séquence primaire** [**79**](#page63)

**Paragraphe 95.b) – Toute séquence variante divulguée uniquement par référence à une séquence primaire comportant plusieurs variations interdépendantes**

**Exemple 95.b)-1 : Représentation des séquences variantes individuelles comportant plusieurs variations interdépendantes**  [**81**](#_Paragraphe_93.b)_–)

**Paragraphe 96 – Clés de caractérisation et qualificateurs pour une séquence variante**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

**Paragraphe 97– Annotation d’une séquence variante**

***Exemples auxquels il est renvoyé***

Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other” [61](#_Paragraphe_29_–)

Exemple 93-3 : Représentation d’une séquence consensus [77](#example913)

Exemple 94-1 : Représentation d’une séquence unique avec des acides aminés alternatifs énumérés [78](#_Paragraphe_92_–)

## **EXEMPLES**

### Paragraphe 3.a) Définition d’“acide aminé”

**Exemple 3.a)-1 : acides aminés D**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

Cyclo (D-Ala-D-Glu-Lys-Nle-Gly-D-Met-D-Nle)

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le paragraphe 3.a) de la norme définit “acide aminé” comme comprenant les “acides aminés D” et les acides aminés contenant des chaînes latérales modifiées ou synthétiques. Conformément à cette définition, le peptide énuméré contient cinq acides aminés qui sont définis de manière spécifique (D-Ala, D-Glu, Lys, Gly et D-Met). La séquence doit donc être intégrée dans un listage des séquences comme l’exige le paragraphe 7.b) de la norme ST.26.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Le paragraphe 29 prescrit que les acides aminés modifiés devraient être représentés dans la séquence comme l’acide aminé L non modifié correspondant. Par ailleurs, tout acide aminé modifié ne pouvant être représenté à l’aide d’un autre symbole indiqué dans l’annexe I, section 3, tableau 3 doit être représenté par le symbole “X”.

Dans cet exemple, la séquence contient trois acides aminés D qui peuvent être représentés par un acide aminé L non modifié indiqué dans l’annexe I, section 3, tableau 3, un acide aminé L (Nle) et un acide aminé D (D-Nle) qui doit être représenté par le symbole “X”.

Aux termes du paragraphe 25, lorsque les séquences d’acides aminés présentent une configuration circulaire et que l’anneau se compose uniquement de résidus d’acides aminés liés par des peptides, le déposant doit choisir l’acide aminé à la position de résidu numéro 1. La séquence peut donc être représentée comme suit :

AEKXGMX (SEQ ID NO : 1)

ou autrement, avec un autre acide aminé de la séquence en position de résidu numéro 1. Une clé de caractérisation “SITE” et un qualificateur “~~NOTE~~note” doivent être indiqués pour chaque acide aminé D, le nom complet non abrégé de l’acide aminé D étant indiqué dans la valeur du qualificateur, par exemple l’alanine D et la norleucine D. Par ailleurs, une clé de caractérisation “SITE” et un qualificateur “~~NOTE~~note” doivent être indiqués, le qualificateur prenant comme valeur l’abréviation de la norleucine L, c’est‑à‑dire “Nle”, conformément à ce qui est indiqué dans l’annexe I, section 4, tableau 4. Enfin, une clé de caractérisation “REGION” et un qualificateur “~~NOTE~~note” devraient être prévus pour montrer que le peptide est circulaire.

**Paragraphes pertinents de la norme ST.26 : 3.a)**, 7.b), 25, 26, 29, 30 et 31

### Paragraphe 3.c) – Définition de “énumeration de ses résidus”

**Exemple 3.c)-1 : Énumération des acides aminés selon la structure chimique**

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le peptide énuméré, illustré sous forme d’une structure, contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique. La séquence doit donc être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence peut être représentée sous la forme suivante :

VAFXGK (SEQ ID NO : 2)

où “X” représente un acide aminé modifié “other”, qui nécessité une clé de caractérisation “SITE” ainsi que le qualificateur “~~NOTE~~note”. Le qualificateur “~~NOTE~~note” indique le nom complet non abrégé du tryptophane modifié à la position 4 du peptide énuméré, par exemple l’“acide 6-amino-7-(1H-indol-3-yl)-5-oxoheptanoïque”. La méthylation de l’extrémité C-terminale modifie la structure de la lysine terminale, étant donné que -OH sur l’extrémité terminale est remplacé par -CH3. En raison de cette modification structurelle, la lysine dans la séquence est considérée comme un “acide aminé modifié”. Par conséquent, une clé de caractérisation “SITE” et un qualificateur “note” doivent indiquer la méthylation de l’extrémité C-terminale. La valine n’est toutefois pas considérée comme un “acide aminé modifié”, étant donné que l’ajout du groupe acétyle à la valine implique une liaison peptidique conventionnelle. L’acylation ne modifie pas la structure de la valine. Par conséquent, une clé de caractérisation supplémentaire “SITE” et un qualificateur “note” devraient être inclus pour indiquer l’acétylation de l’extrémité N-terminale. ~~D’autre part, des clés de caractérisation “SITE” et un qualificateur “NOTE” supplémentaires sont requis pour indiquer l’acétylation de l’extrémité N-terminale et la méthylation de l’extrémité C-terminale.~~

La séquence pourrait également être représentée sous la forme suivante :

VAFW (SEQ ID NO : 3)

Une clé de caractérisation “SITE” et un qualificateur “~~NOTE~~note” sont requis pour indiquer une modification du tryptophane à la position 4 du peptide énuméré avec la valeur “extrémité C-terminale liée au dipeptide GK par l’intermédiaire d’un pont de glutaraldéhyde”. D’autre part, une clé de caractérisation “SITE” à l’emplacement 1 et un qualificateur “~~NOTE~~note” supplémentaires ~~sont requis~~ devraient être inclus pour indiquer l’acétylation de l’extrémité N-terminale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 3.c)**, 7.b), 26, 29, 30 et 31

**Exemple 3.c)-2 : Formule topologique pour une séquence d’acides aminés**

(G4z)n

où G= Glycine, z = tout acide aminé et la variable n peut être tout nombre entier.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La divulgation indique que “n” peut être “tout nombre entier”; le mode de réalisation le plus englobant de “n” est donc indéterminé. Étant donné que “n” est indéterminé, le peptide de la formule ne peut pas être amplifié jusqu’à une longueur déterminée et, de ce fait, la formule non amplifiée doit être considérée.

Le peptide énuméré de la formule non amplifiée (“n” = 1) contient quatre acides aminés définis de manière spécifique, dont chacun est Gly, et le symbole “z”. Par convention, “Z” est le symbole de la “glutamine ou (de l’) acide glutamique”; toutefois, l’exemple définit “z” comme “tout acide aminé”. Conformément à la norme ST.26, un acide aminé qui n’est pas défini de manière spécifique est représenté par “X”. Based on this analysis, the enumerated peptide, i.e., GGGGX, contains four glycine residues that are enumerated and specifically defined. De ce fait, le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence emploie un symbole non conventionnel “z”, dont la définition doit être déterminée à partir de la divulgation (voir l’Introduction au présent document). Étant donné que “z” est défini comme tout acide aminé, le symbole conventionnel servant à représenter cet acide aminé est “X.” De ce fait, la séquence doit être représentée comme une séquence unique :

GGGGX (SEQ ID NO : 4)

et devrait être ~~de préférence~~ annotée à l’aide de la clé de caractérisation REGION, de l’emplacement de caractéristique “&gt;5” (correspond à >5) et d’un qualificateur ~~NOTE~~ note qui prend comme valeur “L’ensemble de la séquence d’acides aminés 1-5 peut être répété une ou plusieurs fois”.

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Comme dans cet exemple, “X” représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur note prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”. ~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x.y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

**N.B. :** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 3.c)**, 7.b) et 27

### Paragraphe 3.g) Définition de “nucléotide”

**Exemple 3.g)-1 : Séquence de nucléotides interrompue par un espaceur C3**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

atgcatgcatgcncggcatgcatgc

où n = un espaceur C3 dont la structure est la suivante :



**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence énumérée contient deux segments de nucléotides définis de manière spécifique et séparés par un espaceur C3.

L’espaceur C3 n’est pas un nucléotide au sens du paragraphe 3.g); le symbole conventionnel “n” est employé d’une manière non conventionnelle (voir l’Introduction au présent document). En conséquence, chaque segment est une séquence de nucléotides distincte. Étant donné que chaque segment contient plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique, les deux segments doivent être intégrés dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Chaque segment doit être intégré dans un listage des séquences en tant que séquence distincte, chaque séquence devant disposer de son propre numéro d’identification de séquence :

atgcatgcatgc (SEQ ID NO : 5)

cggcatgcatgc (SEQ ID NO : 6)

La cytosine contenue dans chaque segment attaché à l’espaceur C3 devrait être accompagnée d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques en employant la clé de caractérisation “misc\_feature” et le qualificateur “note”. La valeur du qualificateur “note”, qui est “free text”, devrait indiquer la présence de l’espaceur, qui est lié à un autre acide nucléique, et devrait identifier l’espaceur soit par son nom chimique complet non abrégé, soit par son nom commun, par exemple espaceur C3.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 3.g)**, 7.a) et 15

**Exemple 3.g)-2 : Séquence de nucléotides avec des résidus alternatifs, y compris un espaceur C3**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

atgcatgcatgcncggcatgcatgc

où n = c, a, g ou un espaceur C3 dont la structure est la suivante :



**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Il y a 24 résidus définis de manière spécifique dans la séquence énumérée interrompue par la variable “n.” L’explication de la séquence figurant dans la divulgation doit être consultée pour déterminer si le “n” est employé d’une manière conventionnelle ou non conventionnelle (voir l’Introduction au présent document).

La divulgation indique n = c, a, g ou un espaceur C3. Le “n” est un symbole conventionnel employé d’une manière non conventionnelle, puisqu’il est décrit comme englobant un espaceur C3, qui ne répond pas à la définition d’un nucléotide. Le symbole “n” est également décrit comme englobant “c”, “a” ou “g”; il s’ensuit que la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence des 25 nucléotides dans un listage des séquences. Étant donné que deux segments séparés par l’espaceur C3 sont des séquences distinctes de la séquence des 25 nucléotides, les deux séquences de 12 nucléotides peuvent également être intégrées.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

L’exemple indique que “n = c, a, g ou un espaceur C3”. Comme on l’a vu plus haut, un espaceur C3 n’est pas un nucléotide. Conformément au paragraphe 15, le symbole “n” ne doit être employé que pour représenter un nucléotide; il s’ensuit que le symbole “n” ne peut pas représenter un espaceur C3 dans un listage des séquences.

Le paragraphe 15 dit également que, lorsqu’il convient d’employer un symbole ambigu, il faudrait choisir le symbole le plus restrictif. Conformément à l’annexe I, section 1, tableau 1, le symbole “v” représente “a or c ou g”, qui est plus restrictif que “n”.

Lorsque, dans l’exemple, la variable “n” est c, a ou g, la séquence unique énumérée par ses résidus qui englobe les modes de réalisation les plus divulgués et est, de ce fait, la séquence la plus englobante (voir l’Introduction au présent document) à intégrer dans un listage des séquences est la suivante :

atgcatgcatgcvcggcatgcatgc (SEQ ID NO : 7)

Comme indiqué dans l’introduction au présent document, il est fortement conseillé d’intégrer toutes séquences supplémentaires de première importance pour la divulgation ou les revendications de l’invention.

Lorsque, dans l’exemple, la variable “n” est un espaceur C3, la séquence peut être considérée comme deux segments distincts de nucléotides définis de manière spécifique de chaque côté de la variable “n”, c’est‑à‑dire atgcatgcatgc (SEQ ID NO : 8) et cggcatgcatgc (SEQ ID NO : 9). Si elles sont de première importance pour la divulgation ou les revendications, ces deux séquences devraient également être intégrées dans le listage des séquences, chacune disposant de son propre numéro d’identification de séquence.

La cytosine contenue dans chaque segment attaché à l’espaceur C3 devrait être accompagnée d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques en employant la clé de caractérisation “misc\_feature” et le qualificateur “note”. The “note” qualifier value, which is “free text”, should indicate the presence of the spacer, which is joined to another nucleic acid and identify the spacer by either its complete unabbreviated chemical name, or by its common name, e.g., C3 spacer.

**N.B. :** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : **3.g)**, 7.a) et 15

**Exemple 3.g)-3 : Site abasique**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

gagcattgac-AP-taaggct

où AP est un site abasique

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Les résidus définis d’une manière spécifique de la séquence énumérée sont interrompus par un site abasique. Le côté 5’ du site abasique contient 10 nucléotides et son côté 3’ en contient sept. Le paragraphe 3.g)ii)2) définit un site abasique comme un “nucléotide” lorsqu’il fait partie d’une séquence nucléotidique. Il s’ensuit que, dans cet exemple, le site abasique est considéré comme un “nucléotide” pour ce qui est de déterminer si et comment la séquence doit être intégrée dans un listage des séquences. En conséquence, les résidus se trouvant de chaque côté du site abasique font partie d’une séquence énumérée unique contenant au total 18 nucléotides, dont 17 sont définis de manière spécifique. La séquence doit donc être intégrée en tant que séquence unique comme le prescrit le paragraphe 7.a) de la norme ST.26.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

gagcattgacntaaggct (SEQ ID NO : 10)

Le site abasique doit être représenté par un “n” et doit être accompagné d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques. Le moyen d’annotation à préférer est la clé de caractérisation “modified\_base” et le qualificateur obligatoire est le “mod\_base” qui prend la valeur “OTHER”. Il faut intégrer un qualificateur “note”, qui décrive la base modifiée comme étant un site abasique.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 3.g)**, 7.a) et 17

**Exemple 3.g)-4 : Analogues d’acides nucléiques**

Une demande de brevet divulgue la séquence d’un acide nucléique à glycol (ANG) suivante :

PO4-tagttcattgactaaggctccccattgact-OH

où l’extrémité gauche de la séquence reproduit le côté 5’ d’une séquence d’ADN.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

OUI – Les résidus individuels qui constituent une séquence d’ANG sont considérés comme des nucléotides en vertu du paragraphe 3.g)i)2) de la norme ST.26. Il s’ensuit que la séquence compte plus de 10 nucléotides énumérés et “définis de manière spécifique” et doit être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Les séquences d’ANG n’ont pas d’extrémité 5’ ni d’extrémité 3’, mais une extrémité 3’ et une extrémité 2’. L’extrémité 3’, qui est normalement décrite comme ayant un groupe phosphate terminal, correspond à l’extrémité 5’ de l’ADN ou de l’ARN. (A noter que d’autres analogues d’acides nucléiques peuvent correspondre de façon différente à l’extrémité 5’ et à l’extrémité 3’ de l’ADN et de l’ARN.) En vertu du paragraphe 11, la séquence doit être intégrée dans un listage des séquences “de gauche à droite de manière à reproduire le sens 5’-3’”. Elle doit donc être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

tagttcattgactaaggctccccattgact (SEQ ID NO : 11)

La séquence doit être décrite dans le tableau de caractéristiques à l’aide de la clé de caractérisation “modified\_base” et du qualificateur obligatoire “mod\_base” avec l’abréviation “OTHER”. Un qualificateur de type “note” doit être intégré avec le nom complet non abrégé des nucléotides modifiés, par exemple les “acides nucléiques à glycol ou les “2,3-dihydroxypropyl nuclosides”. Un élément INSDFeature unique peut être employé pour décrire l’ensemble de la séquence comme un ANG où l’élément INSDFeature\_location présente la série “1.30”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 3.d), **3.g)**, 7.a), 11, 16, 18, 65 et 66

### Paragraphe 3.k) Définition de “défini de manière spécifique”

**Exemple 3.k)-1 : Symboles ambigus des nucléotides**

5’ NNG KNG KNG K 3’

**N et K sont des codes ambigus IUPAC-IUB**

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

Les codes ambigus IUPAC-IUB correspondent à la liste des symboles des nucléotides définis à l’annexe I, section 1, tableau 1. Selon le paragraphe 3.k), un nucléotide défini de manière spécifique est un nucléotide différent de ceux qui sont représentés par le symbole “n” et énumérés à l’annexe I. En conséquence, “K” et “G” sont des nucléotides définis de manière spécifique tandis que “N” n’en est pas un.

La séquence énumérée n’ayant pas au moins 10 nucléotides définis de manière spécifique, le paragraphe 7.a) de la norme ST.26 ne prescrit pas son intégration dans un listage des séquences.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

En vertu du paragraphe 8, “un listage des séquences ne doit contenir aucune séquence comportant moins de 10 nucléotides définis de manière spécifique…”. N’ayant pas au moins 10 nucléotides définis de manière spécifique, la séquence énumérée ne doit pas être intégrée dans un listage des séquences.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** **3.k)**, 7.a), 8 et 13

**Exemple 3.k)-2 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière à la fois conventionnelle et non conventionnelle**

Une demande divulgue la séquence artificielle suivante : 5’-AATGCCGGAN-3’. La divulgation indique également ce qui suit :

i) dans un mode de réalisation, N représente tout nucléotide;

ii) dans un mode de réalisation, N est facultatif mais représente de préférence G;

iii) dans un mode de réalisation, N représente K;

iv) dans un mode de réalisation, N représente C.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

La séquence énumérée contient neuf nucléotides définis de manière spécifique et un “N.” Il faut consulter l’explication de la séquence donnée dans la divulgation afin de déterminer si le symbole “N” est utilisé d’une manière conventionnelle (voir l’Introduction au présent document).

L’examen des modes de réalisation divulgués i) à iv) de la séquence énumérée montre que le mode de réalisation de “N” le plus englobant est “tout nucléotide”. Dans le mode de réalisation le plus englobant, “N” est utilisé d’une manière conventionnelle dans la séquence énumérée.

Pour certains modes de réalisation, “N” est décrit comme représentant des résidus définis de manière spécifique (c’est‑à‑dire “N représente C” dans la partie iv)). Toutefois, seul le mode de réalisation le plus englobant (c’est‑à‑dire “N représente tout nucléotide”) est pris en considération lorsqu’il s’agit de déterminer si une séquence doit être intégrée dans un listage des séquences. Il s’ensuit que la séquence énumérée qui doit être évaluée est 5’-AATGCCGGAN-3’.

Sur la base de cette analyse, la séquence énumérée, à savoir AATGCCGGAN, ne contient pas 10 nucléotides définis de manière spécifique. De ce fait, le paragraphe 7.a) de la norme ST.26 ne prescrit pas l’intégration de la séquence dans un listage des séquences, en dépit du fait que “n” est également défini comme des nucléotides particuliers dans certains modes de réalisation.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

La séquence “AATGCCGGAN” ne doit pas être intégrée dans un listage des séquences.

Toutefois, une séquence alternative décrite peut être intégrée dans un listage des séquences si le “N” est remplacé par un nucléotide défini de manière spécifique.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

L’intégration des séquences représentant des modes de réalisation qui constituent une partie essentielle de l’invention est fortement conseillée. L’intégration de ces séquences permet d’effectuer une recherche plus approfondie et porte à la connaissance du public l’objet pour lequel la délivrance d’un brevet est demandée.

En ce qui concerne l’exemple ci‑dessus, il est vivement recommandé d’intégrer dans le listage des séquences les trois séquences supplémentaires ci‑après, chacune disposant de son propre numéro d’identification de séquence :

aatgccggag (SEQ ID NO : 12)

aatgccggak (SEQ ID NO : 13)

aatgccggac (SEQ ID NO : 14)

Si les séquences susmentionnées ne sont pas intégrées toutes les trois, le nucléotide qui remplace le “n” devrait être annoté pour décrire les alternatives. Par exemple, si seule la séquence SEQ ID NO : 12 ci‑dessus est intégrée dans le listage des séquences, la clé de caractérisation “misc\_difference” avec l’emplacement de caractéristique “10” doit être employée avec deux qualificateurs du type “replace” lorsque la valeur de l’un serait “g” et la valeur de l’autre serait “c”.

**N.B. :** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** **3.k)**, 7.a), 8 et 13

**Exemple 3.k)-3 : Symbole ambigu “n” employé d’une manière non conventionnelle**

Une demande divulgue la séquence : 5’-aatgttggan-3’

où n représente c

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Conformément au paragraphe 3.k), un nucléotide “défini de manière spécifique” est tout nucléotide différent de ceux qui sont représentés par le symbole “n” énumérés dans l’annexe I, section 1, tableau 1.

Dans cet exemple, “n” est employé d’une manière non conventionnelle pour représenter uniquement “c”. La divulgation n’indique pas que “n” est employé d’une manière conventionnelle pour représenter “tout nucléotide”. La séquence doit donc être interprétée comme si le symbole conventionnel équivalent, c’est‑à‑dire “c”, avait été employé dans la séquence (voir l’Introduction au présent document). Il s’ensuit que la séquence énumérée à considérer est la suivante :

5’-aatgttggac-3’

Cette séquence contient 10 nucléotides définis de manière spécifique et doit, conformément au paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans le listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante : aatgttggac (SEQ ID NO : 15)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** **3.k)** et 7.a)

**Exemple 3.k)-4 : Les symboles ambigus autres que “n” sont “définis de manière spécifique**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

5’ NNG KNG KNG KAG VCR 3’

où N, K, V et R sont des codes ambigus IUPAC-IUB

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Les codes ambigus IUPAC-IUB correspondent à la liste des symboles de nucléotides définis dans l’annexe I, section 1, tableau 1. Conformément au paragraphe 3.k), un nucléotide “défini de manière spécifique” est tout nucléotide différent de ceux qui sont représentés par le symbole “n” énumérés dans l’annexe I, section 1, tableau 1. “K”, “V” et “R” sont donc des nucléotides “définis de manière spécifique”.

Cette séquence contient 11 nucléotides énumérés et “définis de manière spécifique” et doit, conformément au paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

nngkngkngkagvcr (SEQ ID NO : 16)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 3.k)**, 7.a) et 15

**Exemple 3.k)-5 : Abréviation ambiguë “Xaa” employée d’une manière non conventionnelle**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

Xaa-Tyr-Glu-Xaa-Xaa-Xaa-Leu

où Xaa à la position 1 représente tout acide aminé, Xaa à la position 4 représente Lys, Xaa à la position 5 représente Gly et Xaa à la position 6 représente la leucine ou l’isoleucine.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le peptide énuméré dans la formule contient trois acides aminés définis de manière spécifique aux positions 2, 3 et 7. Le premier acide aminé est représenté par une abréviation conventionnelle, à savoir Xaa, qui représente tout acide aminé. Toutefois, les 4e, 5e et 6e acides aminés sont représentés par une abréviation conventionnelle employée d’une manière non conventionnelle (voir l’Introduction au présent document). De ce fait, l’explication de la séquence donnée dans la divulgation est consultée pour déterminer la définition de “Xaa” à ces positions. Étant donné que les “Xaa” aux positions 4 à 6 désignent un acide aminé particulier, la séquence doit être interprétée comme si les abréviations conventionnelles équivalentes avaient été employées dans la séquence, à savoir Lys, Gly et (Leu or Ile). Il s’ensuit que la séquence contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique et doit être intégrée dans un listage des séquences comme le prescrit le paragraphe 7.b) de la norme ST.26.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence emploie une abréviation conventionnelle “Xaa” d’une manière non conventionnelle. De ce fait, l’explication de la séquence donnée dans la divulgation est consultée pour déterminer la définition de “Xaa” aux positions 4, 5 et 6. L’explication définit “Xaa” comme une lysine à la position 4, une glycine à la position 5 et une leucine ou isoleucine à la position 6. Les symboles conventionnels pour ces acides aminés sont K, G et J, respectivement. En conséquence, la séquence devrait être représentée dans le listage des séquences sous la forme suivante :

XYEKGJL (SEQ ID NO : 17)

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Étant donné que “X” à la position 1 de la séquence SEQ ID NO : 17 représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”. ~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x.y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 3.k)**, 7.b), 26 et 27

### Paragraphe 7.a) – Séquences de nucléotides à intégrer dans un listage

**Exemple 7.a)-1 : Séquence de nucléotides ramifiée**

La description divulgue la séquence de nucléotides ramifiée ci‑après :



où “pnp” est une liaison ou un monomère contenant une fonctionnalité bromoacetylamino;

3’-CA(pnp)CACACA(pnp)CACACA(pnp)CACACACA-(5’)NH—C(=O)CH2 3’ est le segment A;

SP(O-)(=O)CACACAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAAA 3’ représente les segments B, C et D; et

SP(O-)(=O)CACATAGGCATCTCCTAGTGCAGGAAGA 3’ est le segment E.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

OUI – les quatre segments verticaux B à E doivent être intégrés dans un listage des séquences.

NON – le segment horizontal A ne doit pas être intégré dans un listage des séquences.

La figure ci‑dessus est un exemple de séquence d’acides nucléiques ramifiée “en peigne” contenant cinq segments linéaires : le segment horizontal A et les quatre segments verticaux B à E.

Conformément au paragraphe 7.a), les régions linéaires de séquences de nucléotides ramifiées contenant au moins 10 nucléotides définis de manière spécifique, et dont les nucléotides adjacents sont reliés par une liaison de 3’ à 5’, doivent être intégrées dans un listage des séquences.

Les quatre segments verticaux B à E contiennent chacun plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique, et dont les nucléotides adjacents sont reliés par une liaison 3’ à 5’; ils doivent donc tous être intégrés dans un listage des séquences.

S’agissant du segment horizontal A, les régions linéaires de la séquence de nucléotides sont reliées par le fragment non nucléotidique “pnp” et chacune de ces portions linéaires reliées contient moins de 10 nucléotides définis de manière spécifique. De ce fait, étant donné qu’aucune région du segment A ne contient au moins 10 nucléotides définis de manière spécifique, et dont les nucléotides adjacents soient reliés par une liaison de 3’ à 5’, le paragraphe 7.a) de la norme ST.26 ne prescrit pas leur intégration dans le listage des séquences.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

Conformément au paragraphe 8, “un listage des séquences ne doit contenir aucune séquence comportant moins de 10 nucléotides définis de manière spécifique…”

Aucune région du segment A ne contient au moins 10 nucléotides définis de manière spécifique et dont les nucléotides adjacents soient reliés par une liaison de 3’ à 5’; en conséquence, elle ne doit pas être intégrée dans un listage des séquences en tant que séquence distincte disposant de son propre numéro d’identification de séquence.

Toutefois, les segments B, C, D et E peuvent faire l’objet d’une annotation indiquant qu’ils sont reliés au segment A.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Les segments B, C et D sont identiques et doivent être intégrés dans un listage des séquences en tant que séquence unique :

cacacaaaaaaaaaaaaaaaaaaaaaaaaa (SEQ ID NO : 18)

Le premier “c” de la séquence devrait s’accompagner d’une description supplémentaire ~~en tant que nucléotide modifié~~ à l’aide de la clé de caractérisation “misc\_feature” et du qualificateur de type “note” prenant une valeur qui serait par exemple la suivante : “Cette séquence est l’un des quatre rameaux d’un polynucléotide ramifié.”

Le segment E doit être intégré dans un listage des séquences en tant que séquence unique :

cacataggcatctcctagtgcaggaaga (SEQ ID NO : 19)

Le premier “c” de la séquence devrait s’accompagner d’une description supplémentaire ~~en tant que nucléotide modifié~~ à l’aide de la clé de caractérisation “misc\_feature” et du qualificateur de type “note” prenant une valeur qui serait par exemple la suivante : “Cette séquence est l’un des quatre rameaux d’un polynucléotide ramifié.”

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la ST.26 : 7.a)**, 8, 11, 13 et 17

**Exemple 7.a)-2 : Séquence de nucléotides linéaire comportant une structure secondaire**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :



où Ψ est la pseudouridine.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence nucléotidique contient 73 nucléotides énumérés et définis de manière spécifique. L’exemple présente donc au moins 10 nucléotides “définis de manière spécifique” et, comme le prescrit le paragraphe 7.a) de la norme ST.26, doit être intégré dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La consultation de la divulgation indique que “Ψ” est l’équivalent de la pseudouridine. Le seul symbole conventionnel qui peut servir à représenter la pseudouridine est “n”; il s’ensuit que le “Ψ” est un symbole non conventionnel employé pour représenter le symbole conventionnel “n” (voir l’Introduction au présent document). En conséquence, la séquence doit être interprétée comme ayant deux symboles “n” à la place des deux symboles “Ψ”.

Le symbole “u” ne doit pas être employé pour représenter l’uracile dans une molécule d’ARN dans le listage des séquences. Conformément au paragraphe 14, le symbole “t” désigne l’uracile dans de l’ARN. La séquence doit être intégrée sous la forme suivante :

gcggatttagctcagctgggagagcgccagactgaatanctggagtcctgtgtncgatccacagaattcgcacca (SEQ ID NO : 20)

La valeur du qualificateur obligatoire “mol\_type” de la clé de caractérisation “source” est “tRNA”. Des informations supplémentaires peuvent être fournies avec la clé de caractérisation “tRNA” et un ou des qualificateurs appropriés.

Les résidus “n” doivent s’accompagner d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques en employant la clé de caractérisation “modified\_base” et le qualificateur obligatoire “mod\_base” avec l’abréviation “p” pour la pseudouridine en tant que valeur du qualificateur (voir l’annexe 1, tableau 2).

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** **7.a)**, 11, 13, 14, 17, 62, 84 et annexe I, sections 2 et 5, clé de caractérisation 5.43

**Exemple 7.a)-3 : Symboles ambigus des nucléotides employés d’une manière non conventionnelle**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

5’ GATC-MDR-MDR-MDR-MDR-GTAC 3’

L’explication de la séquence donnée dans la divulgation indique par ailleurs ce qui suit : “Un “DR Element” est constitué par la séquence 5’ ATCAGCCAT 3’. Un DR Element mutant, ou MDR, est un élément DR dont les cinq nucléotides du milieu, CAGCC, deviennent après mutation TTTTT.”

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence énumérée emploie le symbole “MDR”. Lorsque l’on ignore si un symbole employé dans une séquence est censé être un symbole conventionnel, c’est‑à‑dire un symbole indiqué dans l’annexe 1, section 3, tableau 3, ou un symbole non conventionnel, l’explication de la séquence donnée dans la divulgation doit être consultée pour le déterminer (voir l’Introduction au présent document). Conformément au tableau 3, “MDR” pourrait être interprété comme désignant trois symboles conventionnels (m = a ou c, d = a ou g ou t/u, r = g ou a) ou une abréviation qui est une notation topologique pour une autre structure.

La consultation de la divulgation indique qu’un élément MDR est l’équivalent de 5’ ATTTTTTAT 3’. Les lettres “MDR” sont considérées comme des symboles conventionnels employés d’une manière non conventionnelle; la séquence doit donc être interprétée comme si elle était divulguée à l’aide des symboles conventionnels équivalents. En conséquence, la séquence énumérée que l’on envisage d’intégrer dans un listage des séquences est la suivante :

5’ GATC ATTTTTTAT ATTTTTTAT ATTTTTTAT ATTTTTTAT GTAC 3’

La séquence énumérée comptant 44 nucléotides définis d’une manière spécifique, elle doit, conformément au paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

gatcattttttatattttttatattttttatattttttatgtac (SEQ ID NO : 21)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.a)** et 13

**Exemple 7.a)-4 : Symboles ambigus des nucléotides employés d’une manière non conventionnelle**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

5’ ATTC-N-N-N-N-GTAC 3’

L’explication de la séquence donnée dans la divulgation indique par ailleurs que “N” est constitué par la séquence 5’ ATACGCACT 3’.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence énumérée emploie le symbole “N”. L’explication de la séquence donnée dans la divulgation doit être consultée pour déterminer si le “N” est employé d’une manière conventionnelle ou non conventionnelle (voir l’Introduction au présent document).

La consultation de la divulgation indique que “N” est l’équivalent de 5’ ATACGCACT 3’. Le “N” est donc un symbole conventionnel employé d’une manière non conventionnelle. En conséquence, la séquence doit être interprétée comme si elle était divulguée à l’aide des symboles conventionnels équivalents :

5’ ATTC-ATACGCACT-ATACGCACT-ATACGCACT-ATACGCACT-GTAC 3’

La séquence énumérée comptant 44 nucléotides définis d’une manière spécifique, elle doit, conformément au paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

attcatacgcactatacgcactatacgcactatacgcactgtac (SEQ ID NO : 22)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.a)** et 13

**Exemple 7.a)-5 : Symboles des nucléotides non conventionnels**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

5’ GATC-β-β-β-β-GTAC 3’

L’explication de la séquence donnée dans la divulgation indique par ailleurs que “β” est constitué par la séquence 5’ ATACGCACT 3’.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence énumérée emploie le symbole non conventionnel “β”. L’explication de la séquence donnée dans la divulgation doit être consultée pour déterminer la signification de “β” (voir l’Introduction au présent document).

La consultation de la divulgation indique que “β” est l’équivalent de 5’ ATACGCACT 3’. Le “β” est donc un symbole non conventionnel employé pour représenter une séquence de neuf symboles conventionnels définis d’une manière spécifique. En conséquence, la séquence doit être interprétée comme si elle était divulguée à l’aide des symboles conventionnels équivalents :

5’ GATC-ATACGCACT-ATACGCACT-ATACGCACT-ATACGCACT-GTAC 3’

La séquence énumérée comptant 44 nucléotides définis d’une manière spécifique, elle doit, conformément au paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

gatcatacgcactatacgcactatacgcactatacgcactgtac (SEQ ID NO : 23)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.a)** et 13

**Exemple 7.a)-6 : Symboles de nucléotides non conventionnels**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

5’ GATC-β-β-β-β-GTAC 3’

L’explication de la séquence donnée dans la divulgation indique par ailleurs que “β” est égal à l’adénine, à l’inosine ou à la pseudouridine.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

La séquence énumérée emploie le symbole non conventionnel “β”. L’explication de la séquence donnée dans la divulgation doit être consultée pour déterminer la signification de “β” (voir l’Introduction au présent document).

La consultation de la divulgation indique que “β” est l’équivalent de l’adénine, de l’inosine ou de la pseudouridine. Le seul symbole conventionnel qui peut être employé pour représenter “adénine, inosine ou pseudouridine” est “n”; le “β” est donc un symbole non conventionnel employé pour représenter le symbole conventionnel “n”. En conséquence, la séquence doit être interprétée comme ayant quatre symboles “n” (indiqué par “N” ci-dessous) à la place des quatre symboles “β” :

5’ GATC-N-N-N-N-GTAC 3’

La séquence énumérée ne comportant que huit nucléotides définis de manière spécifique, elle ne doit pas, conformément au paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

La séquence énumérée, 5’ GATC-N-N-N-N-GTAC 3’, ne doit pas être intégrée dans un listage des séquences.

Toutefois, une séquence alternative divulguée peut être intégrée dans un listage des séquences si au moins deux des symboles “n” sont remplacés par l’adénine, ce qui donnerait une séquence d’au moins 10 nucléotides définis de manière spécifique.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Une représentation autorisée possible est la suivante :

gatcaaaagtac (SEQ ID NO : 24)

Dans l’exemple ci‑dessus, les quatre nucléotides d’adénine qui remplacent les symboles β devraient s’accompagner d’une annotation indiquant que ces positions pourraient être remplacées par l’inosine ou la pseudouridine.

La clé de caractérisation “misc\_difference” devrait être employée avec un emplacement de caractéristique 5‑8 et un qualificateur du type “note” prenant la valeur “Un nucléotide aux positions 5‑8 peut être remplacé par l’inosine ou la pseudouridine”, par exemple. Étant donné que ces alternatives sont des nucléotides modifiés, la clé de caractérisation “modified\_base” et le qualificateur “mod\_base” seraient requis. La valeur du qualificateur “mod\_base” peut être “OTHER” avec un qualificateur du type “note” et la valeur de “i ou p”.

D’autres permutations sont possibles.

**N.B. :** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.a)**, 8, 13 et 17

### Paragraphe 7.b) – Séquences d’acides aminés à intégrer dans un listage

**Exemple 7.b)-1 : Au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique**

XXXXXXXXDXXXXXXXXXXFXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXAXXXXXXXXXXXXXXXXXXXGXXXXX

où X = tout acide aminé

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le peptide énuméré contient quatre acides aminés définis de manière spécifique. Le symbole “X” est employé de manière conventionnelle pour représenter les autres acides aminés comme étant tout acide aminé (voir l’Introduction au présent document).

Étant donné qu’il y a quatre acides aminés définis de manière spécifique, à savoir Asp, Phe, Ala et Gly, le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence doit être représentée sous la forme suivante :

XXXXXXXXDXXXXXXXXXXFXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXAXXXXXXXXXXXXXXXXXXXGXXXXX (SEQ ID NO : 25)

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Comme “X” dans la séquence SEQ ID NO : 25 représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”. ~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x.y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.b)**, 8 et 27

**Exemple 7.b)-2 : Séquence d’acides aminés ramifiée**

La demande décrit une séquence ramifiée dans laquelle les résidus de lysine sont utilisés comme squelette pour former huit rameaux auxquels sont reliées plusieurs chaînes peptidiques linéaires. La lysine est un acide aminé dibasique, qui dispose de deux sites de liaison peptidique. Le peptide est illustré comme suit :



~~~~

Dans le peptide ramifié ci‑dessus, les liens entre la lysine et un autre acide aminé décrits par représentent une liaison amide entre la terminaison amine de la lysine et la terminaison carboxyle de l’acide aminé lié. Les liens décrits par représentent une liaison amide entre la chaîne latérale de la lysine et la terminaison carboxyle de l’acide aminé lié.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

L’exemple divulgue une séquence ramifiée où les résidus de lysine sont utilisés comme un squelette. Le paragraphe 7.b) prescrit l’intégration dans un listage des séquences de la région non ramifiée ou linéaire de la séquence, qui contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique. Dans l’exemple ci‑dessus, les régions linéaires du peptide ramifié qui comportent au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique sont cerclées :



Le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration des peptides 1 à 6 ci‑dessus dans un listage des séquences.

Les peptides dont l’intégration dans un listage des séquences n’est pas prescrite sont les suivants :

YFA

LLK

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

Conformément au paragraphe 8, “un listage des séquences ne doit contenir aucune séquence comportant moins de quatre acides aminés définis de manière spécifique

Les peptides YFA et LLK ne contiennent chacun que trois acides aminés définis de manière spécifique et ne doivent donc pas être inclus dans un listage des séquences en tant que séquences distinctes disposant de leur propre numéro d’identification de séquence.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Les peptides 1 à 6 doivent être représentés par des identificateurs de séquence distincts :

RISL (SEQ ID NO : 26)

LLKK (SEQ ID NO : 27)

IPACTA (SEQ ID NO : 28)

FRAGGK (SEQ ID NO : 29)

HQYFA (SEQ ID NO : 30)

ATFGKKKA (SEQ ID NO : 31)

La liaison croisée ~~doit de préférence~~ peut être ~~indiquée~~ annotée à l’aide de la clé de caractérisation “SITE” et du qualificateur obligatoire “~~NOTE~~note”, qui peut par exemple prendre la valeur “This sequence is one part of a branched amino acid sequence” (“Cette séquence fait partie d’une séquence d’acides aminés ramifiée”). Selon le paragraphe 30~~29~~ de la norme ST.26, les numéros d’identification de séquence 27, 29 et 31 doivent comporter pour chaque lysine une annotation indiquant qu’il s’agit d’un acide aminé modifié; on utilisera la clé de caractérisation “SITE” ainsi que le qualificateur “~~NOTE~~note” pour indiquer que la chaîne latérale de la lysine est reliée à une autre séquence par une liaison amide. Les numéros d’identification de séquence 26, 28 et 30 devraient ~~de préférence~~ s’accompagner d’une annotation indiquant que le terminal C d’un acide aminé est lié à une autre séquence; on utilisera à cette fin la clé de caractérisation “SITE” ainsi que le qualificateur “~~NOTE~~note”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.b)**, 8 à 26, 29, 30 et 31

**Exemple 7.b)-3 : Séquence d’acides aminés ramifiée**

Un peptide de la séquence ci‑après :



La liaison entre le résidu terminal de glycine de la séquence inférieure et la lysine de la séquence supérieure s’établit par l’intermédiaire d’une liaison amide entre la terminaison carboxyle de la glycine et la chaîne latérale du terminal amino de la lysine.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La région non ramifiée ou linéaire d’une séquence contenant au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique doit être intégrée dans un listage des séquences. Dans l’exemple ci‑dessus, les régions linéaires du peptide ramifié qui comptent plus de quatre acides aminés sont les suivantes :



Le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration des séquences 1 et 2 dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Les séquences 1 et 2 doivent être représentés par des identificateurs de séquence distincts :

DGSAKKKK (SEQ ID NO : 32)

AASHG (SEQ ID NO : 33)

La séquence DGSAKKKK doit s’accompagner d’une annotation indiquant que la lysine en position numéro 5 est un acide aminé modifié; on utilisera la clé de caractérisation “SITE” ainsi que le qualificateur “~~NOTE~~note” pour indiquer que la chaîne latérale de la lysine est liée à une autre séquence par une liaison amide. La séquence AASHG devrait ~~de préférence~~ s’accompagner d’une annotation indiquant que la glycine en position numéro 5 est liée à une autre séquence en utilisant la clé de caractérisation “SITE” ainsi que le qualificateur “~~NOTE~~note”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.b)**, 26, 29, 30 et 31

**Exemple 7.b)-4 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée**

La structure suivante est divulguée dans une demande de brevet :



La cystéine et la leucine de la structure cyclique sont liées par la chaîne latérale de la Cys et la terminaison carboxy de la Leu.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

La structure ci‑dessous est une séquence d’acides aminés cyclique et ramifiée contenant les acides aminés suivants :



Comme la chaîne latérale de la Cys et la terminaison carboxy de la Leu participent à la cyclisation, la terminaison N du peptide cyclique se trouve au Cys-1.

**OUI –région cyclique du peptide**

La norme ST.26 prévoit au paragraphe 7.b) que la région linéaire d’une séquence ramifiée contenant au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique, et dont les acides aminés forment un seul squelette de peptides, doit figurer dans un listage des séquences. Dans l’exemple ci‑dessus, la région cyclique du peptide ramifié compte plus de quatre acides aminés; elle doit donc être intégrée dans un listage des séquences.

**NON – ramification tripeptide du peptide**

Il n’est pas obligatoire d’intégrer la ramification du tripeptide Ala-Leu-Glu dans le listage des séquences.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

Conformément au paragraphe 8, “un listage des séquences ne doit contenir aucune séquence comportant moins de quatre acides aminés définis de manière spécifique

La ramification du tripeptide ne contenant que trois acides aminés définis de manière spécifique, elle ne doit pas être intégrée dans le listage des séquences en tant que séquence distincte disposant de son propre numéro d’identification.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Bien que cet exemple illustre un peptide de configuration circulaire, l’anneau ne se compose pas uniquement de résidus d’acides aminés liés par des peptides, conformément au paragraphe 25. Comme la cyclisation de la séquence d’acides aminés s’effectue au moyen de la chaîne latérale de la cystéine (Cys) et de la terminaison carboxyle de la leucine (Leu), il faut attribuer le numéro de position 1 à la cystéine dans la région cyclique du peptide. La séquence doit donc être représentée comme suit :

CALRDKL (SEQ ID NO : 89).

Comme l’indique la figure ci‑dessus, la séquence d’acides aminés est cyclisée par une conjugaison thioester entre la chaîne latérale de la cystéine et la terminaison carboxyle de la leucine. Il faut employer la clé de caractérisation “SITE” pour décrire la cystéine modifiée, qui forme la liaison intrachaîne avec la leucine. L’élément de l’emplacement de la caractéristique correspond aux numéros des résidus des acides aminés liés au format “x y, par exemple “ 1.. 7”. Le qualificateur obligatoire “~~NOTE~~note” doit indiquer la nature de la liaison, par exemple “cysteine leucine thioester (Cys-Leu)” pour préciser que le Cys-1 et le Leu-7 sont reliés par une liaison thioester. De plus, la lysine en position numéro 6 doit être annotée pour indiquer qu’elle a été modifiée; on emploie à cette fin la clé de caractérisation “SITE” ainsi que le qualificateur obligatoire “~~NOTE~~note”, la valeur de ce dernier indiquant que le tripeptide ALE est relié à la chaîne latérale de la lysine.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 : 7.b)**, 8, 25, 26, 29, 30, 31, 66.c) et 70

**Exemple 7.b)-5 : Peptide cyclique contenant une séquence d’acides aminés ramifiée**

Le peptide cyclique ramifié suivant est divulgué dans une demande de brevet :



Le Ser et le Lys sont reliés par une liaison amide entre la terminaison carboxy de la sérine et l’amine dans la chaîne latérale du Lys.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le paragraphe 7.b) prévoit que toute séquence contenant au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique et pouvant être représentée comme une région linéaire dans une séquence ramifiée doit figurer dans le listage des séquences. Dans l’exemple ci‑dessus, le peptide contient une région cyclique dans laquelle les acides aminés sont reliés par des liaisons peptidiques, ainsi qu’une région ramifiée qui est liée à une chaîne latérale du Lys dans la région cyclique. Les régions de ce peptide ramifié qui peuvent être représentées comme des régions linéaires et qui contiennent au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique sont les suivantes :



La norme ST.26 prescrit d’intégrer les séquences 1 et 2 de ce peptide ramifié cyclique dans un listage des séquences, chacune de ces séquences devant disposer de son propre numéro d’identification.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence 1 doit être représentée ainsi :

LRDQS (SEQ. ID. NO : 90)

La séquence 1 ~~devrait de préférence~~ peut être annotée au moyen de la clé de caractérisation “SITE” et du qualificateur “~~NOTE~~note” pour indiquer que la sérine en position 5 est reliée à une autre séquence par une liaison amide entre le Ser et une chaîne latérale du Lys dans l’autre séquence.

La séquence 2 est un peptide cyclique. Selon le paragraphe 25, lorsqu’une séquence d’acides aminés a une configuration cyclique et n’a pas de terminaison amine ou carboxy, le requérant doit choisir le résidu d’acides aminés qu’il entend placer en position numéro 1. La séquence peut alors être représentée ainsi :

ALFKNG (SEQ. ID. NO : 91)

Tout autre acide aminé de la séquence peut également être placé en position de résidu numéro 1. La séquence ALFKNG doit être décrite plus en détail au moyen de la clé de caractérisation “SITE” et du qualificateur “~~NOTE~~note” pour indiquer que la chaîne latérale du Lys en position de résidu numéro 4 est reliée par une liaison amide à une autre séquence. Cette liaison de la chaîne latérale modifie le Lys, et selon le paragraphe 30 de la norme ST.26, tout acide aminé modifié doit être accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. De plus, une clé de caractérisation “REGION” et un qualificateur “~~NOTE~~note” devraient être prévus pour montrer que le peptide ALFKNG est circulaire.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme  ST.26 : 7.b)**, 25, 26, 30 et 31

### Paragraphe 11.a) – Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – entièrement complémentaires

**Exemple 11.a)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – mêmes longueurs**

Une demande de brevet décrit la séquence d’ADN représentée par deux brins de codage ci‑après :

3’-CCGGTTAACGCTA-5’

5’-GGCCAATTGCGAT-3’

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Chaque séquence nucléotidique énumérée comporte plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique. Un brin de codage au moins doit être intégré dans le listage des séquences, car les deux brins de cette séquence nucléotidique représentée par deux brins de codage sont entièrement complémentaires l’un de l’autre.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Si la séquence d’un seul brin de codage doit être intégrée dans le listage des séquences, les séquences des deux brins de codage peuvent y être intégrées, chacune disposant de son propre numéro d’identification de séquence.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence d’ADN représentée par deux brins de codage doit être représentée sous la forme d’une seule séquence ou de deux séquences distinctes. Chaque séquence intégrée dans le listage des séquences doit être représentée dans le sens 5’-3’ et disposer de son propre numéro d’identification de séquence.

atcgcaattggcc (brin supérieur) (SEQ ID NO : 34)

et/ou

ggccaattgcgat (brin inférieur) (SEQ ID NO : 35)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.a), **11.a)** et 13

### Paragraphe 11.b) – Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – non entièrement complémentaires

**Exemple 11.b)-1 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – différentes longueurs**

Une demande de brevet contient le dessin et la légende ci‑après :

5’-tagttcattgactaaggctccccattgactaaggcgactagcattgactaaggcaagc-3’

||||||||||||||||

gggtaactgantccgc

Le promoteur du gène humain ABC1 (brin supérieur) lié par une sonde d’ANP (brin supérieur), où “n” dans la sonde d’ANP est une base d’ANP universelle choisie parmi le groupe comprenant le 5‑nitroindole et le 3‑nitroindole.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI** – le promoteur de l’ABC1 (brin supérieur)

Contenant plus de 10 nucléotides énumérés et “définis de manière spécifique”, le brin supérieur doit être intégré dans un listage des séquences.

**OUI** – la sonde ANP (brin inférieur)

Le brin inférieur doit également être intégré dans le listage des séquences en disposant de son propre numéro d’identification de séquence, car les deux brins ne sont pas entièrement complémentaires l’un de l’autre. Les résidus individuels qui constituent un ANP ou “acide nucléique peptidique” sont considérés comme des nucléotides conformément au paragraphe 3.g) de la norme ST.26. Il s’ensuit que le brin inférieur contient plus de 10 nucléotides énumérés et “définis de manière spécifique”; de ce fait, il doit être intégré dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Le brin supérieur doit être intégré dans un listage des séquences sous la forme suivante :

tagttcattgactaaggctccccattgactaaggcgactagcattgactaaggcaagc (SEQ ID NO : 36)

Le brin supérieur est un acide nucléique peptidique et, de ce fait, il ne possède pas d’extrémité 3’ ni d’extrémité 5’. Conformément au paragraphe 11, il doit être intégré dans un listage des séquences “de gauche à droite de manière à reproduire le sens 5’-3’.” Il doit donc être intégré dans un listage des séquences sous la forme suivante :

cgcctnagtcaatggg (SEQ ID NO : 37)

Le qualificateur du type “organism” de la clé de caractérisation “source” doit prendre la valeur “synthetic construct” et le qualificateur obligatoire du type “mol\_type” la valeur “other DNA”. Le brin inférieur doit être décrit dans un tableau de caractéristiques à l’aide de la clé de caractérisation “modified\_base” et du qualificateur obligatoire “mod\_base” avec l’abréviation “OTHER”. Un qualificateur du type “note” doit être intégré avec le nom complet non abrégé des nucléotides modifiés, tels que les “N-(2-aminoethyl) glycine nucleosides”.

Le résidu “n” doit s’accompagner d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques à l’aide de la clé de caractérisation “modified\_base” et du qualificateur obligatoire “mod\_base” avec l’abréviation “OTHER”. Un qualificateur du type “note” doit être intégré avec le nom complet non abrégé du nucléotide modifié : “N-(2-aminoethyl) glycine 5-nitroindole ou N-(2-aminoethyl) glycine 3-nitroindole”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 3.g), 7.a), **11.b)**, 17 et 18

**Exemple 11.b)-2 : Séquence de nucléotides représentée par deux brins de codage – absence de segment d’appariement de bases**

Une demande de brevet décrit la séquence d’ADN représentée par deux brins de codage ci‑après :

3’-CCGGTTAGCTTATACGCTAGGGCTA-5’

||||||| ||||||||||||

5’-GGCCAATATGGCTTGCGATCCCGAT-3’

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Chaque brin de la séquence nucléotidique énumérée représentée par deux brins de codage contient plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique. Les deux brins doivent être intégrés dans le listage des séquences, chacun disposant de son propre numéro d’identification de séquence, car les deux brins ne sont pas entièrement complémentaires l’un de l’autre.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence de chaque brin doit être représentée dans le sens 5’-3’ et disposer de son propre numéro d’identification :

atcgggatcgcatattcgattggcc (brin supérieur) (SEQ ID NO : 38)

and

ggccaatatggcttgcgatcccgat (brin inférieur) (SEQ ID NO : 39)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.a), **11.b)** et 13

### Paragraphe 14 – Le symbole “t”désigne l’uracile dans de l’ARN

**Exemple 14-1 : Le symbole “t” représente l’uracile dans de l’ARN**

Une demande de brevet décrit le composé ci‑après :

segment A: ccugucgt-3’

segment B: uaguuguagaggccugucct-5’



où le segment A et le segment B sont des séquences d’ARN.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI – segment B**

**NON – segment A**

La séquence énumérée contient deux segments de nucléotides définis de manière spécifique séparés par le “lieur” suivant :



Le lieur n’est pas un nucléotide au sens du paragraphe 3.g); de ce fait, chaque segment doit être considéré comme une séquence distincte. Le segment B contenant plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique, le paragraphe 7.a) de la norme ST.26 en prescrit l’intégration dans un listage des séquences. Le segment A ne contenant que huit nucléotides définis de manière spécifique, la norme n’en prescrit pas l’intégration dans un listage des séquences.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

Le segment A contenant moins de 10 nucléotides définis de manière spécifique et, selon le paragraphe 8 de la norme ST.26, il ne doit pas être intégré dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Le segment B est une molécule d’ARN; de ce fait, l’élément “INSDSeq\_moltype” doit être “ARN.” Le symbole “u” ne doit pas être utilisé pour représenter l’uracile dans une molécule d’ARN dans un listage des séquences. Selon le paragraphe 14, le symbole “t” désigne l’uracile dans de l’ARN. Le segment B doit donc être intégré dans le listage des séquences de la manière suivante :

tcctgtccggagatgttgat (SEQ ID NO : 40)

La thymine dans de l’ARN est considérée comme un nucléotide modifié, c’est‑à‑dire de l’uracile modifiée, et doit être représentée dans la séquence sous la forme “t” et s’accompagner d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques. En conséquence, la thymine à la position 1 doit s’accompagner d’une description supplémentaire à l’aide de la clé de caractérisation “modified\_base”, du qualificateur du type “mod\_base” prenant la valeur “OTHER” et d’un qualificateur du type “note” prenant la valeur “thymine”.

La thymine, c’est‑à‑dire l’uracile modifiée, à la position 1 devrait également s’accompagner d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques à l’aide de la clé de caractérisation “misc\_feature” et d’un qualificateur du type “note” prenant, par exemple, la valeur “ l’oxygène 5’ de la thymidine est fixé à une autre séquence de nucléotides par le lieur, qui est l’acide (4-(3-hydroxybenzamido)butyl) phosphinique. Chaque fois que possible, le qualificateur “note” peut directement prendre la valeur de l’autre séquence.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la ST.26 :** 3.g), 7.a), 8, 13, **14**, 19 et 54

### Paragraphe 27 – Il faut choisir le symbole ambigu le plus le plus restrictif

**Exemple 27-1 : Formule topologique pour un acide aminé**

(GGGz)2

où z représente tout acide aminé.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence est divulguée sous la forme d’une formule. (GGGz)2 ne fait que représenter la séquence GGGzGGGz d’une manière abrégée. Par convention, on commence par amplifier une séquence et on détermine ensuite la définition de toute variable, à savoir “z”.

La séquence utilise le symbole non conventionnel “z”. La définition de “z” doit être déterminée à partir de l’explication de la séquence donnée dans la divulgation, qui définit ce symbole comme tout acide aminé (voir l’Introduction au présent document). L’exemple ne contient aucune contrainte pour “z”, comme celle de devoir être identique à chaque occurrence.

Le peptide, dans cet exemple, comporte huit acides aminés énumérés, dont six sont des résidus de glycine définis de manière spécifique, et le reste des variables “z” qui devraient être représentées dans cette séquence au moyen du symbole conventionnel “X”. ~~De ce fait, “z” est l’équivalent du symbole conventionnel “X”, et le peptide de l’exemple contient huit acides aminés énumérés, dont six sont des résidus de glycine définis de manière spécifique.~~  Le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans un listage des séquences sous la forme d’une séquence unique disposant d’un numéro d’identification de séquence unique.

On notera que la séquence reste visée par le paragraphe 7.b) en dépit du fait que les résidus énumérés et définis de manière spécifique ne sont pas contigus.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence utilise le symbole non conventionnel “z”, qui, aux termes de la divulgation, représente tout acide aminé. Le symbole conventionnel utilisé pour représenter “tout acide aminé” est “X”. Il s’ensuit que la séquence doit être représentée sous la forme de la séquence amplifiée unique suivante :

GGGXGGGX (SEQ ID NO : 41)

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Comme dans cet exemple, “X” représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x..y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

D’autre part, l’exemple ne divulgue pas que “z” est le même acide aminé aux deux positions dans la séquence amplifiée. Toutefois, si “z” est divulgué comme le même acide aminé aux deux positions, il faudrait utiliser une clé de caractérisation “VARIANT” et un qualificateur du type “~~NOTE~~note” indiquant que “X” aux positions 4 et 8 peut représenter tous acides aminés dès l’instant qu’ils sont identiques aux deux positions.

Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme : 3.c), 7.b), 26 et 27

**Exemple 27-2 : Formule topologique – moins de quatre acides aminés définis de manière spécifique**

Un peptide de la formule (Gly-Gly-Gly-z)n

La divulgation indique également que z représente tout acide aminé et que

i) la variable n représente toute longueur; ou que

ii) la variable n est 2-100, de préférence 3

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

L’examen des deux modes de réalisation divulgués i) et ii) du peptide énuméré de la formule montre que “n” peut représenter “toute longueur”; de ce fait, le mode de réalisation le plus englobant de “n” est indéterminé. Étant donné que “n” est indéterminé, le peptide de la formule ne peut pas être amplifié de manière à avoir une longueur précise, si bien qu’il faut prendre en compte la formule non amplifiée.

Le peptide énuméré dans la formule non amplifiée (“n” = 1) contient trois acides aminés définis de manière spécifique, dont chacun est Gly, et le symbole “z”. Par convention, “Z” est le symbole représentant la “glutamine ou (l’)acide glutamique”; toutefois, l’exemple définit “z” comme “tout acide aminé” (voir l’Introduction au présent document). En vertu de la norme ST.26, un acide aminé qui n’est pas défini de manière spécifique est représenté par “X”. Il découle de cette analyse que le peptide énuméré, c’est‑à‑dire GGGX, ne contient pas quatre résidus d’acides aminés définis de manière spécifique. En conséquence, le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 ne prescrit pas l’intégration, en dépit du fait que “n” est également défini comme représentant des valeurs numériques particulières dans certains modes de réalisation.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

L’exemple contient une valeur numérique particulière pour la variable “n”, à savoir une limite inférieure de 2, une limite supérieure de 100 et une valeur exacte de 3. Toute séquence contenant au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique peut être intégrée dans le listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Une séquence contenant 100 copies de GGGX est préférée (SEQ ID NO : 42). Il faudrait prévoir une annotation supplémentaire indiquant que l’on pourrait supprimer jusqu’à 98 copies de GGGX. L’intégration de modes de réalisation particuliers supplémentaires qui constituent une partie essentielle de l’invention est fortement conseillée.

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Étant donné que “X” dans la séquence SEQ ID NO: 42 représente “tout acide aminé”, il doit être annoté à l’aide de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”~~.

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x.y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

N.B. : La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 3.c), 7.b) et **27**

**Exemple 27-3 : Formule topologique – au moins quatre acides aminés définis d’une manière spécifiqu**e

Un peptide de la formule (Gly-Gly-Gly-z)n

où z est tout acide aminé et la variable n est compris entre 2 et 100, et est de préférence 3.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le peptide énuméré dans la formule contient trois acides aminés définis de manière spécifique, dont chacun est Gly, et le symbole “z”. Par convention, “Z” est le symbole représentant la “glutamine ou (l’)acide glutamique”; toutefois, la description, dans cet exemple, définit “z” comme “tout acide aminé” (voir l’Introduction au présent document). En vertu de la norme ST.26, un acide aminé qui n’est pas défini de manière spécifique est représenté par “X”. Il découle de cette analyse que le peptide répété énuméré ne contient pas quatre acides aminés définis de manière spécifique. Toutefois, la description indique une valeur numérique particulière pour la variable “n”, c’est‑à‑dire une limite inférieure de 2 et une limite supérieure de 100. En conséquence, l’exemple divulgue un peptide contenant aux moins six acides aminés définis de manière spécifique dans la séquence GGGzGGGz, qui doit, conformément à la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Étant donné que “z” représente tout acide aminé, le symbole conventionnel utilisé pour représenter le quatrième et le huitième acide aminé est “X.”

La norme ST.26 prescrit l’intégration dans un listage des séquences de la seule séquence qui a été énumérée par ses résidus. De ce fait, au moins une séquence contenant 2, 3 ou 100 copies de GGGX doit être intégrée dans le listage des séquences; toutefois, la séquence la plus englobante qui contient 100 copies de GGGX est préférée (SEQ ID NO : 42) (voir l’Introduction au présent document). Dans ce dernier cas, une annotation supplémentaire pourrait indiquer que 98 copies de GGGX au maximum pourraient être supprimées. Il est fortement conseillé d’intégrer deux séquences supplémentaires contenant 2 et 3 copies de GGGX, respectivement (SEQ ID NO : 44‑45).

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Comme “X”, dans cet exemple, représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x..y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

D’autre part, l’exemple ne divulgue pas que la variable “z” est la même dans chacune des deux occurrences dans la séquence amplifiée. Toutefois, si “z” est divulgué comme étant le même acide aminé dans tous les emplacements, une clé de caractérisation VARIANT et un qualificateur du type ~~NOTE~~ note devraient indiquer que “X” à toutes les positions peut représenter tous acides aminés, dès l’instant qu’ils sont les mêmes à tous les emplacements.

**N.B.** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 3.c), 7.b), 26, et **27**

### Paragraphe 28 – Séquences d’acides aminés séparées par des symboles internes de fin

**Exemple 28-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée**

Une demande de brevet décrit les séquences ci‑après :



**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La demande décrit une séquence nucléotidique contenant des codons de terminaison et codant trois séquences d’acides aminés distinctes.

Contenant plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique, la séquence nucléotidique énumérée doit être intégrée dans un listage des séquences comme une séquence unique.

En ce qui concerne les séquences d’acides aminés codées, le paragraphe 28 prescrit l’intégration comme séquences distinctes des séquences d’acides aminés séparées par un symbole interne de fin tel qu’un espace blanc. Étant donné que chaque “Protéine A”, “Protéine B” et “Protéine C” contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique, elles doivent chacune, conformément au paragraphe 7.b) de la norme ST.26, être intégrées dans un listage des séquences et disposer de leur propre numéro d’identification de séquence.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence nucléotidique doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

caattcagggtggtgaatatggcgcccaatacgcaaaccgcctctccccgcgcgttggccgattcattaatggaaagcgggcagtgaatgaccatgattacggattcactggccgtcgttttacaacgtcgtgactgggaaaaccctggcgttacccaacttaatcgccttgcagcacattggtgtcaaaaataataataaccggatgtactatttatccctgatgctgcgtcgtcaggtgaatgaagtcgcttaagcaatcaatgtcggatgcggcgcgacgcttatccgaccaacatatcataa. (SEQ ID NO : 46)

La séquence nucléotidique devrait s’accompagner d’une description supplémentaire utilisant une clé de caractérisation “CDS” pour chacune des trois protéines, et l’élément INSDFeature\_location doit indiquer l’emplacement de chaque séquence de codage, y compris le codon d’arrêt. De plus, il faudrait employer, en association avec chaque clé de caractérisation “CDS”, le qualificateur “translation” qui prenne comme valeur la séquence d’acides aminés de la protéine. La demande ne divulgue pas le tableau du code génétique qui est appliqué à la traduction (voir annexe 1, section 9, tableau 7). Si le tableau de codes normalisés est appliqué, le qualificateur “transl\_table” n’est pas nécessaire; toutefois, si un tableau du code génétique différent est appliqué, il faut indiquer la valeur appropriée figurant dans le tableau 7 pour le qualificateur “transl\_table”. Enfin, il faut intégrer le qualificateur “protein \_id” dont la valeur indiquera le numéro d’identification de séquence de chacune des séquences d’acides aminés traduites.

Les séquences d’acides aminés doivent être intégrées comme séquences distinctes disposant chacune de leur propre numéro d’identification de séquence :

MAPNTQTASPRALADSLMQLARQVSRLESGQ (SEQ ID NO : 47)

MTMITDSLAVVLQRRDWENPGVTQLNRLAAHWCQK (SEQ ID NO : 48)

MLRRQVNEVA (SEQ ID NO : 49)

NOTE : Voir “Exemple 90‑1 Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns” pour un exemple de séquence d’acides aminés traduite représentée en tant que séquence unique.

P**aragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7, 26, **28**, 57, 89 à 92

### Paragraphe 29 – Représentation d’un acide aminé modifié “other”

**Exemple 29-1 : Symbole ambigu le plus restrictif pour un acide aminé “other”**

Une demande de brevet décrit la séquence ci‑après :

Ala-Hse-X1-X2-X3-X4-Tyr-Leu-Gly-Ser

où, X1= Ala ou Gly,

X2= Ala ou Gly,

X3= Ala ou Gly,

X4= Ala ou Gly, et

Hse = homosérine

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le peptide énuméré contient cinq acides aminés définis de manière spécifique. Le symbole “X” est employé par convention pour représenter deux acides aminés alternatifs (voir l’Introduction au présent document).

Étant donné qu’il y a cinq acides aminés définis de manière spécifique, à savoir, Ala, Tyr, Leu, Gly et Ser, le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

En vertu du paragraphe 29, tout acide aminé “other” doit être représenté par le symbole “X”. Dans l’exemple, la séquence contient l’acide aminé Hse à la position 2, qui ne figure pas dans l’annexe I, section 3, tableau 3. Il s’ensuit que Hse est un acide aminé “other” et doit être représenté par le symbole “X”.

X1-X4 sont des positions variantes, chacune d’elles pouvant correspondre à A ou à G. Le symbole ambigu le plus restrictif représentant les acides aminés alternatifs A ou G est “X”. La séquence peut donc être représentée sous la forme suivante :

AXXXXXYLGS (SEQ ID NO : 50)

Comme indiqué dans l’introduction au présent document, l’intégration de toutes séquences particulières de première importance pour la divulgation ou les revendications de l’invention est fortement conseillée.

Étant donné que l’acide aminé Hse ne figure pas dans l’annexe I, section 4, tableau 4, une clé de caractérisation “SITE” et un qualificateur “~~NOTE~~note” doivent être employés et doivent indiquer le nom complet non abrégé de l’homosérine, conformément au paragraphe 30 de la norme ST.26.

Selon le paragraphe 27, puisque X1-X4 représentent un choix entre deux acides aminés seulement, une description supplémentaire s’impose. Le paragraphe 96 indique qu’il conviendrait d’utiliser la clé de caractérisation “VARIANT” avec le qualificateur “~~NOTE~~note”, qui prendrait la valeur “A ou G”. Selon le paragraphe 34 de la norme ST.26, comme elles sont adjacentes et décrites de manière identique, ces positions peuvent faire l’objet d’une description commune à l’aide de la syntaxe “3...6” en tant que descripteur d’emplacement de l’élément INSDFeature\_location.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 3.a), 7.b), 25 à 27, **29**, 30 34, 66, 70, 71 et 96-97

**Exemple 29-2 : Utilisation de l’acide aminé non modifié correspondant**

Une demande de brevet décrit la séquence suivante :

Ala-Hyl-Tyr-Leu-Gly-Ser-Nle-Val-Ser-5ALA

Où Hyl = hydroxylysine (modification post-traductionnelle de la lysine), Nle = Norleucine, et 5ALA = acide δ-aminolévulinique

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit-elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le peptide énuméré contient plus de quatre acides aminés définis de manière spécifique; par conséquent, la séquence doit être intégrée dans un listage de séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient-elles être représentées dans le listage des séquences?**

L’hydroxylysine à la position 2, la norleucine à la position 7 et l’acide δ-aminolévulinique à la position 10 sont tous des “acides aminés modifiés”. En premier lieu, nous devons examiner chaque acide aminé modifié et déterminer s’il devrait être représenté par l’acide aminé non modifié correspondant ou par la variable “X” dans la séquence. Le paragraphe 29 indique qu’un acide aminé modifié “devrait être représenté dans la séquence comme l’acide aminé non modifié correspondant chaque fois que possible”.

Il est laissé à la discrétion du déposant de décider si un acide aminé modifié sera représenté par un résidu non modifié correspondant ou par les variables “X”. Les conseils suivants devraient toutefois être pris en considération : si un acide aminé est modifié par l’ajout d’une fraction, telle que la méthylation ou l’acétylation, et que la structure de l’acide aminé non modifié correspondant demeure généralement inchangée, la représentation par un acide aminé non modifié est alors recommandée. Si l’acide aminé modifié est structurellement très différent de l’acide aminé non modifié correspondant, alors la représentation par un “X” est recommandée.

La structure de l’hydroxylysine est presque identique à la lysine, à l’exception du fait que le troisième carbone dans le groupe-R est modifié au moyen d’un groupe hydroxyle. Étant donné que la structure de base du résidu de lysine non modifié correspondant est intacte, l’hydroxylysine devrait être représentée dans la séquence par la lysine (“K”), et non par “X”.

La norleucine est un isomère de la leucine. Le groupe R de la leucine est une chaîne de 4 carbones, ramifiée au niveau du deuxième carbone. La norleucine comprend également un groupe R de 4 carbones mais qui est linéaire et n’est pas ramifié. Par conséquent, la norleucine n’est pas simplement le résultat d’une modification ajoutée à la leucine, mais une structure complètement différente (bien qu’apparentée). Il est donc recommandé de représenter la norleucine par un “X” dans un listage des séquences.

L’acide δ-aminolévulinique n’est structurellement similaire à aucun des acides aminés répertoriés dans le tableau 3 de l’annexe I. Il est donc recommandé de représenter l’acide δ-aminolévulinique par un “X” dans un listage des séquences.

Par conséquent, la séquence devrait être intégrée dans un listage des séquences sous la forme :

AKYLGSXVSX (SEQ ID NO.51)

Le paragraphe 30 prescrit que chaque acide aminé modifié doit être accompagné d’une description supplémentaire.

L’hydroxylysine est une modification post-traductionnelle de la lysine. Par conséquent, elle doit être décrite à l’aide de la clé de caractérisation “MOD\_RES” et du qualificateur “note” qui précise la modification. Il convient de noter que l’“hydroxylysine” est répertoriée dans le tableau 4 de l’annexe I, section 4, intitulé “Liste des acides aminés modifiés”. La valeur du qualificateur “note” peut donc contenir l’abréviation “Hyl” au lieu du nom non abrégé “hydroxylysine”.

La norleucine n’est pas un résidu modifié après traduction et doit par conséquent être décrite à l’aide de la clé de caractérisation “SITE” et du qualificateur “note” qui précise la modification. Il convient de noter que la “norleucine” est également répertoriée dans le tableau 4 de la section 4 de l’annexe 1. Par conséquent, la valeur du qualificateur “note” peut contenir l’abréviation “Nle” au lieu du nom non abrégé “norleucine”.

L’acide δ-aminolévulinique n’est pas un résidu modifié après traduction et doit donc être décrit à l’aide de la clé de caractérisation “SITE” et du qualificateur “note” qui précise la modification. L’acide δ-aminolévulinique n’est pas répertorié dans le tableau 4 de la section 4 de l’annexe 1 et la valeur du qualificateur “note” doit donc contenir le nom complet non abrégé du résidu modifié “acide δ-aminolévulinique”.

**Paragraphes pertinents de la norme ST.26 :** 3.a), 3.e), 7.b), 29 et 30

Paragraphe 30 – Annotation d’un acide aminé modifié

**Exemple 30-1 – Clé de caractérisation “CARBOHYD”**

Une demande de brevet décrit un polypeptide contenant un acide aminé modifié de manière spécifique, dont une chaîne latérale a fait l’objet d’une glycosylation et qui se caractérise par le fait que la Cys correspondant aux positions 4 et 15 du polypeptide forme une liaison disulfure, conformément à la séquence ci‑après :

Leu-Glu-Tyr-Cys-Leu-Lys-Arg-Trp-Asn(asialyloligosaccharide)-Glu-Thr-Ile-Ser-His-Cys-Ala-Trp

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le peptide énuméré contient 17 acides aminés définis de manière spécifique. Il y a 16 acides aminés naturels, dont le neuvième (asparagine) a fait l’objet d’une glycosylation. La séquence doit donc être intégrée dans un listage des séquences comme le prescrit le paragraphe 7.b) de la norme ST.26.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Aux termes du paragraphe 29 de la norme ST.26, un acide aminé modifié devrait être représenté dans la séquence comme l’acide aminé non modifié correspondant chaque fois que possible.

La séquence doit donc être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

LEYCLKRWNETISHCAW (SEQ ID NO : 52~~1~~)

L’acide aminé modifié doit s’accompagner d’une description supplémentaire. La clé de caractérisation “CARBOHYD” et le qualificateur (obligatoire) du type “~~NOTE~~note” doivent être employés pour indiquer l’occurrence de la fixation d’une chaîne de sucre (asialyloligosaccharide) sur l’asparagine à la position 9. Le qualificateur du type “~~NOTE~~note” décrit le type de liaison, par exemple une N-liaison. Le descripteur d’emplacement dans l’élément de l’emplacement de la caractéristique est le numéro de position de résidu de l’asparagine modifiée.

En outre, il y a une liaison disulfure entre les deux résidus de Cys. De ce fait, la clé de caractérisation “DISULFID” ~~est~~ devrait donc être utilisée pour décrire une liaison intrachaîne. L’élément de l’emplacement de la caractéristique correspond aux numéros de position des résidus de Cys liés au format “x y”, c’est-à-dire “4 15”. Le qualificateur obligatoire du type ~~NOTE~~ note ~~n’est pas obligatoire~~devrait décrire la liaison intrachaîne disulfure.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 3.a), 7.b), 26, 29, **30, 66.c), 70** et annexe I, section 7, clé de caractérisation 7.4

### Paragraphe 36 – Séquences contenant des régions comportant un nombre exact de résidus contigus “n” ou “X”

**Exemple 36-1 : Séquence dont une région contient un nombre connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique**

LL-100-KYMR

où “-100-”entre les acides aminés leucine et lysine correspond à une région de 100 acides aminés dans la séquence.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Le paragraphe 36 de la norme ST.26 prescrit l’intégration d’une séquence qui contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique et séparés par une ou plusieurs régions contenant un nombre déterminé de résidus “X”.

La séquence divulguée utilise un symbole non conventionnel, à savoir “-100-.” La définition de “-100-” doit être tirée de l’explication de la séquence donnée dans la divulgation, qui définit ce symbole comme 100 acides aminés entre la leucine et la lysine (voir Introduction au présent document). De ce fait, “-100-” est une région déterminée de résidus “X”. Étant donné que six des 106 acides aminés de la séquence sont définis de manière spécifique, le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Le symbole non conventionnel “-100-” est représenté comme 100 résidus “X” (car tout symbole utilisé pour représenter un acide aminé est l’équivalent d’un seul résidu). Il s’ensuit qu’une séquence unique de 106 acides aminés de longueur, contenant 100 résidus “X” entre LL et KYMR, doit être intégrée dans un listage des séquences (SEQ ID NO : 53~~2~~).

Cette séquence contient 100 variables “X” entre LL et KYMR. Dans la norme ST.26, le symbole “X” non accompagné d’une description supplémentaire est par défaut équivalent à l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y”, ou “V” (paragraphe 27). Si ces 100 variables “X” sont définies comme prenant une autre valeur que cette valeur par défaut, alors une description supplémentaire appropriée pour chaque variable “X” doit être indiquée.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.b), 26, 27, et **36**

**Exemple 36-2 : Séquence dont plusieurs régions contiennent un nombre ou une série connu de résidus “X” représentée comme une séquence unique**

Lys-z2-Lys-zm-Lys-z3-Lys-zn-Lys-z2-Lys

où z représente tout acide aminé, m=20, n=19-20, z2 signifie que les paires de lysine sont séparées par deux acides aminés quels qu’ils soient et z3 signifie que les paires de lysine sont séparées par trois acides aminés quels qu’ils soient.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence divulguée utilise un symbole non conventionnel, à savoir “z.” Il faut donc consulter la divulgation pour déterminer la définition; “z” est défini comme tout acide aminé (voir l’introduction au présent document). Le symbole conventionnel utilisé pour représenter tout acide aminé est “X”. Compte tenu de la présence de variables “X”, le peptide contient six résidus de lysine qui sont énumérés et définis de manière spécifique, à intégrer dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence utilise un symbole non conventionnel “z”, dont la définition doit être tirée de la divulgation. Étant donné que “z” est défini comme tout acide aminé, le symbole conventionnel est “X.”

Il est préférable d’utiliser le moyen de représentation le plus général, qui est le suivant (voir l’introduction au présent document) :

KXXKXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXKXXXKXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXKXXK (SEQ ID NO : 54~~3~~)

où zn est égal à 20 “X’s”, une description supplémentaire indiquant que la variable “X” correspondant à la position 30 peut être supprimée.

En lieu et place ou en sus de ce qui précède, la séquence peut être représentée sous la forme suivante :

KXXKXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXKXXXKXXXXXXXXXXXXXXXXXXXKXXK (SEQ ID NO : 55~~4~~)

où zn est égal à 19 “X’s”, une description supplémentaire indiquant qu’une variable “X” peut être ajoutée entre les numéros de position 29 et 30.

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Étant donné que dans les séquences SEQ ID NO : 54 et SEQ ID NO : 55 , “X” représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x...y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 26, 27, et **36**

**Exemple 36-3 : Séquence dont plusieurs régions contiennent un nombre ou une série connus de résidus “X” et qui est représentée comme une séquence unique**

K-z2-K-zm-K-z3-K-zn-K-z2-K

où z est tout acide aminé, m=15-25, de préférence 20-22, n=15-25, de préférence 19-20, z2 signifie que les paires de lysine sont séparées par deux acides aminés quels qu’ils soient et z3 signifie que les paires de lysine sont séparées par trois acides aminés quels qu’ils soient.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence de l’exemple utilise un symbole non conventionnel, à savoir “z”. De ce fait, on consulte la divulgation pour déterminer la définition de “z” (voir l’Introduction au présent document). La divulgation définit ce symbole comme tout acide aminé. Le symbole conventionnel utilisé pour représenter ~~cet~~ un résidu défini comme “tout acide aminé” ~~acide aminé~~ est “X.” Compte tenu de la présence de ~~variables~~ résidus “X”, le peptide contient six résidus de lysine qui sont énumérés et définis de manière spécifique, à intégrer dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence utilise un symbole non conventionnel “z”, dont la définition doit être tirée de la divulgation. Étant donné que “z” est défini comme tout acide aminé, le symbole conventionnel est “X”. Le moyen de représentation à préférer et le plus englobant est le suivant :

KXXKXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXKXXXKXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXXKXXK (SEQ ID NO : 56~~5~~)

(où m=25 et n=25), une description supplémentaire indiquant que l’on peut supprimer jusqu’à 10 résidus “X” dans chacune des régions “zm” ou “zn”.

Comme indiqué dans l’introduction au présent document, l’intégration de toutes séquences particulières de première importance pour la divulgation ou les revendications de l’invention est fortement conseillée.

La séquence pourrait également être représentée sous la forme suivante :

KXXKXXXXXXXXXXXXXXXKXXXKXXXXXXXXXXXXXXXKXXK (SEQ ID NO : 57~~6~~)

(où m=15 et n=15), une description supplémentaire indiquant que l’on peut ajouter jusqu’à 10 résidus “X” dans chacune des régions “zm” ou “zn”.

Toutes autres variantes possibles pourraient également être intégrées.

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Étant donné que, dans les séquences SEQ ID NO : 56 et SEQ ID NO : 57, “X” représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x..y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

**N.B.** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 27, et **36**

### Paragraphe 37 – Séquences dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus contigus “n” ou “X”

**Exemple 37-1 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique**

Gly-Gly----Gly-Gly-Xaa-Xaa

où le symbole ---- est une brèche non définie dans la séquence, Xaa représente tout acide aminé, et les résidus de glycine et de Xaa sont reliés entre eux par des liaisons peptidiques.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON**

Le paragraphe 37 de la norme ST.26 interdit l’intégration d’une séquence qui contient une brèche non définie; l’intégration de l’ensemble de la séquence n’est donc pas prescrite.

En revanche, le paragraphe 37 de la norme ST.26 prescrit l’intégration de toute région de séquence adjacente à une brèche non définie qui contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique. Dans l’exemple ci‑dessus, l’intégration de toute région de séquence adjacente à une brèche non définie n’est pas prescrite, car chaque région ne contient que deux acides aminés définis de manière spécifique.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON** – pas l’ensemble de la séquence

**NON** – aucune région de la séquence

Le paragraphe 37 de la norme ST.26 n’autorise pas l’intégration de l’ensemble de la séquence.

Le paragraphe 8 de la norme ST.26 n’autorise pas l’intégration de l’une ou de l’autre des régions adjacentes à la brèche non définie, car chaque région ne contient que deux acides aminés définis de manière spécifique.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26** :7.b), 8, 26 et **37**

**Exemple 37-2 : Une séquence dont des régions contiennent un nombre inconnu de résidus “X” ne doit pas être représentée comme une séquence unique**

Gly-Gly----Gly-Gly-Ala-Gly-Xaa-Xaa

où le symbole ---- est une brèche non définie dans la séquence, Xaa représente tout acide aminé, et les résidus de glycine et de Xaa sont reliés entre eux par des liaisons peptidiques.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit-elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON** – pas l’ensemble de la séquence

**OUI** – une région de la séquence

Le paragraphe 37 de la norme ST.26 interdit l’intégration d’une séquence qui contient une brèche non définie, mais prescrit l’intégration de toute région de séquence adjacente à une brèche non définie qui contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique.

Dans l’exemple ci‑dessus, la norme ST.26 ne prescrit pas (et interdit) l’intégration de l’ensemble de la séquence, qui contient une brèche non définie, et de la région Gly-Gly adjacente à ladite brèche, qui ne contient que deux acides aminés définis de manière spécifique. Toutefois, la norme ST.26 prescrit l’intégration de la région Gly-Gly-Ala-Gly- Xaa-Xaa adjacente à la brèche non définie, car elle contient au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique.

**Question 2 : La norme ST.26 autorise‑t‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**NON** – pas de l’ensemble de la séquence ni de la région Gly-Gly

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La région de la séquence adjacente à la brèche non définie qui contient quatre acides aminés définis de manière spécifique doit être représentée sous la forme suivante :

GGAGXX (SEQ ID NO : 58~~7~~)

La séquence devrait ~~de préférence~~ faire l’objet d’une annotation indiquant que la séquence représentée fait partie d’une séquence plus longue qui contient une brèche non définie en utilisant la clé de caractérisation “SITE”, l’emplacement de caractéristique “1” et le qualificateur du type “~~NOTE~~note” qui prendrait par exemple la valeur “Ce résidu est relié par une liaison N-terminale à un peptide comportant un Gly-Gly N-terminal et une brèche de longueur non définie.”

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques.   Étant donné que “X” dans la séquence SEQ ID NO : 58 représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x..y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.b),8, 26, 27, et **37**

### Paragraphe 55 – Séquence de nucléotides contenant à la fois des segments d’ADN et d’ARN

**Exemple 55-1 : Molécule combinée d’ADN et d’ARN**

La séquence d’oligonucléotides suivante est divulguée dans une demande de brevet :

AGACCTTcggagucuccuguugaacagauagucaaaguagauC

où les majuscules représentent des résidus d’ADN et les minuscules des résidus d’ARN.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence divulguée contient plus de 10 nucléotides énumérés et définis de manière spécifique; elle doit donc être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence nucléotidique doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

agaccttcggagtctcctgttgaacagatagtcaaagtagatc (SEQ ID NO : 93~~2~~)

A noter que les nucléotides d’uracile doivent être représentés par le symbole “t” dans le listage des séquences.

En vertu du paragraphe 55 de la norme ST.26, si une séquence de nucléotides contient à la fois des fragments d’ADN et d’ARN, elle doit apparaître sous forme de molécule de type “DNA”. La molécule combinée d’ADN et d’ARN doit en outre être décrite à l’aide de la clé de caractérisation “source”, du qualificateur obligatoire “organism”, qui prend la valeur “synthetic construct”, et du qualificateur obligatoire “mol\_type”, qui prend la valeur “other DNA”. Chaque fragment de la séquence doit en outre être décrit par la clé de caractérisation “misc\_feature”, qui indique son emplacement, et par le qualificateur “note”, ce dernier précisant s’il s’agit d’un fragment d’ADN ou d’ARN. La séquence divulguée contient deux segments d’ADN (positions 1 à 7 et 43 des nucléotides) et un segment d’ARN (positions 8 à 42 des nucléotides).

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7, 14, **55**, 56 et 83

### Paragraphe 89 – Clé de caractérisation “CDS”

**Exemple 89-1 : Codage de la séquence de nucléotides et séquence d’acides aminés codée**

Une demande de brevet décrit la séquence nucléotidique ci‑après et sa traduction :

atg acc gga aat aaa cct gaa acc gat gtt tac gaa att tta tga

Met Thr Gly Asn Lys Pro Glu Thr Asp Val Tyr Glu Ile Leu STOP

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

**La séquence nucléotidique énumérée compte plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique.**

La séquence d’acides aminés énumérée contient plus de quatre acides aminés définis de manière spécifique.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence nucléotidique doit être présentée sous la forme suivante :

atgaccggaaataaacctgaaaccgatgtttacgaaattttatga (SEQ ID NO : 59~~8~~)

La séquence nucléotidique doit s’accompagner d’une description supplémentaire utilisant la clé de caractérisation “CDS”, et l’élément INSDFeature\_location devrait désigner l’ensemble de la séquence, y compris le codon d’arrêt (c’est‑à‑dire les positions 1 à 45). De plus, le qualificateur “translation” devrait être intégré en prenant la valeur “MTGNKPETDVYEIL”. La demande ne divulgue pas le tableau du code génétique qui est appliqué à la traduction (voir annexe 1, section 9, tableau 7). Si le tableau de codes normalisés est appliqué, le qualificateur “transl\_table” n’est pas nécessaire; toutefois, si un tableau du code génétique différent est appliqué, il faut indiquer la valeur appropriée figurant dans le tableau 7 pour le qualificateur “transl\_table”. Enfin, le qualificateur “protein\_id” doit être employé pour indiquer le numéro d’identification de la séquence d’acides aminés traduite.

La séquence d’acides aminés.doit être présentée de façon distincte au moyen des codes à une lettre ci‑après, et disposer de son propre numéro d’identification de séquence :

MTGNKPETDVYEIL (SEQ ID NO : ~~59~~60)

Le STOP qui suit la séquence d’acides aminés énumérée ne doit pas être intégré dans la séquence d’acides aminés à l’occasion du listage des séquences.

**N.B.** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.a), 7.b), 26, 28, 89, 90 et 92

**Exemple 89-2 : L’emplacement de la caractéristique s’étend au‑delà de la séquence divulguée**

Une demande de brevet contient la figure suivante, qui révèle une séquence de codage partielle et sa séquence d’acides aminés traduite :

cat cac gca gca gaa tgt gga ttt tgt cct caa caa tgg caa gtt cta 48

His His Ala Ala Glu Cys Gly Phe Cys Pro Gln Gln Trp Gln Val Leu

1 5 10 15

cgt ggg agt ctg tgc att tgt gag ggt cca gct gaa gga tgg ttc ata 96

Arg Gly Ser Leu Cys Ile Cys Glu Gly Pro Ala Glu Gly Trp Phe Ile

20 25 30

tca aga tgt tgg tta tgg tgt ggg cct caa gtc caa ggc ttt atc ttt 144

Ser Arg Cys Trp Leu Trp Cys Gly Pro Gln Val Gln Gly Phe Ile Phe

35 40 45

gga gaa ggc aag gaa gga ggc ggt gac aga cgg gct gaa gcg agc cct 192

Gly Glu Gly Lys Glu Gly Gly Gly Asp Arg Arg Ala Glu Ala Ser Pro

50 55 60

cag gag ttt tgg gaa tgc act tgg 216

Gln Glu Phe Trp Glu Cys Thr Trp

65 70

Figure 1 – Séquence de codage partielle du gène *ITCH1* de l’*Homo sapi*ens, qui code les acides aminés 20 à 91 de la protéine ITCH1 comportant 442 acides aminés.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La demande divulgue une séquence nucléotidique et sa séquence d’acides aminés traduite. Contenant plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique, la séquence nucléotidique énumérée doit être intégrée dans un listage des séquences.

La séquence d’acides aminés contient plus de 4 acides aminés définis de manière spécifique et doit donc être intégrée dans un listage des séquences en tant que séquence distincte disposant de son propre numéro d’identification.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence nucléotidique doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

catcacgcagcagaatgtggattttgtcctcaacaatggcaagttctacgtgggagtctgtgcatttgtgagggtccagctgaaggatggttcatatcaagatgttggttatggtgtgggcctcaagtccaaggctttatctttggagaaggcaaggaaggaggcggtgacagacgggctgaagcgagccctcaggagttttgggaatgcacttgg (SEQ ID NO : 94~~3~~)

La séquence nucléotidique devrait être décrite plus en détail au moyen d’une clé de caractérisation “CDS”. L’élément INSDFeature\_location doit indiquer l’emplacement de la caractéristique “CDS” dans la séquence, y compris le codon d’arrêt.

La figure décrit une séquence de codage partielle qui ne contient ni le codon de départ ni le codon d’arrêt. Cependant, la description de la séquence indique que le codon de départ se trouve en amont du nucléotide en position 1 et que le codon d’arrêt se trouve en aval de dernier nucléotide en position 216.

La norme ST.26 prescrit que le descripteur d’emplacement ne doit pas comporter de numéros de résidus en dehors de la série indiquée pour la séquence dans l’élément INSDSeq\_sequence. Dès lors, dans l’exemple ci‑dessus, le descripteur d’emplacement de la clé de caractérisation “CDS” ne peut comporter de numéros de position au‑delà de la série 1 à 216. L’emplacement du codon d’arrêt dans l’élément INSDFeature\_location doit être représenté par le symbole ">" pour indiquer que le codon d’arrêt se trouve en aval de la position 216. De même, on peut employer le symbole "<" pour indiquer que le codon de départ se trouve en amont de la position 1. Le descripteur d’emplacement de la clé de caractérisation “CDS” devrait donc apparaître ainsi :

<1..>216

A noter que les symboles "<" et ">" sont des caractères réservés et seront respectivement remplacés par "&lt;" et "&gt;" dans l’instance XML du listage des séquences.

Le qualificateur de “traduction” devrait être intégré en prenant pour valeur la séquence d’acides aminés de la protéine. La figure ne divulgue pas le tableau de codes génétiques s’appliquant à la traduction (voir l’annexe 1, section 9, tableau 7). Si le tableau de codes normalisés est appliqué, le qualificateur “transl\_table” n’est pas nécessaire; toutefois, si un tableau du code génétique différent est appliqué, il faut indiquer la valeur appropriée figurant dans le tableau 7 de l’Annexe I pour le qualificateur “transl\_table”. Enfin, le qualificateur “protein \_id” doit être intégré dans la caractéristique “CDS”, dont le qualificateur doit indiquer le numéro d’identification de la séquence d’acides aminés traduite.

La séquence d’acides aminés traduite doit apparaître en tant que séquence distincte et disposer de son propre numéro d’identification :

HHAAECGFCPQQWQVLRGSLCICEGPAEGWFISRCWLWCGPQVQGFIFGEGKEGGGDRRAEASPQEFWECTW (SEQ ID NO : 95~~4~~)

**N.B.** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7, 41, 65, 66, 70, 71, **89** et 92

### Paragraphe 92 – Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage

**Exemple 92-1 : Séquence d’acides aminés codée selon une séquence de codage avec introns**

Une demande de brevet contient la figure ci‑après divulguant une séquence de codage et sa traduction :



Figure 1 – Les nucléotides apparaissant en gras sont des régions appelées introns.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La demande divulgue une séquence nucléotidique et son passage à une séquence d’acides aminés (traduction). Contenant plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique, la séquence nucléotidique énumérée doit être intégrée dans un listage des séquences comme une séquence unique.

La séquence nucléotidique contient des séquences codantes (exons) séparées par des séquences non codantes (introns). La figure décrit la traduction de la séquence nucléotidique sous la forme de trois séquences d’acides aminés non contiguës. Selon la légende de la figure, les régions de nucléotides apparaissant en gras sont des séquences appelées introns qui, après épissage d’un ARN transcrit, seront traduits en protéines. Il s’ensuit que les trois séquences d’acides aminés sont en fait une séquence énumérée contiguë unique qui contient plus de quatre acides aminés définis de manière spécifique et doit être intégrée dans un listage des séquences comme séquence unique.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence nucléotidique doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

atgaagactttcgcagccttgctttccgctgtcactctcgcgctctcggtgcgcgcccaggcggctgtctggagtcaatgtaagtgccgctgcttttcattgatacgagactctacgccgagctgacgtgctaccgtataggtggcggtacaccgggttggacgggcgagaccacttgcgttgctggttcggtttgtacctccttgagctcagtgagcgactttcaatccgtcgtcattgctcctcatgtattgacgattggccttcatagtcatactctcaatgcgttccgggctccgcaacgtccagcgctccggcggccccctcagcgacaacttcaggccccgcacctacggacggaacgtgctcggccagcggggcatggccgccattgacctga (SEQ ID NO : 75~~4~~)

La séquence nucléotidique doit s’accompagner d’une description supplémentaire mettant en jeu une clé de caractérisation “CDS”, et l’élément INSDFeature\_location devrait désigner l’emplacement de la séquence codante, y compris le codon d’arrêt indiqué par “Ter”. L’élément INSDFeature\_location doit utiliser l’opérateur d’emplacement “join” pour indiquer que les produits de traduction codés par les emplacements indiqués sont reliés et forment un polypeptide unique et continu avec le format “join(x1, y1, x2, y2, y3)”, par exemple “join (1..79, 142..212, 27..400)”. De plus, le qualificateur de “traduction” devrait être intégré en prenant pour valeur la séquence d’acides aminés de la protéine. (On notera que le symbole de fin “Ter” à la dernière position de la séquence ne doit pas être intégré dans la séquence d’acides aminés.) La demande ne divulgue pas le tableau du code génétique qui est appliqué à la traduction (voir annexe 1, section 9, tableau 7). Si le tableau de codes normalisés est appliqué, le qualificateur “transl\_table” n’est pas nécessaire; toutefois, si un tableau du code génétique différent est appliqué, il faut indiquer la valeur appropriée figurant dans le tableau 7 pour le qualificateur “transl\_table”. Enfin, il faut intégrer le qualificateur “protein \_id” dont la valeur indiquera le numéro d’identification de séquence de la séquence d’acides aminés traduite.

La séquence d’acides aminés doit être intégrée comme une séquence unique :

MKTFAALLSAVTLALSVRAQAAVWSQCGGTPGWTGETTCVAGSVCTSLSSSYSQCVPGSATSSAPAAPSATTSGPAPTDGTCSASGAWPPLT (SEQ ID NO : 76~~5~~)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7, 26, 28, 57, 67 et 89 à **92**

### Paragraphe 93 – Séquence primaire et une variante, chacune énumérée par son résidu

**Exemple 93-1 : Représentation des variantes énumérées**

La description comprend l’alignement de séquence ci‑après.

*D. melanogaster ACATTGAATCTCATACCACTTT*

*D. virilis ...-..G...C..--.G.....*

*D. simulans GT..G.CG..GT..SGT.G...*

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Il est courant dans la branche d’inclure des “points” dans un alignement de séquence pour indiquer que “cette position est la même que la position précédente”. On considère que les points dans les séquences de *D.virilis* et de *D*.*simulans* correspondent à des nucléotides énumérés et définis de manière spécifique; c’est un moyen simple d’indiquer qu’une position donnée est occupée par le même nucléotide que dans la séquence de *D. melanogaster.* De plus, les alignements de séquence présentent souvent le symbole “-” pour indiquer l’absence d’un résidu afin de maximiser l’alignement.

Les séquences de nucléotides de *D*. *melanogaster* et de *D*. *simulans* contiennent donc vingt‑deux nucléotides énumérés et définis de manière spécifique, tandis que la séquence nucléotidique de *D. virilis* en contient dix‑neuf. De ce fait, chaque séquence doit, en vertu du paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences et disposer d’un numéro d’identification de séquence distinct.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence Drosophila melanogaster doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

acattgaatctcataccacttt (SEQ ID NO : 61~~0~~)

La séquence Drosophila virilis doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

acatggatcccacgacttt (SEQ ID NO : 62~~1~~)

La séquence Drosophila simulans doit être intégrée dans un listage des séquences sous la forme suivante :

gtatggcgtcgtatsgtagttt (SEQ ID NO : 63~~2~~)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.a), 13 et **93**

**Exemple 93-2 : Représentation des variantes énumérées**

La description comprend le tableau ci‑après d’un peptide et de ses variantes fonctionnelles. Dans ce tableau, un espace blanc indique qu’un acide aminé de la variante est le même que l’acide aminé correspondant de la “Séquence” et un “-” indique une suppression de l’acide aminé correspondant de la “Séquence”.

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Position | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 |
| Séquence | A | V | L | T | y | L | r | g | E |
| Variante 1 |  |  |  |  |  |  |  |  | A |
| Variante 2 |  |  | P |  |  | P |  |  |  |
| Variante 3 |  |  | A | I | g | y |  |  |  |
| Variante 4 |  |  |  |  |  |  | - |  |  |

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Comme indiqué, un espace blanc dans le tableau indique qu’un acide aminé de la variante est le même que l’acide aminé correspondant de la “Séquence”. De ce fait, les acides aminés des séquences variantes sont énumérés et définis de manière spécifique.

Étant donné que les quatre séquences variantes contiennent chacune plus de quatre acides aminés énumérés et définis de manière spécifique, chaque séquence doit, en vertu du paragraphe 7.b) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences et disposer d’un numéro d’identification de séquence distinct.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

AVLTYLRGE (SEQ ID NO : 77~~6~~)

AVLTYLRGA (SEQ ID NO : 78~~7~~)

AVPTYPRGE (SEQ ID NO : 79~~8~~)

AVAIGYRGE (SEQ ID NO : ~~79~~80)

AVLTYLGE (SEQ ID NO : 81~~0~~)

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.b), 26, et **93**

**Exemple 93-3 : Représentation d’une séquence consensus**

Une demande de brevet comprend la figure 1 présentant l’alignement séquentiel multiple ci‑après.

*Consensus* LEG**n**EQFINA**ak**IIRHP**k**Y**nrk**T**ln**NDI**m**LIK

*Homo sapiens* LEG**N**EQFINA**AK**IIRHP**Q**Y**DRK**T**LN**NDI**M**LIK

*Pongo abelii* LEG**N**EQFINA**AK**IIRHP**Q**Y**DRK**T**VN**NDI**M**LIK

*Papio Anubis* LEG**T**EQFINA**AK**IIRHP**D**Y**DRK**T**LN**NDI**L**LIK

*Rhinopithecus roxellana* LEG**T**EQFINA**AK**IIRHP**N**Y**NRI**T**LD**NDI**L**LIK

*Pan paniscus* LEG**N**EQFINA**AK**IIRHP**K**Y**NRI**T**LN**NDI**M**LIK

*Rhinopithecus bieti* LEG**N**EQFINA**TK**IIRHP**K**Y**NGN**T**LN**NDI**M**LIK

*Rhinopithecus roxellana* LEG**N**EQFINA**TQ**IIRHP**K**Y**NGN**T**LN**NDI**M**LIK

La séquence consensus comprend des lettres majuscules qui représentent les résidus d’acides aminés conservés, tandis que les lettres minuscules “n”, “a”, “k”, “r”, “l” et “m” représentent les résidus d’acides aminés prédominants parmi les séquences alignées.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Les lettres minuscules de la séquence consensus représentent chacune un résidu d’acides aminés unique. En conséquence, la séquence consensus contient, comme chacune des sept autres séquences de la figure 1, au moins quatre acides aminés définis de manière spécifique. Le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit l’intégration des huit séquences dans le listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Dans la séquence consensus, les lettres minuscules sont utilisées comme symboles ambigus pour représenter l’acide aminé prédominant parmi les variantes possibles d’une position particulière. De ce fait, les lettres minuscules “n”, “a”, “k”, “r”, “l” et “m” sont des symboles conventionnels utilisés d’une manière non conventionnelle, et la séquence consensus doit être représentée au moyen d’un symbole ambigu à la place de chacune des lettres minuscules.

Il faudrait utiliser le symbole ambigu le plus restrictif. Pour la plupart des positions de la séquence consensus, “X” est le symbole ambigu le plus restrictif; toutefois, le symbole ambigu le plus restrictif pour “D” ou “N” aux positions 20 et 25 est “B”. La séquence consensus doit être intégrée dans le listage des séquences sous la forme suivante :

LEGXEQFINAXXIIRHPXYBXXTXBNDIXLIK (SEQ ID NO : 82~~1~~)

Conformément au paragraphe 27, le symbole “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. De ce fait, chaque “X” de la séquence consensus doit s’accompagner d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et du qualificateur du type “~~NOTE~~note” pour indiquer les variantes possibles de chaque position.

Les sept autres séquences doivent être intégrées dans le listage des séquences sous la forme suivante :

LEGNEQFINAAKIIRHPQYDRKTLNNDIMLIK (SEQ ID NO : 83~~2~~)

LEGNEQFINAAKIIRHPQYDRKTVNNDIMLIK (SEQ ID NO : 84~~3~~)

LEGTEQFINAAKIIRHPDYDRKTLNNDILLIK (SEQ ID NO : 85~~4~~)

LEGTEQFINAAKIIRHPNYNRITLDNDILLIK (SEQ ID NO : 86~~5~~)

LEGNEQFINAAKIIRHPKYNRITLNNDIMLIK (SEQ ID NO : 87~~6~~)

LEGNEQFINATKIIRHPKYNGNTLNNDIMLIK (SEQ ID NO : 88~~7~~)

LEGNEQFINATQIIRHPKYNGNTLNNDIMLIK (SEQ ID NO : 89~~8~~)

**N.B.** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.b), 26, 27, **93** et 97

### Paragraphe 94 – Séquence variante divulguée comme une séquence unique avec des résidus alternatifs énumérés

**Exemple 94-1 : Représentation d’une séquence unique avec des acides aminés alternatifs énumérés**

Une demande de brevet est déposée au titre d’un peptide dont la séquence est la suivante :

(i) Gly-Gly-Gly-[Leu ou Ile]-Ala-Thr-[Ser ou Thr]

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

La séquence contenant quatre acides aminés définis de manière spécifique, le paragraphe 7.b) de la norme ST.26 prescrit son intégration dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Le tableau 3 de l’annexe I, section 3 définit le symbole ambigu “J” comme désignant l’isoleucine ou la leucine. De ce fait, la représentation à préférer de la séquence est la suivante :

GGGJATX (SEQ ID NO : 64~~3~~)

qui doit s’accompagner d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques réalisée au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et du qualificateur du type “~~NOTE~~note” pour indiquer que “X” est la sérine ou la thréonine.

Une autre solution consiste à représenter la séquence, par exemple, de la façon suivante :

GGGLATS (SEQ ID NO : 65~~4~~)

qui doit s’accompagner d’une description supplémentaire dans un tableau de caractéristiques réalisée au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et du qualificateur du type “~~NOTE~~note” pour indiquer que L peut être remplacé par I, et S par T.

**N.B.  :** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.b), 26, 27, 94 et 97

### Paragraphe 95.a) – Toute séquence variante divulguée uniquement par référence à une séquence primaire comportant plusieurs variations indépendantes

**Exemple 95.a)-1 : Représentation d’une séquence variante par annotation de la séquence primaire**

Une demande contient la divulgation ci‑après :

“Le fragment peptidique 1 est Gly-Leu-Pro-Xaa-Arg-Ile-Cys, où Xaa peut représenter tout acide aminé…

Dans un autre mode de réalisation, le fragment peptidique 1 est Gly-Leu-Pro-Xaa-Arg-Ile-Cys, où Xaa peut représenter Val, Thr ou Asp….

Dans un autre mode de réalisation, le fragment peptidique 1 est Gly-Leu-Pro-Xaa-Arg-Ile-Cys, où Xaa peut représenter Val.”

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Dans chacun des trois modes de réalisation divulgués, le “fragment peptidique 1” contient au moins six acides aminés définis de manière spécifique; de ce fait, la séquence doit être intégrée dans un listage des séquences, comme le prescrit le paragraphe 7.b) de la norme ST.26.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

Dans cet exemple, la séquence énumérée du “fragment peptidique 1” est divulguée trois fois, en tant que trois modes de réalisation différents, chacun donnant lieu à une description différente de Xaa. Dans cet exemple, “X” est le symbole ambigu le plus restrictif pour la position Xaa.

La norme ST.26 prescrit d’intégrer une seule fois la séquence énumérée divulguée. Dans le plus englobant des trois modes de réalisation, Xaa représente tout acide aminé (voir l’Introduction au présent document). De ce fait, la séquence à intégrer dans le listage des séquences est la suivante :

GLPXRIC (SEQ ID NO : 66~~5~~)

Conformément au paragraphe 27, “X” sera considéré comme l’équivalent de l’un des symboles “A”, “R”, “N”, “D”, “C”, “Q”, “E”, “G”, “H”, “I”, “L”, “K”, “M”, “F”, “P”, “O”, “S”, “U”, “T”, “W”, “Y” ou “V”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Étant donné que dans la séquence SEQ ID NO : 66, “X” représente “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”. ~~Dès lors, si “X” est destiné à représenter “tout acide aminé”, il doit être annoté au moyen de la clé de caractérisation “VARIANT” et d’un qualificateur “NOTE” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.~~

Chaque fois que possible, chaque “X” devrait être annoté individuellement. Cependant, une région de résidus “X” contigus ou un grand nombre de résidus “X” dispersés dans l’ensemble de la séquence peuvent être décrits conjointement par la clé de caractérisation “VARIANT” en employant la syntaxe “x..y” pour désigner le descripteur d’emplacement, où x et y sont les positions du premier et du dernier résidu “X”, et par un qualificateur “~~NOTE~~note” prenant la valeur “X peut être tout acide aminé”.

Comme indiqué dans l’introduction au présent document, il est fortement conseillé d’intégrer toutes séquences supplémentaires de première importance pour la divulgation ou les revendications de l’invention.

Pour l’exemple ci‑dessus, il est vivement conseillé d’intégrer dans le listage des séquences les trois séquences supplémentaires ci‑après et d’attribuer à chacune son propre numéro d’identification de séquence :

GLPVRIC (SEQ ID NO : 67~~6~~)

GLPTRIC (SEQ ID NO : 68~~7~~)

GLPDRIC (SEQ ID NO : 69~~8~~)

**N.B.** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.b), 26, 27, et **95a)**

### Paragraphe 95.b) – Toute séquence variante divulguée uniquement par référence à une séquence primaire comportant plusieurs variations interdépendantes

**Exemple 95.b)‑1 : Représentation des séquences variantes individuelles comportant plusieurs variations interdépendantes**

Une demande de brevet décrit la séquence consensus ci‑après :

cgaatgn1cccactacgaatgn2cacgaatgn3cccaca

où n1, n2, et n3 peuvent être a, t, g ou c.

Plusieurs séquences variantes sont divulguées comme suit :

si n1 représente a, n2 et n3 représentent t, g ou c;

si n1 représente t, n2 et n3 représentent a, g ou c;

si n1 représente g, n2 et n3 représentent t, a ou c;

si n1 représente c, n2 et n3 représentent t, g ou a.

**Question 1 : La norme ST.26 prescrit‑elle l’intégration de la ou des séquences?**

**OUI**

Contenant plus de 10 nucléotides énumérés et “définis de manière spécifique”, la séquence doit, en vertu du paragraphe 7.a) de la norme ST.26, être intégrée dans un listage des séquences.

**Question 3 : Comment la ou les séquences devraient‑elles être représentées dans le listage des séquences?**

La séquence énumérée contient plus de 10 nucléotides définis de manière spécifique et trois résidus “n”. La norme ST.26 prescrit l’intégration de la séquence énumérée divulguée et, lorsqu’il convient d’employer un symbole ambigu, il faut choisir le plus restrictif. Dans cet exemple, n1, n2, et n3 peuvent représenter a, t, g ou c, si bien que “n” est le symbole ambigu le plus restrictif. La séquence à intégrer dans le listage des séquences est donc la suivante :

cgaatgncccactacgaatgncacgaatgncccaca (SEQ ID NO : 70~~69~~)

Le paragraphe 15 de la norme ST.26 indique que “le symbole “n” sera considéré comme équivalent à l’un des symboles “a”, “c”, “g” ou “t/u”, sauf s’il est accompagné d’une description supplémentaire dans le tableau de caractéristiques. Comme la valeur de chaque résidu “n”dans cette séquence est équivalent à la valeur par défaut “a”, “c”, “g”, ou “t”, aucune annotation supplémentaire n’est exigée.La séquence énumérée comporte des variations à trois emplacements distincts et les occurrences de ces variations sont interdépendantes. Comme indiqué dans l’introduction au présent document, il est fortement conseillé d’intégrer les séquences supplémentaires qui représentent des modes de réalisation supplémentaires constituant une partie essentielle de l’invention. De ce fait, et conformément au paragraphe 95.b) de la norme ST.26, les modes de réalisation supplémentaires devraient être intégrés dans un listage des séquences en tant que quatre séquences distinctes, chacune disposant de son propre numéro d’identification de séquence :

cgaatgacccactacgaatgbcacgaatgbcccaca (SEQ ID NO : 71~~0~~)

cgaatgtcccactacgaatgvcacgaatgvcccaca (SEQ ID NO : 72~~1~~)

cgaatggcccactacgaatghcacgaatghcccaca (SEQ ID NO : 73~~2~~)

cgaatgccccactacgaatgdcacgaatgdcccaca (SEQ ID NO : 74~~3~~)

(On notera que b = t, g ou c; v = a, g ou c; h = t, a ou c; et d = t, g ou a; voir annexe I, section 1, tableau 1)

En vertu du paragraphe 15 de la norme ST.26, il faut utiliser le symbole le plus restrictif pour représenter les positions variables. Il s’ensuit que n2 et n3 ne doivent pas être représentés par “n” dans la séquence.

**N.B.** La représentation préférée de la séquence indiquée ci‑dessus sert à fournir un listage des séquences à la date du dépôt d’une demande de brevet. La même représentation pourra ne pas être applicable à un listage des séquences fourni après cette date, car il faut tenir compte de la question de savoir si l’information fournie pourrait être prise en considération par un office de la propriété intellectuelle pour ajouter des éléments à la divulgation originale.

**Paragraphe(s) pertinent(s) de la norme ST.26 :** 7.a), 15, et 95b)

[L’appendice de l’annexe VI suit]

## **APPENDICE**

DOCUMENT D’ORIENTATION SÉQUENCES EN XML

L’appendice est disponible à l’adresse suivante :

<https://www.wipo.int/standards/en/docs/st26-annex-vi-appendix-guidance-document-sequences.xml>

[L’annexe VII suit]

# **ANNEXE VII**

Recommandation relative à la conversion d’un listage des séquences de la norme ST.25 à la norme ST.26 : ajout ou suppression éventuels d’éléments

*Version 1.5 ~~4~~*

Proposition présentée par l’Équipe d’experts chargée du listage des séquences pour examen et approbation à la neuvième session du CWS*~~Révision approuvée par le Comité de normes de l’OMPI (CWS) à sa huitième session le 4 décembre 2020~~*

## Introduction

Les exigences en matière de présentation de séquences de nucléotides et d’acides aminés diffèrent entre la norme ST.26 et la norme ST.25 de l’OMPI. Il convient donc de déterminer si la norme ST.26 impose d’ajouter ou de supprimer des éléments dans un listage des séquences faisant partie intégrante d’une demande internationale déposée conformément à cette norme, étant entendu que ces éléments pourraient ne pas figurer dans une demande dont la priorité est revendiquée.

## Portée du document

Le présent document concerne les exigences énoncées dans la norme ST.26 ainsi que toutes les conséquences qui pourraient en découler. Il ne traite pas individuellement de chaque scénario possible; si les moyens prévus dans la norme ST.26 pour représenter les informations figurant dans un listage des séquences selon la norme ST.25 ne sont pas suffisants, il est toujours possible de faire apparaître ces informations dans la description de la demande afin d’éviter la suppression d’éléments.

## Recommandations relatives à l’ajout ou la suppression éventuels d’éléments

L’examen des questions abordées dans le présent document montre que la transformation d’un listage des séquences de la norme ST.25 à la norme ST.26 ne devrait pas nécessiter par elle-même l’ajout ou la suppression d’éléments, surtout si le listage effectué au titre de la norme ST.25 était entièrement conforme à celle-ci. Néanmoins, dans certains cas le déposant devra être prudent. Des recommandations ont été établies pour éviter que des éléments ne soient ajoutés ou supprimés.

### Scénario 1

La norme ST.25 prévoit l’emploi d’identifiants numériques pour étiqueter différents types de données, par exemple <110> pour le nom du déposant. La norme ST.26 prévoit pour sa part l’emploi de termes anglais pour nommer et décrire les données.

#### Recommandation

Les termes prévus dans la norme ST.26 ne font que décrire le contenu des données; dès lors, l’emploi de ces noms et descripteurs ne constitue pas un ajout d’éléments.

### Scénario 2

La norme ST.26 fait obligation d’indiquer : a) les séquences ramifiées; b) les séquences comportant des acides aminés D; c) les analogues nucléotidiques; et d) les séquences comportant des sites abasiques. L’obligation d’indiquer ces séquences ou leur interdiction n’est pas clairement établie dans la norme ST.25.

#### Recommandation

Les informations divulguées dans la demande devraient être suffisantes pour permettre de représenter ces séquences dans un listage des séquences conforme à la norme ST.26, alors qu’elles n’auraient peut-être pas été indiquées dans un listage conforme à la norme ST.25. Pour certains types d’informations exigés par la norme ST.26, il faut veiller à ne pas ajouter d’éléments au-delà de ce qui a déjà été divulgué (voir par exemple l’analyse du scénario 4 concernant le qualificateur “mol\_type” destiné aux séquences de nucléotides).

### Scénario 3

La norme ST.26 interdit les séquences comportant moins de 10 nucléotides définis de manière spécifique (“n” exclu) et moins de quatre acides aminés définis de manière spécifique (“X” exclu).

#### Recommandation

Les séquences interdites peuvent être ajoutées dans le corps de la demande si elles n’y figurent pas déjà.

### Scénario 4

La norme ST.26 impose d’employer les clés de caractérisation “source” pour toutes les séquences de nucléotides et ~~“SOURCE”~~ pour toutes les séquences d’acides aminés, chaque clé étant assortie de deux qualificateurs obligatoires. La norme ST.25 comporte une clé de caractérisation correspondante pour les séquences de nucléotides (qui est rarement employée) sans les qualificateurs correspondants, et ne comporte aucune clé de caractérisation correspondante pour les séquences d’acides aminés.

Séquences de nucléotides

ST.26 – clé de caractérisation 5.37 “source”; qualificateurs obligatoires 6.45~~4~~ “organism” et 6.39~~8~~ “mol\_type” (voir le paragraphe 75 de la norme ST.26)

|  |  |
| --- | --- |
| **Qualificateur** | **Valeur** |
| mol\_type | genomic DNA |
| genomic RNA |
| mRNA |
| tRNA |
| rRNA |
| other DNA (applies to synthetic molecules) |
| other RNA (applies to synthetic molecules) |
| transcribed RNA |
| viral cRNA |
| unassigned DNA (applies where *in vivo* molecule is unknown) |
| unassigned RNA (applies where *in vivo* molecule is unknown) |

Séquences d’acides aminés

ST.26 – clé de caractérisation 7.30 “~~SOURCE~~source”; qualificateurs obligatoires 8.3 “~~ORGANISM~~organism” et 8.1 “~~MOL\_TYPE~~mol\_type” (voir le paragraphe 75 de la norme ST.26)

|  |  |
| --- | --- |
| **Qualificateur** | **Valeur** |
| MOL\_TYPEmol\_type | protein |

#### Recommandation

La seule difficulté tient aux valeurs du vocabulaire contrôlé liées au qualificateur “mol\_type” dans les séquences de nucléotides. Certaines des valeurs indiquées plus haut peuvent ne pas être entièrement compatibles avec la divulgation. Néanmoins, on peut éviter d’ajouter des éléments si l’on emploie la valeur la plus générique d’une séquence particulière, par exemple “other DNA” et “other RNA” pour une molécule synthétique, ou encore “unassigned DNA” et “unassigned RNA” pour une molécule *in vivo*.

### Scénario 5

Lorsqu’une séquence comporte le symbole “Xaa”, la norme ST.25 prévoit l’ajout d’autres informations concernant ce résidu dans le champ <223>, qui est annexé aux champs <221> (Nom/clé) et <222> (Emplacement). Cette norme ne définit pas de valeur par défaut pour le symbole “Xaa” (appelé “X” dans la norme ST.26). En revanche, la norme ST.26 établit cette valeur par défaut; c’est pourquoi il n’est pas toujours nécessaire de fournir des informations supplémentaires. Les annotations “tout acide aminé” et “tout acide aminé naturel” renseignent très souvent les variables “Xaa” ou “X” dans les séquences de peptides. On pourrait considérer que ces termes recouvrent des acides aminés différents de ceux qui sont énumérés dans les tableaux d’acides aminés figurant dans les normes ST.25 ou ST.26. Dans la norme ST.26, le symbole “X” sans autre annotation prend par défaut la valeur de n’importe quel acide aminé parmi les 22 qui sont énumérés dans l’annexe I (voir le tableau 3 de la section 3). Cette valeur par défaut peut en elle-même constituer un élément ajouté ou supprimé, et avoir par conséquent un effet néfaste sur la portée de la demande de brevet lors de la conversion de la norme ST.25 à la norme ST.26.

#### Recommandations

1. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 comprend des champs <221> (Nom/clé), <222> (Emplacement correspondant au symbole “Xaa”) et <223> (Autres informations sur le symbole “Xaa”), et si le champ <221> (Nom/clé) constitue aussi une clé de caractérisation adéquate selon la norme ST.26, en correspondant par exemple aux clés “SITE”, “VARIANT” ou “UNSURE”, il convient d’utiliser la clé de caractérisation de la norme ST.26. En outre, pour éviter toute suppression éventuelle d’éléments, les informations indiquées dans le champ <223> doivent aussi apparaître dans le qualificateur “~~NOTE~~note” annexé au listage.
2. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 comprend des champs <221> (Nom/clé), <222> (Emplacement correspondant au symbole “Xaa”) et <223> (Autres informations sur le symbole “Xaa”), et si le champ <221> (Nom/clé) ne constitue pas de clé de caractérisation selon la norme ST.26, il convient d’utiliser la clé de caractérisation “SITE” ou “REGION” de la norme ST.26, selon les besoins. En outre, pour éviter toute suppression éventuelle d’éléments, les informations indiquées dans le champ <223> et le nom inadéquat du champ <221> doivent aussi apparaître dans le qualificateur “~~NOTE~~note” annexé au listage. Ainsi, tout listage selon la norme ST.25 employant un nom qui n’est pas prévu dans la norme ST.25 ou ST.26, par exemple <221> (Variable), et s’accompagnant d’autres informations dans le champ <223> (Xaa) décrit un acide aminé. Dans le présent exemple, la valeur du qualificateur “~~NOTE~~note” selon la norme ST.26 serait la suivante : “Variable – Xaa est un acide aminé”.
3. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 ne contient aucun champ <221>, <222>, ou <223> correspondant au symbole “Xaa”, ou si des champs <221> et <222> correspondant au symbole “Xaa” apparaissent mais qu’aucune information ne figure dans un champ <223> correspondant (aucun de ces deux scénarios n’est conforme à la norme ST.25, mais ils se sont néanmoins produits), toute information indiquée dans le corps de la demande pour renseigner le symbole “Xaa” devrait apparaître dans le qualificateur “~~NOTE~~note” conforme à la norme ST.26 et s’accompagner d’une clé de caractérisation adéquate, par exemple “SITE”, “REGION” ou “UNSURE”, ainsi que d’une indication de l’emplacement.

### Scénario 6

Dans la norme ST.25, l’uracile est représenté dans la séquence par le symbole “u” et la thymine par le symbole “t”. Dans la norme ST.26, l’uracile et la thymine sont tous deux représentés dans la séquence par le symbole “t” sans autre annotation, le symbole “t” représentant l’uracile dans l’ARN et la thymine dans l’ADN.

#### Recommandations

1. Lorsqu’une séquence d’ADN contient de l’uracile, celui-ci est considéré, dans le contexte de la norme ST.26, comme un nucléotide modifié. Dès lors, la norme ST.26 fait obligation de représenter l’uracile par un “t”, de lui adjoindre une description supplémentaire dans la clé de caractérisation “modified\_base”, et de donner au qualificateur “mod\_base” la valeur “OTHER” et au qualificateur “note” la valeur “uracil”. Cette annotation selon la norme ST.26 n’est pas considérée comme un élément ajouté si la séquence d’ADN décrite selon la norme ST.25 contenait un symbole “u”.
2. Lorsqu’une séquence d’ARN contient de la thymine, celle-ci est considérée, dans le contexte de la norme ST.26, comme un nucléotide modifié. Dès lors, la norme ST.26 fait obligation de représenter la thymine par un “t”, de lui adjoindre une description supplémentaire dans la clé de caractérisation “modified\_base”, et de donner au qualificateur “mod\_base” la valeur “OTHER” et au qualificateur “note” la valeur “thymine”. Cette annotation selon la norme ST.26 n’est pas considérée comme un élément ajouté si la séquence d’ARN décrite selon la norme ST.25 contenait un symbole “t”.

### Scénario 7

Les normes ST.25 et ST.26 prévoient toutes deux que des nucléotides modifiés ou des acides aminés doivent être accompagnés d’une description supplémentaire. Dans la norme ST.26, l’identité d’un nucléotide modifié peut être indiquée, le cas échéant, par l’une des abréviations figurant dans le tableau 2 de la section 2 de l’annexe I; si tel n’est pas le cas, le nom complet non abrégé du nucléotide modifié doit être indiqué. De même, l’identité d’un acide aminé modifié peut être indiquée, le cas échéant, par l’une des abréviations figurant dans le tableau 4 de la section 4 de l’annexe I; si tel n’est pas le cas, le nom complet non abrégé de l’acide aminé modifié doit être indiqué. Inversement, si un résidu modifié ne figure pas dans un tableau de la norme ST.25, il n’est pas obligatoire d’indiquer son nom complet non abrégé; il n’est pas rare qu’une abréviation soit alors employée.

#### Recommandations

1. Lorsque seul un nom abrégé n’apparaissant ni dans le tableau 2 de la section 2 de l’annexe I ni dans le tableau 4 de la section 4 de l’annexe I a été employé à la fois dans la demande et dans un listage des séquences selon la norme ST.25 pour un nucléotide modifié ou un acide aminé modifié, et que l’homme du métier sait que ce nom abrégé ne désigne qu’un seul nucléotide modifié ou acide aminé modifié bien précis, l’emploi du nom complet non abrégé ne constitue pas en lui-même un élément ajouté.
2. Lorsque seul un nom abrégé n’apparaissant ni dans le tableau 2 de la section 2 de l’annexe I ni dans le tableau 4 de la section 4 de l’annexe I a été employé à la fois dans la demande et dans un listage des séquences selon la norme ST.25 pour un nucléotide modifié ou un acide aminé modifié (et que la demande ne comporte aucune structure chimique), et que l’homme du métier ne sait pas que ce nom abrégé ne désigne qu’un seul nucléotide modifié ou acide aminé modifié bien précis, soit parce que l’abréviation lui est totalement inconnue, soit parce qu’elle pourrait représenter différents nucléotides modifiés ou acides aminés modifiés, il est impossible de se conformer à la norme ST.26 sans ajouter un élément. Bien entendu, dans ce cas particulier la demande établissant une priorité et le listage des séquences sont eux-mêmes vagues. Pour éviter une éventuelle suppression d’éléments, le nom abrégé figurant dans le listage des séquences selon la norme ST.25 devrait être placé dans un qualificateur “note” ~~ou “NOTE”~~ conforme à la norme ST.26 en plus du nom complet non abrégé du nucléotide modifié ou de l’acide aminé modifié. Ce nom complet non abrégé, qui est prévu dans les listages des séquences définis par la norme ST.26, n’aura pas la priorité par rapport à la demande antérieure. Il faut veiller à faire apparaître le nom non abrégé dans le listage des séquences original (selon la norme ST.25) et dans la divulgation de la demande afin d’éviter des problèmes par la suite.

### Scénario 8

La norme ST.25 comporte un certain nombre de clés de caractérisation qui n’existent pas dans la norme ST.26. Les déposants doivent donc veiller à reprendre les informations figurant dans ces clés de caractérisation d’une manière conforme à la norme ST.26 sans avoir à ajouter ou à supprimer d’éléments.

#### Recommandations

Le tableau suivant fournit des orientations quant à la manière de reprendre les informations figurant dans une ancienne clé de caractérisation de la norme ST.25 en respectant la norme ST.26 et sans avoir à ajouter ou à supprimer d’éléments. Les numéros 1 à 23 correspondent à des clés de caractérisation de séquences de nucléotides, et les numéros 24 à 43 correspondent à des clés de séquences d’acides aminés.

| **N°** | **Clé de caractérisation du champ <221> dans la norme ST.25** | **Équivalent dans la norme ST.26** | | |
| --- | --- | --- | --- | --- |
| **Clé de caractérisation** | **Qualificateur** | **Valeur du qualificateur** |
| 1 | allele | misc\_feature | Allele | valeur du champ <223> |
| 2 | attenuator | regulatory3 | regulatory\_class3 | “attenuator” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 3 | CAAT\_signal | regulatory3 | regulatory\_class3 | “CAAT\_signal” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 4 | conflict | misc\_feature | Note | “conflict” et valeur du champ <223> |
| 5 | enhancer | regulatory[[3]](#footnote-4) | regulatory\_class3 | “enhancer” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 6 | GC\_signal | regulatory3 | regulatory\_class3 | “GC\_signal” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 7 | LTR | mobile\_element3 | rpt\_type3 | “long\_terminal\_repeat” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 8 | misc\_signal | regulatory3 | regulatory\_class3 | “other” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 9 | mutation | variation | Note | “mutation” et valeur du champ <223> |
| 10 | old\_sequence | misc\_feature | Note | “old\_sequence” et valeur du champ <223> |
| 11 | polyA\_signal | regulatory3 | regulatory\_class3 | “polyA\_signal\_sequence” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 12 | promoter | regulatory3 | regulatory\_class3 | “promoter” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 13 | RBS | regulatory3 | regulatory\_class3 | “ribosome\_binding\_site” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 14 | repeat\_unit a) when repeat\_region not used | misc\_feature | Note | “repeat\_unit” et valeur du champ <223> |
| repeat\_unit b) when repeat\_region used | repeat\_region | rpt\_unit\_range | 1st residue..last residue |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 15 | satellite | repeat\_region | Satellite | “satellite” (ou “microsatellite” ou  “minisatellite” – si pris en charge) |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 16 | scRNA | ncRNA3 | ncRNA\_class3 | “scRNA” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 17 | snRNA | ncRNA3 | ncRNA\_class3 | “snRNA” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 18 | TATA\_signal | regulatory3 | regulatory\_class3 | “TATA\_box” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 19 | terminator | regulatory3 | regulatory\_class3 | “terminator” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 20 | 3’clip | misc\_feature | Note | “3’clip” et valeur du champ <223> |
| 21 | 5’clip | misc\_feature | Note | “5’clip” et valeur du champ <223> |
| 22 | -10\_signal | regulatory3 | regulatory\_class3 | “minus\_10\_signal” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 23 | -35\_signal | regulatory3 | regulatory\_class3 | “minus\_35\_signal” |
| note *(if <223> present)* | valeur du champ <223> |
| 24 | NON\_CONS | Cette caractéristique décrit une brèche composée d’un nombre inconnu de résidus dans une même séquence, ce qui est interdit aussi bien par la norme ST.25  (paragraphe 22) que par la norme ST.26 (paragraphe 37). Dès lors, il convient d’intégrer chaque région composée de résidus définis de manière spécifique et visée par le paragraphe 7 de la norme ST.26 dans le listage des séquences à titre de séquence distincte, et de lui attribuer son propre numéro d’identification de séquence. Pour éviter d’ajouter ou de supprimer un élément, chacune de ces séquences doit être annotée pour indiquer qu’elle fait partie d’une séquence plus longue comportant une brèche indéfinie. | | |
| REGION | NOTE | Description |
| Description de l’emplacement et de la cible de la liaison de la séquence, par exemple “Ce résidu est relié par une liaison N terminale à un peptide comportant un Gly Gly N terminal et une brèche de longueur indéfinie”. | | |
| 25 | SIMILAR | REGION | ~~NOTE~~note | “SIMILAR” et  valeur du champ <223> si présent |
| 26 | THIOETH | CROSSLNK | ~~NOTE~~note | “THIOETH” et  valeur du champ <223> si présent |
| Pour plus de détails sur les informations d’emplacement, voir le commentaire sur la clé de caractérisation CROSSLNK dans l’annexe I de la norme ST.26. | | |
| 27 | THIOLEST | CROSSLNK | ~~NOTE~~note | “THIOLEST” et  valeur du champ <223> si présent |
| Pour plus de détails sur les informations d’emplacement, voir le commentaire sur la clé de caractérisation CROSSLNK dans l’annexe I de la norme ST.26. | | |
| 28 | VARSPLIC | Analysé dans le scénario 13 | | |
| 29 | ACETYLATION | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “ACETYLATION” et  valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 30 | AMIDATION | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “AMIDATION” et  valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 31 | BLOCKED | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “BLOCKED” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 32 | FORMYLATION | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “FORMYLATION” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 33 | GAMMA-  CARBOXYGLUTAMIC  ACID  HYDROXYLATION | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “GAMMA-CARBOXYLGLUTAMIC ACID HYDROXYLATION” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 34 | METHYLATION | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “METHYLATION” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 35 | PHOSPHORYLATION | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “PHOSPHORYLATION” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 36 | PYRROLIDONE  CARBOXYLIC ACID | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “PYRROLIDONE CARBOXYLIC ACID” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 37 | SULFATATION | MOD\_RES | ~~NOTE~~note | “SULFATATION” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “MOD\_RES” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 38 | MYRISTATE | LIPID | ~~NOTE~~note | “MYRISTATE” et  valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “LIPID” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 39 | PALMITATE | LIPID | ~~NOTE~~note | “PALMITATE” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “LIPID” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 40 | FARNESYL | LIPID | ~~NOTE~~note | “FARNESYL” et  valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “LIPID” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 41 | GERANYL-GERANYL | LIPID | ~~NOTE~~note | “GERANYL-GERANYL” et  valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “LIPID” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 42 | GPI-ANCHOR | LIPID | ~~NOTE~~note | “GPI-ANCHOR” et valeur du champ <223> si présent |
| ~~NOTE~~note | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “LIPID” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |
| 43 | N-ACYL  DIGLYCERIDE | LIPID | ~~NOTE~~note | “N-ACYL DIGLYCERIDE” et valeur du champ <223> si présent |
| NOTE | Informations requises si possible en vertu du commentaire sur la clé de caractérisation “LIPID” figurant dans l’annexe I de la norme ST.26 (sans ajouter d’élément) |

### Scénario 9

Certaines clés de caractérisation présentes à la fois dans les normes ST.25 et ST.26, tant pour les séquences de nucléotides que pour les séquences d’acides aminés, ont des qualificateurs obligatoires dans la norme ST.26, comme indiqué plus loin. La clé de caractérisation “modified\_base” pour la séquence de nucléotides est également présente à la fois dans la norme ST.25 et dans la norme ST.26; cependant, le scénario 7 contient des recommandations appropriées. La norme ST.25 ne prévoit pas de qualificateur, mais elle comporte un champ de texte libre portant le numéro <223>. Si les informations figurant dans le champ <223> de la norme ST.25 sont compatibles avec la valeur du qualificateur obligatoire de la norme ST.26, elles doivent être reprises telles quelles. Si le champ <223> de la norme ST.25 est absent ou contient des informations qui ne sont pas compatibles avec la valeur du qualificateur obligatoire de la norme ST.26, le déposant doit veiller à reprendre les informations figurant dans la clé de caractérisation ou dans le champ <223> de la norme ST.25 d’une manière qui soit conforme à la norme ST.26 sans ajouter ni supprimer d’élément.

Séquences de nucléotides[[4]](#footnote-5)

|  |  |
| --- | --- |
| **Clé de caractérisation** | **Qualificateur obligatoire** |
| 5.12 – misc\_binding | 6.3 – bound\_moiety |
| 5.30 – protein\_bind | 6.3 – bound\_moiety |

#### Recommandations

1. Si le champ <223> de la norme ST.25 est absent ou incompatible et que la description de la demande révèle le nom de la molécule ou du complexe susceptible d’assurer la liaison avec l’emplacement de la caractéristique de l’acide nucléique, ce nom doit être repris dans le qualificateur “bound\_moiety”.
2. Toute information figurant dans le champ <223> de la norme ST.25 qui est incompatible avec le qualificateur “bound\_moiety” doit être reprise dans un qualificateur facultatif adéquat de la clé de caractérisation, par exemple “note”.
3. Si le champ <223> de la norme ST.25 est absent ou incompatible et que la description de la demande révèle le nom de la molécule ou du complexe susceptible d’assurer la liaison avec l’emplacement de la caractéristique de l’acide nucléique, il convient d’employer la clé de caractérisation “misc\_feature” de la norme ST.26 au lieu de la clé “misc\_binding” ou “protein\_bind”, ainsi que le qualificateur “note”.
4. Si le champ <223> de la norme ST.25 est absent, la valeur du qualificateur “note” doit être le nom de la clé de caractérisation de cette norme;
5. Si le champ <223> de la norme ST.25 contient des informations incompatibles, la valeur du qualificateur “note” doit être le nom de la clé de caractérisation de cette norme auquel s’ajoutent les informations du champ <223>.

Séquences d’acides aminés4

|  |  |
| --- | --- |
| **Clé de caractérisation** | **Qualificateur obligatoire** |
| 7.2 – BINDING | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.4 – CARBOHYD | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.10 – DISULFID | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.11 – DNA\_BIND | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.12 – DOMAIN | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.16 – LIPID | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.17 – METAL | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.18 – MOD\_RES | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.23 – NP\_BIND | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.29 – SITE | 8.2 – ~~NOTE~~note |
| 7.39 – ZN\_FING | 8.2 – ~~NOTE~~note |

#### Recommandations

1. Si le champ <223> de la norme ST.25 est absent ou incompatible et que la description de la demande révèle les informations spécifiques devant figurer dans le qualificateur obligatoire, ces informations doivent être reprises dans le qualificateur obligatoire “~~NOTE~~note”.
2. Toute information figurant dans le champ <223> de la norme ST.25 qui est incompatible avec le qualificateur obligatoire “NOTE” (voir la définition et les commentaires de la clé de caractérisation) doit être reprise dans un second qualificateur “~~NOTE~~note”.
3. Si le champ <223> de la norme ST.25 est absent ou incompatible et que la description de la demande ne révèle pas les informations spécifiques devant figurer dans le qualificateur obligatoire, il convient d’employer plutôt la clé de caractérisation “SITE” de la norme ST.26 (pour un seul acide aminé) ou “REGION” (pour une série d’acides aminés) ainsi que le qualificateur “~~NOTE~~note”.
4. Si le champ <223> de la norme ST.25 est absent, la valeur du qualificateur “~~NOTE~~note” doit être le nom de la clé de caractérisation de cette norme;
5. Si le champ <223> de la norme ST.25 contient des informations incompatibles, la valeur du qualificateur “~~NOTE~~note” doit être le nom de la clé de caractérisation de cette norme auquel s’ajoutent les informations du champ <223>.

### Scénario 10

Chaque clé de caractérisation spécifique de la norme ST.25 comporte un champ <222> permettant d’indiquer un emplacement; cependant, d’une part cette norme ne fait pas obligation d’indiquer l’emplacement pour la plupart des caractéristiques, et d’autre part le format de ces informations d’emplacement n’est pas normalisé. Au demeurant, la norme ST.25 ne comporte pas d’opérateur d’emplacement tel que “join”. La norme ST.26 comporte quant à elle des descripteurs et des opérateurs d’emplacement, chacune de ses caractéristiques devant comporter au moins un descripteur d’emplacement. (Les caractéristiques CDS constituent un cas particulier examiné dans le scénario 11).

#### Recommandations

1. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 comporte un champ <222>, l’importation directe et la conversion au format ST.26 ne devraient pas nécessiter l’ajout d’éléments;
2. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 ne comporte pas de champ <222>, mais que les informations sur l’emplacement figurent dans la description de la demande, l’importation directe et la conversion au format ST.26 ne devraient pas nécessiter l’ajout d’éléments;
3. Si ni le listage des séquences selon la norme ST.25 ni la description de la demande ne contiennent d’informations sur l’emplacement, la caractéristique s’applique par hypothèse à l’ensemble de la séquence. (Le fait d’indiquer un emplacement moins long que l’ensemble de la séquence sans le justifier dans la description de la demande constituerait probablement un élément ajouté ou supprimé.) Il faut veiller à faire apparaître, dans la mesure du possible, les informations d’emplacement dans le listage des séquences original (selon la norme ST.25) et dans la divulgation de la demande afin d’éviter des problèmes par la suite.

### 

### Scénario 11

Selon la norme ST.25, toute séquence codant un polypeptide unique et continu mais ayant été interrompue par une ou plusieurs séquences non codantes (par exemple des introns) apparaît sous la forme de plusieurs caractéristiques CDS, de la manière suivante :

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(571)

<220>

<221> CDS

<222> (639)..(859)

La norme ST.26, pour sa part, dispose d’un opérateur d’emplacement “join” qui permet de préciser que les polypeptides codés par les emplacements indiqués sont joints et forment un polypeptide unique et continu. (Note : les normes ST.25 et ST.26 imposent toutes deux que le codon d’arrêt figure dans l’emplacement de la caractéristique CDS.)

#### Recommandations

1. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 ou la description de la demande indique clairement que les séquences de polypeptides codées par plusieurs caractéristiques CDS distinctes constituent un polypeptide unique et continu, toute séquence de codage interrompue par un intron dans une caractéristique CDS particulière doit être représentée par l’opérateur d’emplacement “join”, de la manière décrite ci-après, afin de n’ajouter ou de ne supprimer aucun élément :

<INSDFeature\_key>CDS</INSDFeature\_key>

<INSDFeature\_location>join(1..571,639..859)</INSDFeature\_location>

1. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 ou la description de la demande n’indique pas que les séquences de polypeptides codées par les deux caractéristiques CDS distinctes constituent un polypeptide unique et continu, l’emploi de l’opérateur d’emplacement “join” constituera probablement un ajout d’élément.

### 

### Scénario 12

La norme ST.25 dispose que le nom des caractéristiques doit être repris des tableaux 5 ou 6. Toutefois, selon la réglementation des États-Unis d’Amérique, il s’agit d’une recommandation et non d’une obligation. Dès lors, toute séquence d’un listage établi selon la norme ST.25 (et conforme à la réglementation des États-Unis d’Amérique) peut comporter une clé de caractérisation dont le nom est “Custom” et qui n’a pas de correspondance dans la norme ST.26. Il est également possible qu’aucun nom de caractéristique n’ait été indiqué dans le champ <221>, ou que ce champ soit absent. Ces autres scénarios peuvent être gérés de la même manière.

#### Recommandation

Le nom de la clé de caractérisation “Custom” de la norme ST.25 peut apparaître dans un listage des séquences selon la norme ST.26 sans ajouter d’élément, de la manière suivante :

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
| **Type** | **Clé de caractérisation  du champ <221> dans la norme ST.25** | **Équivalent possible dans la norme ST.26** | | |
| **Clé de caractérisation** | **Qualificateur** | **Valeur du qualificateur** |
| NA | Clé de caractérisation “Custom” | misc\_feature | note | Nom de la clé de caractérisation “Custom” et valeur du champ <223> si présent |
| AA | Clé de caractérisation “Custom” | SITE ou REGION | ~~NOTE~~note | Nom de la clé de caractérisation “Custom” et valeur du champ <223>  si présent |

### Scénario 13

La norme ST.25 comporte la clé de caractérisation “VARSPLIC” qui est définie comme une “description des variants de la séquence produits par un épissage alternatif”. Dans la norme ST.26, la clé “VARSPLIC” a été remplacée par une clé de caractérisation plus générale appelée “VAR\_SEQ” et définie comme une “description des variants de la séquence produits par un épissage alternatif, l’usage de promoteurs alternatifs, une initiation alternative et un déphasage ribosomique”. Il ne faut donc pas utiliser la clé “VAR\_SEQ” pour remplacer la clé “VARSPLIC” sans ajouter d’explication supplémentaire dans un listage des séquences conforme à la norme ST.26.

#### Recommandation

Selon la norme ST.26, la caractéristique “VAR\_SEQ” doit être employée conjointement avec le qualificateur “~~NOTE~~note”, dont la valeur doit indiquer que la portée était plus restreinte dans la norme ST.25, par exemple avec la mention “Variant de la séquence produit par un épissage alternatif”. Toute information supplémentaire figurant dans un champ <223> de la norme ST.25 devrait aussi être reprise dans le qualificateur “~~NOTE~~note”.

### Scénario 14

Si la source de la séquence est artificielle, il convient de porter la mention “Artificial Sequence” dans le champ <213> (Organisme) de la norme ST.25. Selon la norme ST.26, la clé de caractérisation “source” ~~ou “SOURCE”~~ doit comporter le qualificateur “organism” ~~ou “ORGANISM”~~, dont la valeur doit être “synthetic construct” et non “Artificial Sequence”.

#### Recommandation

La valeur du qualificateur “organism” ~~ou “ORGANISM”~~ de la norme ST.26 doit être “synthetic construct”. Pour éviter une éventuelle suppression d’élément, toute explication figurant dans le champ obligatoire <213> de la norme ST.25 doit apparaître dans un qualificateur “note” ~~ou “NOTE”~~ (de la clé de caractérisation “source” ~~ou “SOURCE”~~).

### 

### Scénario 15

Si le nom scientifique de l’organisme source d’une séquence est inconnu, il faut porter la mention “Unknown” dans le champ <213> (Organisme) de la norme ST.25. Selon la norme ST.26, la clé de caractérisation “source” ~~ou “SOURCE”~~ doit comporter le qualificateur “organism” ~~ou “ORGANISM”~~, dont la valeur doit être “unidentified” et non “Unknown”.

#### Recommandation

La valeur du qualificateur “organism” ~~ou “ORGANISM”~~ selon la norme ST.26 doit être “unidentified”. Pour éviter une éventuelle suppression d’élément, toute explication figurant dans le champ obligatoire <223> de la norme ST.25 doit apparaître dans un qualificateur “note” ~~ou “NOTE”~~ (de la clé de caractérisation “source” ~~ou “SOURCE”~~).

### 

### Scénario 16

Pour les acides aminés précédant la protéine mature, par exemple les préséquences, les proséquences et les pré-proséquences ainsi que les séquences signal, la norme ST.25 permet d’ajouter à la liste des acides aminés, à titre facultatif, des numéros négatifs en comptant à rebours et en commençant par l’acide aminé voisin de l’acide portant le numéro 1. La norme ST.26 ne permet pas d’utiliser des numéros négatifs dans l’emplacement de la caractéristique.

#### Recommandations

1. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 comporte une ou plusieurs caractéristiques dans un champ <221> et un champ <222> annexe, et que ces caractéristiques s’accompagnent d’une numérotation négative ou positive, par exemple “PROPEP” ou “CHAIN”, il convient d’employer la clé de caractérisation adéquate dans le listage des séquences selon la norme ST.26, par exemple “PROPEP” ou “CHAIN”. On peut employer un qualificateur “~~NOTE~~note” pour reprendre les informations d’un champ <223>, le cas échéant;
2. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 ne comporte pas de caractéristique dans un champ <221> et un champ <222> annexe, mais que la description de la demande contient des informations relatives à une numérotation négative ou positive, il convient d’employer la clé de caractérisation adéquate dans le listage des séquences selon la norme ST.26, par exemple “PROPEP” ou “CHAIN”. Une autre possibilité consiste à utiliser la clé de caractérisation “REGION”. On peut employer un qualificateur “~~NOTE~~note” pour reprendre les informations figurant dans la description de la demande, le cas échéant;
3. Si ni le listage des séquences selon la norme ST.25 ni la description de la demande ne contiennent d’informations sur une numérotation négative ou positive, pour éviter une éventuelle suppression d’élément dans le listage des séquences selon la norme ST.26, il convient d’utiliser la clé de caractérisation “REGION” lorsque l’emplacement de la caractéristique recouvre la région portant un numéro négatif dans la séquence conforme à la norme ST.25. Il faut aussi utiliser un qualificateur “~~NOTE~~note” pour indiquer que la séquence d’acides aminés portait un numéro négatif dans le listage des séquences établi selon la norme ST.25 aux fins de la demande dont la priorité est revendiquée.

### 

### Scénario 17

La norme ST.25 permet de fournir des informations concernant la publication dans les champs <300> à <313>. La norme ST.26 ne permet pas de communiquer ces informations.

#### Recommandation

Les informations figurant dans les champs <300> à <313> de la norme ST.25 doivent être reprises dans le corps de la demande annexe si elles n’y figurent pas déjà.

### 

### Scénario 18

La norme ST.25 ne prévoit pas de méthode normalisée pour indiquer qu’une région CDS d’une séquence de nucléotides doit être traduite au moyen d’un tableau de codes génétiques différent du tableau classique. Inversement, la norme ST.26 dispose d’un qualificateur “transl\_table” qui peut être employé dans la clé de caractérisation “CDS” pour indiquer que la région doit être traduite au moyen d’un tableau de codes génétiques différent. Si le qualificateur “transl\_table” n’est pas employé, on présume qu’il faut utiliser le tableau de codes génétiques classique.

#### Recommandations

1. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 ou la description de la demande indique clairement qu’il faut traduire une région CDS au moyen d’un tableau de codes génétiques différent, il faut employer le qualificateur “transl\_table” en précisant le numéro du tableau dans sa valeur. Ne pas employer ce qualificateur reviendrait à ajouter un élément car on présumerait qu’il faut utiliser le tableau classique (“Standard Code”). En outre, si l’on ne reprend pas les informations sur l’emploi d’un tableau différent dans le listage des séquences conforme à la norme ST.26, ces informations qui figuraient dans le listage des séquences selon la norme ST.25 ou dans la description de la demande vont probablement constituer des éléments supprimés.
2. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 ou la description de la demande n’indique pas qu’il faut traduire une région CDS au moyen d’un tableau de codes génétiques différent, le qualificateur “transl\_table” ne doit pas être utilisé; il peut toutefois l’être si la valeur du qualificateur est “1”, ce qui désigne le tableau de codes classique. Toute indication d’une autre valeur dans ce qualificateur constituerait probablement un ajout ou une suppression d’élément.

### 

### Scénario 19

La norme ST.25 ne prévoit pas de méthode normalisée pour indiquer l’emplacement d’une caractéristique, notamment si celle-ci se trouve sur un site ou dans une région qui s’étend au-delà du résidu ou de la série de résidus définis, par exemple une région CDS d’une séquence de nucléotides qui s’étend au-delà de l’une ou des deux extrémités d’une séquence divulguée. En revanche, la norme ST.26 dispose d’un descripteur d’emplacement de la caractéristique qui offre une méthode normalisée pour indiquer l’emplacement d’un tel site ou d’une telle région en s’appuyant sur les symboles “<” ou “>”. Ainsi, l’emplacement de la caractéristique “CDS” doit comporter le codon d’arrêt, même si celui-ci ne figure pas dans la séquence divulguée elle-même; à cette fin, on peut par exemple indiquer l’emplacement de la manière suivante : 1..>321.

#### Recommandations

1. Lorsque le listage des séquences selon la norme ST.25 n’indique pas explicitement que l’emplacement d’une caractéristique s’étend au-delà de la séquence, mais que cet emplacement ressort clairement de la divulgation ou de la séquence elle-même, par exemple si le codon d’arrêt d’une caractéristique CDS ne figure pas dans la séquence, on peut employer les symboles “<” ou “>” dans le listage des séquences selon la norme ST.26 sans ajouter d’élément.
2. Lorsque le listage des séquences selon la norme ST.25 n’indique pas explicitement que l’emplacement d’une caractéristique s’étend au-delà de la séquence, et que cet emplacement ne ressort pas clairement de la divulgation ou de la séquence elle-même, il peut être impossible de se conformer à la norme ST.26 sans ajouter d’élément. Dans ce cas, on peut faire valoir que la demande établissant une priorité et le listage des séquences sont eux-mêmes incomplets. La description de la caractéristique dans le listage des séquences selon la norme ST.26 n’obtiendra alors pas la priorité par rapport à la demande antérieure. Il faut veiller à fournir des informations complètes sur les caractéristiques lorsqu’on établit le listage des séquences et la divulgation de la demande originaux (selon la norme ST.25).

### 

### Scénario 20

L’appendice 1 de la norme ST.25 prévoit que si une séquence de nucléotides contient à la fois des fragments d’ADN et d’ARN, le champ <212> doit prendre la valeur “DNA” et la molécule combinée d’ADN/ARN doit être décrite plus en détail dans les champs <220> à <223>, qui sont consacrés aux caractéristiques. Cependant, la nature exacte de la description détaillée n’étant pas claire, cette obligation n’est généralement pas respectée. Aux termes du paragraphe 55 de la norme ST.26, chaque fragment d’ADN et d’ARN de la molécule combinée d’ADN/ARN doit en outre être décrit par la clé de caractérisation “misc\_feature” et par le qualificateur “note”, ce dernier indiquant s’il s’agit d’un fragment d’ADN ou d’ARN.

#### Recommandations

1. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 décrit des fragments d’ADN et d’ARN au moyen d’une ou plusieurs caractéristiques en utilisant les clés de caractérisation <221> (misc\_feature), <222> (Emplacement) et <223> (Autres informations) pour préciser si chaque fragment est de l’ADN ou de l’ARN, puis que ces informations sont converties au format ST.26 en utilisant une clé “misc\_feature” pour chaque fragment d’ADN ou d’ARN, cette méthode ne devrait pas entraîner d’ajout d’élément.
2. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 décrit des fragments d’ADN et d’ARN au moyen d’une ou plusieurs caractéristiques en utilisant une clé de caractérisation <221> autre que “misc\_feature”, ainsi que les clés <222> (Emplacement) et <223> (Autres informations) pour préciser si chaque fragment est de l’ADN ou de l’ARN, puis que ces informations sont converties au format ST.26 en utilisant une clé “misc\_feature” pour chaque fragment d’ADN ou d’ARN, cette méthode ne devrait pas entraîner d’ajout ni de suppression d’élément.
3. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 indique l’identité (ADN ou ARN) et l’emplacement de chaque segment dans un champ <223> qui n’est pas lié à des champs <221> et <222>, par exemple pour préciser qu’une séquence est artificielle, la conversion de ces informations au format ST.26 utilisant une clé “misc\_feature” pour chaque fragment d’ADN ou d’ARN ne devrait pas entraîner d’ajout d’élément.
4. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 décrit la molécule dans une caractéristique au moyen d’une clé <221> (misc\_feature) et d’une clé <223>, en précisant que la molécule combine de l’ADN et de l’ARN, mais qu’il ne fournit pas d’informations sur l’emplacement de chaque fragment, et
   * 1. Si la description indique l’emplacement de chaque fragment d’ADN ou d’ARN, puis ces informations sont converties au format ST.26 en utilisant une clé “misc\_feature” pour chaque fragment d’ADN ou d’ARN, cette méthode ne devrait pas entraîner d’ajout d’élément.
     2. Si la description n’indique pas l’emplacement de chaque fragment d’ADN ou d’ARN, il peut être impossible de se conformer à la norme ST.26 sans ajouter d’élément. Dans ce cas, on peut faire valoir que la demande établissant une priorité et le listage des séquences sont eux-mêmes incomplets. Les descriptions d’emplacement des caractéristiques dans le listage des séquences selon la norme ST.26 n’obtiendront alors pas la priorité par rapport à la demande antérieure. Il faut veiller à fournir des informations complètes sur les caractéristiques lorsqu’on établit le listage des séquences et la divulgation de la demande originaux (selon la norme ST.25).
5. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 décrit la molécule dans une caractéristique au moyen d’une clé <221> autre que “misc\_feature” et d’une clé <223>, en précisant que la molécule combine de l’ADN et de l’ARN, mais qu’il ne fournit pas d’informations sur l’emplacement de chaque fragment, et
6. Si la description indique l’emplacement de chaque fragment d’ADN ou d’ARN, puis ces informations sont converties au format ST.26 en utilisant une clé “misc\_feature” pour chaque fragment d’ADN ou d’ARN et un qualificateur “note” supplémentaire prenant la valeur de la clé de caractérisation <221> originale, cette méthode ne devrait pas entraîner d’ajout d’élément.
7. Si la description n’indique pas l’emplacement de chaque fragment d’ADN ou d’ARN, il peut être impossible de se conformer à la norme ST.26 sans ajouter d’élément. Dans ce cas, on peut faire valoir que la demande établissant une priorité et le listage des séquences sont eux-mêmes incomplets. Les descriptions d’emplacement des caractéristiques dans le listage des séquences selon la norme ST.26 n’obtiendront alors pas la priorité par rapport à la demande antérieure. Il faut veiller à fournir des informations complètes sur les caractéristiques lorsqu’on établit le listage des séquences et la divulgation de la demande originaux (selon la norme ST.25).
8. Si le listage des séquences selon la norme ST.25 indique dans un champ <223> (par exemple pour signaler une séquence artificielle) que la molécule est une combinaison d’ADN et d’ARN, mais qu’il ne fournit pas de clé de caractérisation ou d’informations sur l’emplacement de chaque fragment, et
9. Si la description indique l’emplacement de chaque fragment d’ADN ou d’ARN, puis ces informations sont converties au format ST.26 en utilisant une clé “misc\_feature” pour chaque fragment d’ADN ou d’ARN, cette méthode ne devrait pas entraîner d’ajout d’élément.
10. Si la description n’indique pas l’emplacement de chaque fragment d’ADN ou d’ARN, il peut être impossible de se conformer à la norme ST.26 sans ajouter d’élément. Dans ce cas, on peut faire valoir que la demande établissant une priorité et le listage des séquences sont eux-mêmes incomplets. Les descriptions d’emplacement des caractéristiques dans le listage des séquences selon la norme ST.26 n’obtiendront alors pas la priorité par rapport à la demande antérieure. Il faut veiller à fournir des informations complètes sur les caractéristiques lorsqu’on établit le listage des séquences et la divulgation de la demande originaux (selon la norme ST.25).

[Fin de l’annexe VII et de la norme]

[L’annexe II (annexe III de WIPO ST.26) suit]

1. Une référence sous forme de caractère numérique fait référence à un caractère selon son Jeu de caractères codés/point de code Unicode et utilise le format : “&#nnnn;” ou “&#xhhhh;”, dans lequel “nnnn” est le point de code sous forme décimale et “hhhh” est le point de code sous forme hexadécimale. [↑](#footnote-ref-2)
2. NOTE : Si les divulgations jointes à une demande peuvent représenter les nucléotides ou les acides aminés par des symboles en lettres minuscules ou majuscules, lorsqu’il s’agit d’une séquence intégrée dans un listage des séquences, seules les lettres minuscules sont autorisées pour représenter une séquence de nucléotides (voir le paragraphe 13 de la norme ST.26) et seules les lettres majuscules le sont pour représenter une séquence d’acides aminés (voir le paragraphe 26 de la norme ST.26). [↑](#footnote-ref-3)
3. La norme ST.26 peut prévoir de remplacer une clé de caractérisation de la norme ST.25, par exemple TATA\_signal, par une clé de caractérisation, un qualificateur ou une valeur plus généraux, par exemple regulatory/regulatory\_class/ TATA\_box. Dans ce cas, la clé plus restreinte de la norme ST.25 aura priorité par rapport à la demande antérieure. En revanche, la clé de caractérisation ou le qualificateur plus généraux de la norme ST.26 (par exemple regulatory/regulatory\_class) n’aura pas priorité dans sa portée complète par rapport à la demande antérieure. [↑](#footnote-ref-4)
4. Les numéros de référence indiqués dans le tableau ci-après renvoient aux numéros de clé de caractérisation et de qualificateur figurant dans le vocabulaire contrôlé de l’annexe I de la norme ST.26. [↑](#footnote-ref-5)