



Agence fédérale pour la sécurité
de la chaîne alimentaire

NOTIFICATION OBLIGATOIRE & LIMITES DE NOTIFICATION

**Ligne directrice dans le cadre de l'arrêté ministériel du 22 janvier 2004
relatif aux modalités de notification obligatoire dans la chaîne alimentaire
publié au Moniteur belge le 13 février 2004**

Version

Version 23 d.d. 2023-03-17

Mise en application

30/03/2023

	Nom – fonction / service	Date	Signature
Approuvé par :	Jean-François Heymans Directeur général	29/03/2023	Jean-François Heymans (sé)

1. Introduction

La notification obligatoire : modalités d'application

L'arrêté royal du 14 novembre 2003 relatif à l'autocontrôle, à la notification obligatoire et à la traçabilité dans la chaîne alimentaire publié dans le Moniteur Belge le 12-12-03 prévoit que tout exploitant informe immédiatement l'AFSCA lorsqu'il considère ou a des raisons de penser qu'un produit qu'il a importé, produit, cultivé, élevé, transformé, fabriqué ou distribué peut être préjudiciable à la santé humaine, animale ou végétale.

L'arrêté ministériel du 22 janvier 2004 établit les modalités de cette notification aux unités locales de contrôle de l'Agence.

Dans ce contexte, une collaboration étroite entre l'exploitant concerné et l'AFSCA est importante afin de permettre de circonscrire au plus vite le problème rencontré.

L'exploitant est également tenu d'informer l'Agence des mesures qu'il a prises pour prévenir et éliminer les risques. Si le produit ne répond pas aux prescriptions relatives à la sécurité alimentaire et qu'il a déjà quitté l'entreprise, l'exploitant engage immédiatement le retrait du marché et le rappel des produits concernés. Si le produit a déjà atteint le consommateur, un communiqué de presse peut s'avérer indispensable.

Les dispositions s'appliquent aussi au secteur primaire (producteurs agricoles) tant dans le domaine animal que végétal.

Dans le domaine des maladies animales, le vétérinaire d'exploitation signe le formulaire de notification. Les modalités spécifiques dans le cas de maladies à déclaration obligatoire sont reprises dans l'arrêté royal du 3 février 2014 spécifiant les maladies des animaux soumises à l'application du chapitre III de la loi du 24 mars 1987 relative à la santé des animaux et portant règlement de la déclaration obligatoire.

Les laboratoires et les organismes d'inspection ou de certification qui disposent d'informations visées par la notification vérifient que leur client a effectivement notifié. Dans le cas contraire ou en l'absence de certitude, ils doivent réaliser eux-mêmes la notification.

Le cas échéant, le demandeur de l'analyse, de l'inspection, de la certification, doit fournir toutes les informations dont il dispose et qui sont nécessaires, au laboratoire, à l'organisme de certification, à l'organisme d'inspection pour que celui-ci soit en possession de toutes les données nécessaires pour qu'il puisse effectuer correctement la notification.

La question principale est toutefois de savoir

QUAND NOTIFIER ?

S'il faut notifier (peu importe par qui, donc aussi bien l'opérateur, le labo, l'organisme de certification, ...), alors la notification doit se faire immédiatement (dans les 48 heures de la constatation initiale).

Le document ci-joint est de nature à aider les opérateurs et notamment les PME à identifier les cas qui doivent faire l'objet d'une notification en Belgique.

Il convient toutefois de rappeler que toute notification devrait résulter d'une évaluation préalable du risque pour la santé humaine, animale ou végétale selon le contexte.

Pour les résidus de pesticides dans les denrées alimentaires, un fichier de calcul permettant d'estimer le risque pour le consommateur en cas de dépassement de LMR est disponible sur le site de l'AFSCA : <http://www.favv-afsca.fgov.be/productionvegetale/produitsphytopharmaceutiques/#n>.

Si l'exploitant n'a pas la capacité de faire sa propre analyse de risque, les principes repris dans les annexes de ce document sont d'application.

Par ailleurs, dans **le secteur de la transformation**, si une limite de notification est dépassée aucune notification n'est requise si :

- la cause se trouve indiscutablement au sein de l'entreprise et
- le produit se trouve encore dans l'établissement et
- des mesures correctives peuvent être prises afin d'éliminer ou réduire suffisamment le danger, (ex : stérilisation ou pasteurisation en cas de dépassement des normes microbiologiques).

Par conséquent, l'analyse des causes, l'évaluation des risques et les mesures correctives doivent toujours être réalisées et tracées par l'opérateur et tenues à la disposition de l'AFSCA. En ce qui concerne l'évaluation des risques, on peut se référer au document "notification obligatoire et limites de notification" dans la mesure où il décrit la situation qui s'est présentée.

Note : Si le produit est toujours dans l'entreprise ou a déjà été détruit, l'analyse des causes, l'évaluation du risque et des mesures correctives prises doit toujours être effectuée si nécessaire en concertation avec l'Agence conformément à l'article 8§3. Cette absence d'évaluation ou une évaluation insuffisante constitue une infraction à l'AR du 14/11/2003 et transgresse de facto les conditions d'exemption de notification obligatoire prévues à l'article 8§6 (conditions de l'article 8§6 non rencontrées). En d'autres termes, la simple destruction du produit fini, n'est pas une raison suffisante pour rencontrer les conditions de l'article 8§6 »

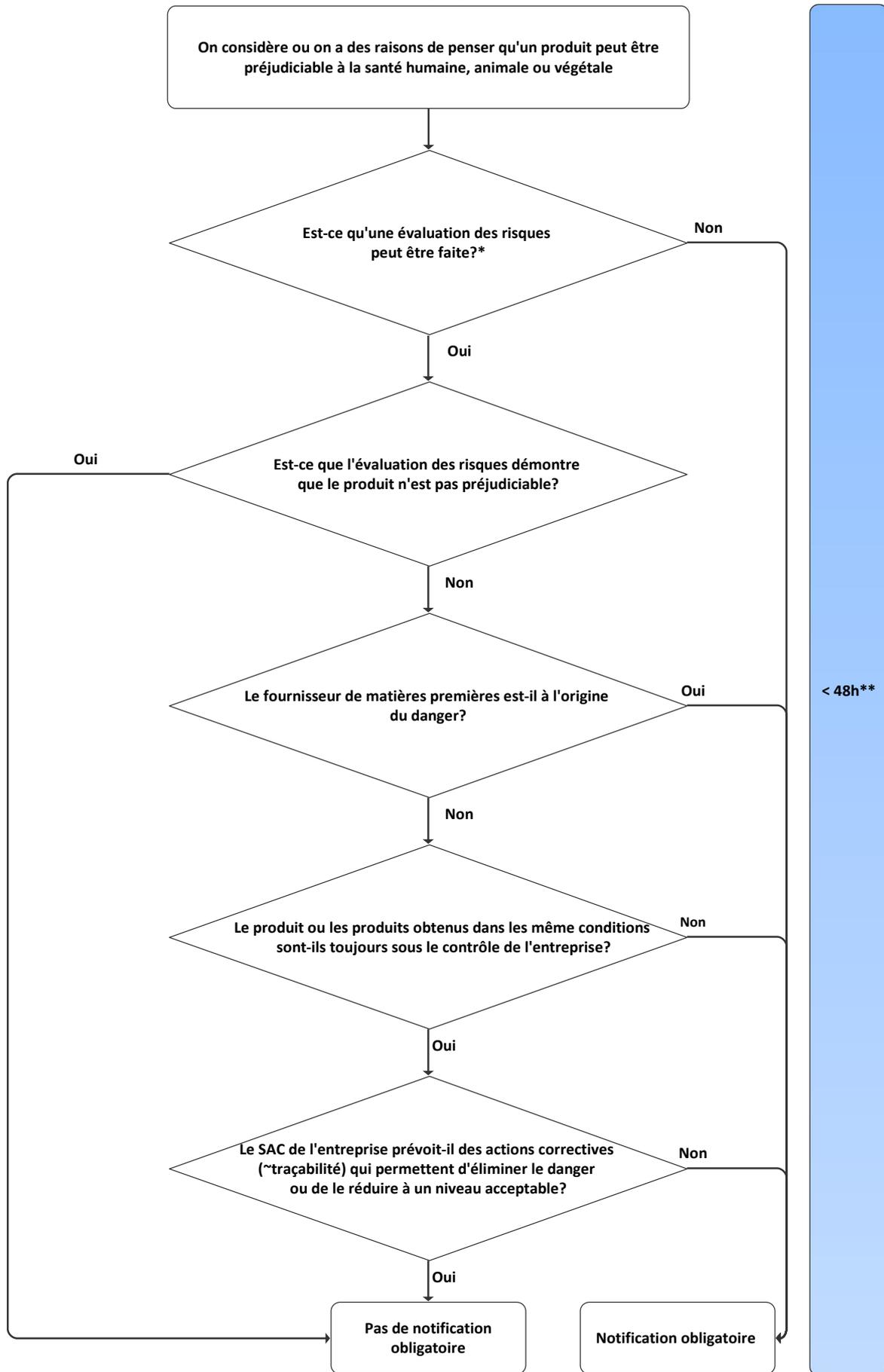
Si les limites de notification sont dépassées pour une matière première reçue, il y a lieu de notifier (le lot contaminé aurait en effet pu être livré à d'autres clients). Cette obligation de notifier pour les matières premières dans le secteur de la transformation ne s'applique pas aux matières premières présentant un dépassement des limites maximales en résidus de pesticides dans le cas où l'opérateur effectue lui-même son évaluation des risques et arrive à la conclusion que le dépassement observé ne représente pas de danger pour le consommateur.

En application des articles 18 et 19 du règlement (CE) n° 396/2005, une matière première ou un produit qui ne respecte pas une limite maximale en résidus de pesticides ne peut cependant en aucun cas être utilisé, transformé ou mélangé à des fins de dilution.

Les détaillants sont tenus de signaler immédiatement à l'AFSCA lorsqu'ils ont reçu de leur fournisseur des produits présentant un risque potentiel, même s'ils n'ont pas encore transformé ou vendu le produit. Le signalement au fournisseur/fabricant du produit ne se suffit pas en lui-même. De plus, il n'est pas possible d'attendre une éventuelle analyse de risques, effectuée par le fournisseur/fabricant. Le lot contaminé peut également avoir été livré à d'autres entreprises, il doit donc être possible d'intervenir rapidement.

Dans le flowchart qui se trouve ci-dessous, le processus de décision est repris afin d'évaluer si une notification doit avoir lieu. Attention : si la notification est prévue par la réglementation (par exemple : les maladies animales à déclaration obligatoire), la notification doit toujours avoir lieu. Aucune analyse de risque préalable ne doit être réalisée. Dans ce cas, le flowchart ne s'applique pas.

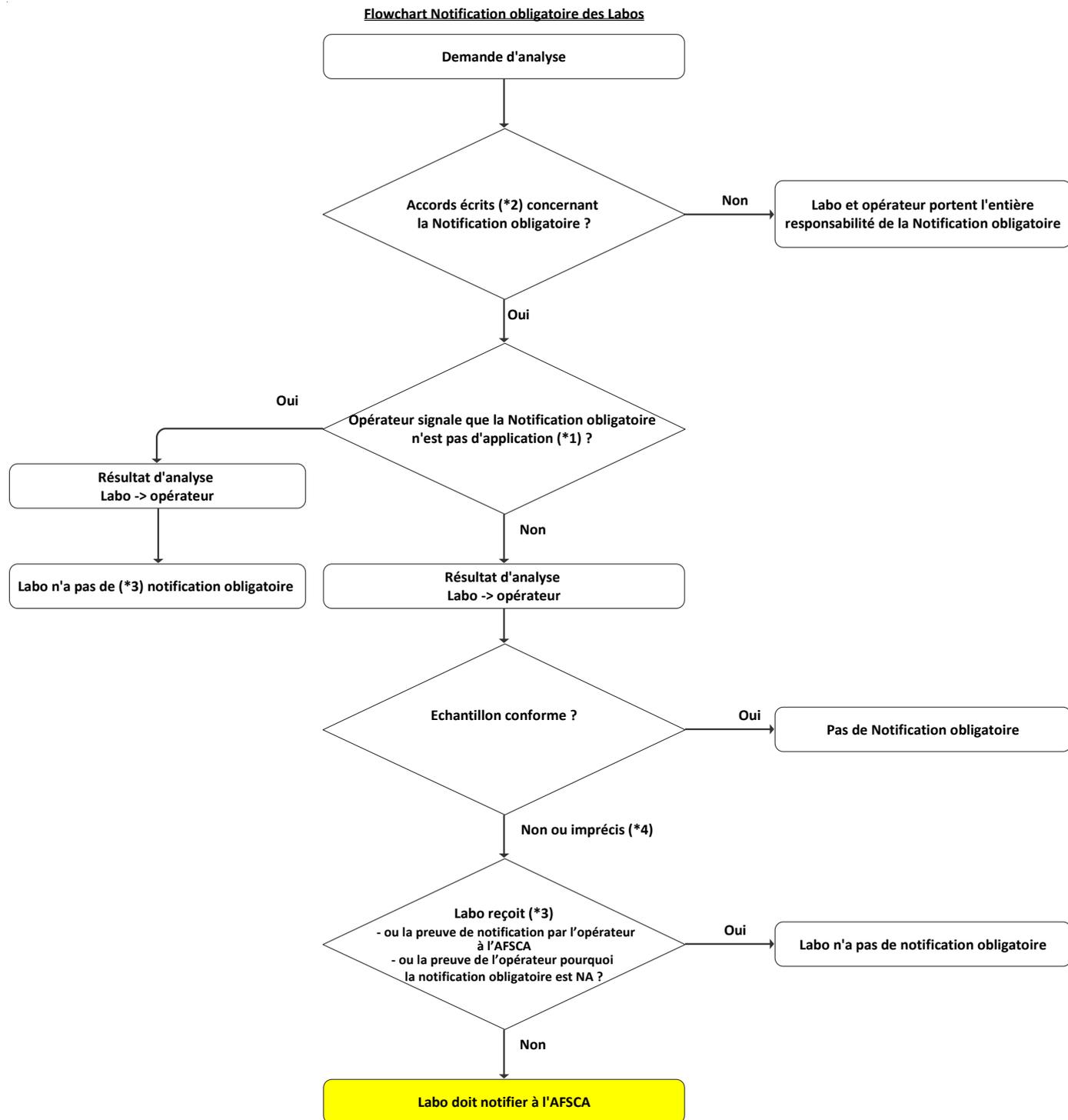
**Flowchart notification obligatoire
Générale**



* les règles spécifiques concernant les limites de notification et la mise en œuvre des évaluations de risques sont reprises dans la présente procédure

** Sauf s'il est évident qu'un problème s'est produit, le principe « ASAP » s'applique = ceci doit être notifié dès que l'on dispose des résultats d'analyse

Il est précisé dans le flowchart ci-dessous dans quels cas un laboratoire doit notifier.



(*1) Notification obligatoire non applicable ?

Cela dépend d'une combinaison de différents facteurs dont entre autres :

- le produit analysé relève-t-il de la chaîne alimentaire ?
- l'ingrédient dont le lot serait la cause du problème et qui a été utilisé dans le produit analysé relève-t-il de la chaîne alimentaire ?
- des produits ont-ils été fabriqués dans la même installation que celle où les produits analysés ont été fabriqués, cette installation étant la cause du problème ?
-

(*2) Accords écrits :

Il s'agit d'un document écrit qui précise l'accord pris entre le laboratoire et son client en ce qui concerne la notification obligatoire. Il peut s'agir d'un document qui précise qui fait quoi et quand en matière de notification obligatoire.

- qui : disponibilité, accessibilité, par quels canaux (y compris pendant les congés) ?
- quoi : ex. de quelle façon, qui indiquera si la notification obligatoire est applicable ou pas... ?
- quand : ex. clarification des termes ?
- ...

L'accord écrit peut, le cas échéant, être remplacé par des règles de notification reprises dans les conditions de vente du laboratoire qui sont approuvées formellement par les clients.

(*3) Si le laboratoire a des indices sérieux d'erreur ou de fraude chez son client, qui peuvent avoir une influence sur la notification, il est tenu de notifier même s'il a un accord avec ledit client pour ne pas le faire.

(*4) Dans ce cas, lors de la communication du résultat au client, il faut systématiquement attirer l'attention de celui-ci sur le fait que le laboratoire effectuera lui-même la notification à l'AFSCA s'il ne reçoit pas la preuve que la notification a été faite par son client.

2. Définitions et abréviations

CC α : limite de décision : Limite à laquelle et au-delà de laquelle il est permis de conclure avec une probabilité d'erreur alpha qu'un échantillon est non conforme (source: modifiant la décision 2002/657/CE en ce qui concerne la fixation de limites de performances minimales requises (LPMR) pour certains résidus dans les aliments d'origine animale) ;

Critère microbiologique : un critère définissant l'acceptabilité d'un produit, d'un lot de denrées alimentaires ou d'un procédé, sur la base de l'absence, de la présence ou du nombre de micro-organismes, et/ou sur la base de la quantité de leurs toxines/métabolites, par unité(s) de masse, volume, surface ou lot ;

Incertitude de mesure : incertitude de mesure de la méthode d'analyse calculée à l'aide d'un coefficient de couverture 2 qui donne un niveau de confiance d'environ 95%.

Limite de notification : Valeur à partir de laquelle un exploitant / laboratoire / organisme de certification ou d'inspection doit obligatoirement notifier à l'AFSCA pour un paramètre / matrice déterminé suivant les modalités décrites dans l'A.M. du 22/01/04 (MB 13/02/2004) relatif à la notification obligatoire ;

LMR (pesticide) : limite maximale de résidus : : une concentration maximale du résidu d'un pesticide autorisée dans ou sur des denrées alimentaires ou aliments pour animaux, fixée sur la base des bonnes pratiques agricoles et de l'exposition la plus faible possible permettant de protéger tous les consommateurs vulnérables (source: Règlement (CE) n° 396/2005 concernant les limites maximales applicables aux résidus de pesticides présents dans ou sur les denrées alimentaires et les aliments pour animaux d'origine végétale et animale et modifiant la directive 91/414/CEE du Conseil);

LMR (Médicaments vétérinaires) : Limite maximale de résidus: la teneur maximale en résidus, résultant de l'utilisation d'un médicament vétérinaire (exprimé en mg/kg ou en mg/kg sur la base du poids frais), que la Communauté peut accepter comme légalement autorisée ou qui est reconnue comme acceptable dans ou sur des denrées alimentaires (source: Règlement (CE) n° 470/2009 du Parlement européen et du Conseil du 6 mai 2009 établissant des procédures communautaires pour la fixation des limites de résidus des substances pharmacologiquement actives dans les aliments d'origine animale, abrogeant le règlement (CEE) n° 2377/90 du Conseil et modifiant la directive 2001/82/CE du Parlement européen et du Conseil et le règlement (CE) n° 726/2004 du Parlement européen et du Conseil et Règlement (UE) No 37/2010 de la commission du 22 décembre 2009 relatif aux substances pharmacologiquement actives et à leur classification en ce qui concerne les limites maximales de résidus dans les aliments d'origine animale);

LOD : *Limit of detection*, Capacité de détection : plus petite teneur en substance pouvant être détectée, identifiée et/ou quantifiée dans un échantillon. Dans le cas des substances pour lesquelles aucune limite autorisée n'a été fixée, la capacité de détection est la concentration la plus faible à laquelle une méthode peut détecter des échantillons véritablement contaminés. (Source : Décision 2002/657 de la Commission du 12 août 2002 portant modalités d'application de la directive 96/23/CE du Conseil en ce qui concerne les performances des méthodes d'analyse et l'interprétation des résultats.) ;

LOQ : *Limit of Quantitation*, limite de quantification : - concentration minimale de résidus de pesticide ou de contaminant qui peut être identifiée et dosée quantitativement avec un degré de certitude acceptable par une méthode officielle d'analyse dans une denrée alimentaire, un produit agricole ou un aliment pour animaux (Guide pour le calcul des quantités de résidus de pesticides apportées par l'alimentation - OMS) ;

ML Maximum Level : teneur maximale admissible d'application pour les contaminants et pour les coccidiostatiques dans le cas où des résidus sont mis en évidence dans des espèces non cibles;

MRPL : Minimum Required Performance Level : Limites de performances minimales requises : la teneur minimale en analyte dans un échantillon qui doit être au moins détectée et confirmée. Elle doit harmoniser les performances analytiques des méthodes applicables aux substances pour lesquelles aucune limite autorisée n'a été fixée (source : Décision 2002/657 de la Commission du 12 août 2002 portant modalités d'application de la directive 96/23/CE du Conseil en ce qui concerne les performances des méthodes d'analyse et l'interprétation des résultats).

Norme : Limite fixée réglementairement

OGM : Organismes génétiquement modifiés ;

Teneurs de référence : Indicateurs de performance utilisés pour vérifier l'efficacité des mesures d'atténuation et sont basées sur l'expérience acquise et la présence d'acrylamide en ce qui concerne les grandes catégories de denrées alimentaires.

TIAC : Toxi-infection alimentaire collective : un foyer de TIAC est défini par l'apparition d'au moins 2 cas de symptômes, en général digestifs, dont on peut rapporter la cause à une même origine alimentaire ;

3. Limites de notifications

Contaminants microbiologiques et Toxines	Annexe I
Contaminants chimiques et OGM	Annexe II
Maladies animales et parasites dont la notification est obligatoire par les agriculteurs	Annexe III
Liste des organismes nuisibles pour les végétaux et les produits végétaux cultivés en Belgique dont la notification est obligatoire	Annexe IV
Produits phytopharmaceutiques	Annexe V

CONTAMINANTS MICROBIOLOGIQUES ET TOXINES
--

I.a. Denrées alimentaires

Les critères microbiologiques réglementaires sont repris dans le Règlement (CE) n° 2073/2005 de la Commission du 15 novembre 2015 concernant les critères microbiologiques applicables aux denrées alimentaires et dans l'arrêté royal du 26 avril 2009 concernant des critères microbiologiques applicables aux denrées alimentaires. Pour l'eau, les exigences microbiologiques réglementaires sont reprises dans l'arrêté royal du 14 janvier 2002 relatif à la qualité des eaux destinées à la consommation humaine qui sont conditionnées ou qui sont utilisées dans les établissements alimentaires pour la fabrication et/ou la mise dans le commerce de denrées alimentaires et dans l'arrêté royal du 8 février 1999 concernant les eaux minérales naturelles et les eaux de source.

L'annexe du document "Limites d'action pour les contaminants microbiologiques dans les denrées alimentaires" reprend les critères microbiologiques pour la combinaison des matrices et paramètres qui font partie du programme de contrôle de l'Agence. Cette annexe contient également les valeurs indicatives en matière de sécurité alimentaire, d'hygiène des procédés et de distribution qui s'appliquent dans le secteur alimentaire et dont l'Agence se sert pour statuer sur les résultats d'analyse des combinaisons matrice/paramètre pour lesquelles ils n'existent pas de critères réglementaires. Ceci est une liste non limitative sur laquelle les opérateurs et les laboratoires peuvent se baser pour répondre à leurs obligations en matière de notification obligatoire.

1. Limites de notification applicables aux micro-organismes pathogènes

Un dépassement d'un critère de sécurité alimentaire ou d'une valeur indicative de sécurité alimentaire doit être notifié à l'Agence. Exemples : *Campylobacter spp.*, *Chronobacter sakazakii*, *Listeria monocytogenes*, *Salmonella spp.*, *Vibrio cholerae pathogène*, *Vibrio parahaemolyticus pathogène*, STEC (isolat stx+ et eae+), *Yersinia enterocolitica pathogène*, *Hépatite A virus*, *Norovirus*.

Un dépassement d'un critère d'hygiène des procédés (voir Règlement (CE) n° 2073/2005) ou un dépassement d'une valeur indicative d'hygiène des procédés ou d'une valeur indicative de distribution (voir annexe du document "Limites d'action pour les contaminants microbiologiques dans les denrées alimentaires") ne doit pas être notifié à l'Agence.

2. Toxines

Toute détection de toxines de *Staphylococcus aureus*, *Bacillus cereus*, *Clostridium perfringens* ou *Clostridium botulinum* doit être notifiée à l'Agence.

Si l'opérateur fait le choix d'identifier les propriétés productrices de toxines des isolats au lieu des toxines elles-mêmes, l'identification des propriétés productrices de toxines doit alors être notifiée à l'Agence.

Tout dépassement des critères relatifs aux biotoxines marines présentes dans les mollusques bivalves vivants, spécifiés à l'annexe III, section VII du Règlement (CE) n° 853/2004 fixant des règles spécifiques d'hygiène applicables aux denrées alimentaires d'origine animale, doit être notifié à l'Agence.

3. Limites de notification spécifiques au lait

Tout dépassement des critères relatifs au lait cru, spécifiés dans l'annexe III, section IX du Règlement (CE) n° 853/2004 fixant des règles spécifiques d'hygiène applicables aux denrées alimentaires d'origine animale, doit être notifié à l'Agence.

4. Situation spécifique pour l'eau

Pour l'eau, la situation relative aux critères microbiologiques est très spécifique. La législation en matière d'eau impose des normes, non seulement pour les micro-organismes pathogènes, mais également pour les micro-organismes avec généralement une 'fonction d'indicateur' pour les denrées alimentaires, comme par exemple *Escherichia coli*.

Les paramètres microbiologiques d'application aux matrices *eau* sont repris en annexe du document « Limites d'action pour contaminants microbiologiques dans les denrées alimentaires ». Il est à noter que cette liste n'est certainement pas exhaustive. Aucun micro-organisme ou parasite pathogène n'est par exemple spécifiquement mentionné dans ce document Excel car dans la législation y afférente, l'exigence minimale est décrite de manière très générale comme suit : les micro-organismes et parasites pathogènes doivent être absents. Par conséquent, l'obligation de notification s'applique toujours en cas de détection de micro-organismes (bactéries, virus) et de parasites pathogènes dans les produits mis sur le marché.

Pour les paramètres microbiologiques inclus dans cet Excel, la terminologie pour l'interprétation des normes a été harmonisée avec celle des autres denrées alimentaires, les termes 'critère de sécurité alimentaire' et 'critère d'hygiène du procédé' ont ainsi été utilisés.

Cela implique que lorsqu'un paramètre microbiologique est décrit dans la législation comme une exigence minimale, il est catalogué dans le tableau comme 'critère de sécurité alimentaire'. Tout dépassement d'un critère de sécurité alimentaire doit être notifié à l'Agence si les produits concernés se trouvent sur le marché. La législation en matière d'eau prévoit en effet que l'eau qui ne satisfait pas aux exigences minimales doit être déclarée nocive. De plus, l'opérateur ou le labo doit réaliser une évaluation des risques qui doit accompagner la notification, de même que toutes les informations pertinentes nécessaires à l'Agence pour évaluer la situation.

Si un paramètre microbiologique dans la législation en matière d'eau est considéré comme un paramètre indicateur, il apparaîtra alors dans le tableau comme 'critère d'hygiène du procédé'. En cas de dépassement, l'opérateur ou le labo doit d'abord réaliser une évaluation des risques et sur base de celle-ci, il faut décider si la notification est nécessaire ou non.

Lorsqu'il s'agit de paramètres indicateurs microbiologiques, il peut être nécessaire, pour une évaluation correcte de la sécurité de l'eau, de réaliser des tests et évaluations complémentaires afin de vérifier le bon fonctionnement de l'ensemble du processus de production d'eau.

5. Toxi-infections alimentaires (TIA)

Les toxi-infections alimentaires doivent toujours être notifiées à l'Agence.

I.b. Limite de notification à appliquer aux aliments pour animaux

Bactérie	Limite	Référence
<i>Salmonella</i>	Absence dans 25g ou ml	Avis 2001/16 du Comité scientifique

**CONTAMINANTS CHIMIQUES
OGM**

II.a. Applicables aux denrées alimentaires et aliments pour animaux

1. Résidus

a) Résidus de pesticides (y compris pesticides interdits)

Denrées alimentaires :

Valeur mesurée > LMR

- Les LMR applicables sont spécifiées sur le site <http://ec.europa.eu/food/plant/pesticides/eu-pesticides-database> ;
- L'incertitude de mesure n'est pas prise en considération.

Aliments pour animaux :

La situation peut être différente en fonction de la nature des produits destinés à l'alimentation animale :

- Si des normes existent dans l'annexe de la directive 2002/32, les limites de notification sont ces normes (compte tenu de l'incertitude de mesure de 50% ou de l'incertitude de mesure rapportée par le laboratoire).
- Si une LMR du règlement 396/2005 s'applique, la limite de notification est la LMR (compte tenu de l'incertitude de mesure de 50% ou de l'incertitude de mesure rapportée par le laboratoire).

NB : En cas d'absence de normes ou de LMR, il sera procédé à une analyse de risque au cas par cas.

b) Autres substances

Substances interdites (hormones, additifs interdits...)

- Hormones et substances de l'annexe I, groupe A de la Directive 96/23/CE relative aux mesures de contrôle à mettre en œuvre à l'égard de certaines substances et de leurs résidus dans les animaux vivants et leurs produits et additifs interdits et annexe I, tableau 2 Règlement (CE) n° 470/2009;

Valeur mesurée > CC α

Si MRPL : valeur mesurée \geq MRPL

- Médicaments vétérinaires

Si MRPL : valeur mesurée \geq MRPL

Si pas de MRPL : valeur mesurée $>$ CC α

- Les OGM non autorisés sont considérés comme des substances interdites, la détection de ces derniers entraîne une notification auprès de l'AFSCA.
La liste des OGM autorisés en Europe est disponible sur le site Web de l'AFSCA.

Substance autorisée (résidus de médicaments, ...)

- Médicaments vétérinaires et coccidiostatiques (espèces animales cibles)
Si CC α connu : valeur mesurée $>$ CC α
Si CC α non connu : valeur mesurée-incertitude de mesure $>$ LMR
- Coccidiostatiques (espèces animales non cibles)
Si CC α connu : valeur mesurée $>$ CC α
Si CC α non connu : valeur-incertitude de mesure $>$ ML
- Autres
Si CC α connu : valeur mesurée $>$ CC α
Si CC α non connu : valeur mesurée-incertitude de mesure $>$ LMR

2. Contaminants et additifs dans les denrées alimentaires

PCB, dioxines, métaux lourds, mycotoxines, nitrates...

Normes légales = ML (Maximum Level)

Valeur mesurée - incertitude de mesure $>$ ML.

NB : En cas d'absence de normes, il sera procédé à une analyse de risque au cas par cas.

Cas spécifique de l'acrylamide

Si l'opérateur et/ou le laboratoire n'est pas en mesure de faire une évaluation de risque, il devra notifier lorsque :

-Valeur mesurée - incertitude de mesure $>$ Teneur de référence

-Les teneurs de référence sont précisées à l'annexe IV du Règlement (UE) n° 2017/2158 de la Commission du 20 novembre 2017 établissant des mesures d'atténuation et des teneurs de référence pour la réduction de la présence d'acrylamide dans les denrées alimentaires.

Cas spécifique du DEET et de l'icaridine

Si l'opérateur et/ou le laboratoire n'est pas en mesure de faire une évaluation de risques, il devra notifier lorsque :

-Valeur mesurée - incertitude de mesure > Valeur de référence

Les valeurs de référence pour le commerce intracommunautaire sont mentionnées dans [le rapport de la réunion du Comité permanent sur les plantes, animaux, denrées alimentaires et aliments pour animaux, section « Novel food and Toxicological Safety » du 17 septembre 2018¹](#).

3. Contaminants et additifs dans les aliments pour animaux

a) PCB, dioxines, métaux lourds, ...

Valeur mesurée-incertitude de mesure > ML²

Sans préjudice des principes de base relatifs à la notification obligatoire, dans le but de permettre la réalisation des enquêtes visant à identifier la source des contaminations, l'opérateur informe immédiatement l'AFSCA lorsqu'il considère ou a des raisons de penser qu'un produit qu'il a importé, produit, cultivé, élevé, transformé, fabriqué ou distribué contient des teneurs élevées, inférieures aux ML, mais supérieures aux seuils d'intervention fixés à l'annexe de la Directive 2002/32 sur les substances indésirables dans les aliments pour animaux.

NB2 : En cas d'absence de normes, il sera procédé à une analyse de risque au cas par cas.

b) Mycotoxines...

Valeur mesurée-incertitude de mesure > ML³

II.b. D'application à l'eau

Normes légales = ML (Maximum Level)

Valeur mesurée - incertitude de mesure > ML.

Si pour l'eau minérale naturelle le contaminant a une valeur seuil définie dans l'AR du 8 février 1999, la notification obligatoire est d'application en cas de dépassement du niveau maximum. Pour l'eau soumise aux dispositions de l'AR du 14 janvier 2002, la notification obligatoire immédiate est d'application si le contaminant est défini comme une exigence minimale et si l'eau est vendue comme eau (ex. eau de table), utilisée comme ingrédient ou si elle entre directement en contact avec des ingrédients ou des denrées alimentaires. Les deux législations stipulent en effet que l'eau doit être déclarée nocive lorsqu'elle ne satisfait pas aux valeurs seuils spécifiées. De plus, l'opérateur ou le labo doit réaliser une évaluation des risques qui doit accompagner la notification, de même que toutes les informations pertinentes nécessaires à l'Agence pour évaluer la situation.

¹ https://ec.europa.eu/food/system/files/2018-10/reg-com_toxic_20180917_sum.pdf.

² Limite maximale fixée à l'annexe du règlement EU n° 574/2011 de la Commission du 16 juin 2011

³ Teneur maximale repris dans l'inventaire des actions et des limites d'action et propositions d'harmonisation dans le cadre des contrôles officiels - Contaminants chimiques, résidus et additifs (<http://www.favv-afsc.fgov.be/publicationsthematiques/inventaire-actions.asp>)

Pour l'eau soumise aux dispositions de l'AR du 14 janvier 2002, qui n'est utilisée que dans des applications où l'eau n'entre *pas* directement en contact avec des ingrédients ou des denrées alimentaires (et n'est donc pas considérée comme une denrée alimentaire ou un ingrédient), en cas de dépassement d'une exigence chimique minimale, il convient de réaliser d'abord une évaluation des risques. Sur la base de cette évaluation des risques, il faut ensuite décider s'il faut notifier ou non.

Si un paramètre (physico-) chimique est identifié comme un paramètre indicateur dans l'AR du 14 janvier 2002, le flowchart général s'applique à l'eau qui est soumise aux dispositions de cet AR et il faut d'abord réaliser une évaluation des risques, sur base de laquelle il faudra décider s'il faut ou non notifier. Étant donné qu'il s'agit de paramètres indicateurs, il peut être nécessaire, pour une évaluation correcte de la sécurité de l'eau, de réaliser des tests et évaluations complémentaires afin de vérifier le bon fonctionnement de l'ensemble du processus de production d'eau.

ANNEXE III

<p style="text-align: center;">MALADIES ANIMALES DONT LA NOTIFICATION EST OBLIGATOIRE AUPRES DE L'AFSCA PAR LES AGRICULTEURS / LES VETERINAIRES / LES LABORATOIRES</p>

I. Certaines maladies animales font l'objet d'une notification obligatoire de manière à limiter les risques de dissémination de celles-ci. Ces maladies sont désignées au niveau de la législation belge dans la loi du 24 mars 1987 relative à la santé des animaux⁽¹⁾

Les maladies des animaux auxquelles le chapitre III de la loi du 24 mars 1987 relative à la santé des animaux est applicable, sont mentionnées dans l'annexe 1 de l'A.R. du 3 février 2014 et sont les suivantes :

Notification obligatoire pour les responsables de laboratoire :

1° Maladies zoonotiques indépendamment de l'espèce animale :

a) Zoonoses virales :

- zoonose provoquée par le Norovirus ;
- zoonose provoquée par le virus de l'hépatite A ;
- zoonose provoquée par le virus de la grippe ;
- zoonoses provoquées par les virus transmis par les arthropodes ;
- (*) rage ;
- encéphalites virales zoonotiques ;
- Nipah disease ;
- Hendra virus ;
- infection à SARS-CoV-2.

b) Zoonoses bactériennes :

- borréliose ;
- botulisme ;
- brucellose ;
- campylobactériose ;
- leptospirose ;
- listériose ;
- psittacose ;
- salmonellose ;
- tuberculose ;
- vibriose ;
- yersiniose ;
- fièvre Q ;
- zoonose provoquée par Escherichia coli vérotoxigénique.

c) Zoonoses parasitaires :

- anisakiase ;
- cryptosporidiose ;
- cysticercose ;
- échinococcose ;
- toxoplasmose ;
- trichinellose.

Notification obligatoire pour les exploitants / les vétérinaires / le laboratoire :

2° Chez tous les mammifères :

- (*) charbon bactérien (bacillus anthracis) ;
- (*) rage ;
- maladie d'Aujeszky ;
- infection à SARS-CoV-2.

3° Chez les équidés :

- (*) anémie infectieuse équine ;
- (*) dourine ;
- lymphangite épizootique ;
- (*) encéphalomyélite équine vénézuélienne (VEE) ;
- (*) encéphalomyélite équine de l'Est (EEE) ;
- (*) encéphalomyélite équine de l'Ouest (WEE) ;
- (*) morve ;
- (*) peste équine ;
- stomatite vésiculeuse ;
- (*) fièvre du Nil occidental ;
- (*) encéphalite japonaise ;
- Hendra virus.

4° Chez les ruminants et les tylopodes (famille des camélidés) :

- (*) fièvre aphteuse ;
- (*) fièvre catarrhale du mouton (bluetongue) ;
- (*) peste bovine ;
- (*) peste des petits ruminants ;
- (*) fièvre de la vallée du Rift ;
- fièvre Q.

5° Chez les bovins :

- (*) brucellose bovine (sans préjudice de l'espèce Brucella au sein du genre Brucella) ;
- (*) dermatose nodulaire ;
- (*) leucose bovine enzootique ;
- (*) pleuropneumonie contagieuse ;
- (*) stomatite vésiculeuse ;
- (*) tuberculose ;
- (*) encéphalopathie spongiforme bovine (ESB) ;
- rhinotrachéite infectieuse bovine/vulvovaginite pustuleuse infectieuse ;
- maladie hémorragique épizootique ;
- (*) peste bovine ;
- botulisme ;
- diarrhée virale bovine.

6° Chez les ovins et caprins :

- brucellose (B. abortus) ;
- (*) brucellose (B. melitensis) ;
- brucellose (B. ovis) ;
- (*) clavelée (variolo ovine) et variolo caprine ;
- tremblante (scrapie).

7° Chez les cervidés :

- maladie hémorragique épizootique des cerfs ;
- maladie du dépérissement chronique (Chronic wasting disease).

8° Chez les porcins :

- (*) fièvre aphteuse ;
- (*) maladie vésiculeuse du porc ;

- (*) peste porcine africaine ;
 - (*) peste porcine classique ;
 - trichinose ;
 - brucellose porcine (B. suis) ;
 - (*) stomatite vésiculeuse ;
 - Nipah virus ;
 - (*) encéphalite japonaise ;
 - encéphalomyélite enzootique (maladie de Teschen).
- 9° Chez les lapins, lièvres et rongeurs :
- tularémie.
- 10° Chez les visons :
- entérite virale des visons.
- 11° Chez les volailles et oiseaux :
- (*) influenzas aviaires (HPAI) et H5H7 (LPAI) ;
 - (*) maladie de Newcastle ;
 - infections à Mycoplasma gallisepticum chez les poules et les dindes (maladie respiratoire chronique des volailles) ;
 - infections à Mycoplasma Meleagridis chez les dindes ;
 - infections à Salmonella Pullorum-Gallinarum et Salmonella Arizonae (pullorose/typhose) ;
 - choléra aviaire.
- 12° Chez les abeilles :
- acariose ;
 - loque américaine ;
 - loque européenne ;
 - (*) petit coléoptère des ruches (aethina tumida) ;
 - (*) acarien tropilaelaps.
- 13° Chez les poissons :
- (*) nécrose hématopoiétique infectieuse ;
 - (*) anémie infectieuse du saumon ;
 - (*) septicémie hémorragique virale ;
 - (*) nécrose hématopoiétique épizootique ;
 - (*) herpès virose de la carpe Koi.
- 14° Chez les mollusques :
- (*) infection à Bonamia ostreae ;
 - (*) infection à Bonamia exitiosa ;
 - (*) infection à Marteilia refringens ;
 - (*) infection à Perkinsus marinus ;
 - (*) infection à Microcytos mackini.
- 15° Chez les crustacés :
- (*) syndrome de Taura ;
 - (*) maladie de la tête jaune ;
 - (*) maladie des points blancs.
- 16° Chez les amphibiens :
- infection à Batrachochytrium dendrobatidis ;
 - infection à ranavirus.
- 17° Chez les primates non humains :
- Ebola virus ;
 - variole du singe.
- (*) *Maladies reprises dans la directive 82/894/CEE du Conseil du 21 décembre 1982 concernant la notification des maladies des animaux dans la Communauté.*

Toutes les informations disponibles pertinentes doivent être communiquées, il s'agit entre autres, de l'espèce animale en cause, du nombre d'animaux concernés, de la date d'échantillonnage, de l'agent zoonotique, de son sérotype...

**LISTE DES ORGANISMES DE QUARANTAINE POUR LES VÉGÉTAUX ET LES
PRODUITS VEGETAUX CULTIVES EN BELGIQUE ET
DONT LA NOTIFICATION EST OBLIGATOIRE AUPRÈS DE L'AFSCA**

Sont soumis à une obligation de notification les organismes de quarantaine pour les végétaux et les produits végétaux suivants :

- les organismes de quarantaine de l'Union qui sont mentionnés dans l'annexe II du Règlement d'Exécution (UE) 2019/2072 de la Commission du 28 novembre 2019 établissant des conditions uniformes pour la mise en œuvre du Règlement (UE) 2016/2031 du Parlement européen et du Conseil, en ce qui concerne les mesures de protection contre les organismes nuisibles aux végétaux, abrogeant le Règlement (CE) n° 690/2008 de la Commission et modifiant le Règlement d'exécution (UE) 2018/2019 de la Commission;
- les organismes pour lesquels la Commission européenne a promulgué des mesures d'urgence via des décisions ou des règlements européens et qui ne sont pas repris dans l'annexe II du Règlement d'Exécution (UE) 2019/2072.

Un aperçu de ces organismes de quarantaine est donné ci-après. Les plantes hôtes mentionnées dans les tableaux ont été ajoutées à titre d'information uniquement. L'introduction et la dissémination d'organismes de quarantaine sont interdites sur le territoire de l'Union. Toute constatation de présence doit être immédiatement notifiée (quelle que soit la plante hôte) à l'AFSCA.

Les organismes mentionnés dans la partie B de la liste des organismes de quarantaine de l'Union apparaissent déjà sur le territoire européen. C'est pourquoi il faut être encore plus attentif.

Les organismes mentionnés dans le Règlement Délégué (UE) 2019/1702 sont des organismes de quarantaine **prioritaires** de l'Union. Ils répondent à toutes les conditions suivantes :

- la présence de ces organismes nuisibles n'a pas été constatée sur le territoire de l'Union ou elle n'a pas été constatée sur le territoire considéré à l'exception d'une partie limitée de celui-ci ou à l'exception de présences rares, ponctuelles, isolées et peu fréquentes ;
- leur incidence économique, environnementale ou sociale potentielle est la plus grave pour le territoire de l'Union.

Ces organismes de quarantaine prioritaires sont indiqués dans la liste ci-après **en caractère gras**.

Les organismes mentionnés dans l'annexe III du Règlement d'Exécution (UE) 2019/2072 sont des organismes de quarantaine de zones protégées, dont l'introduction et la dissémination sont interdites uniquement dans certaines zones protégées. Actuellement, il n'existe pas de telles zones protégées en Belgique. Le seul organisme de quarantaine de zones protégées soumis à la notification obligatoire en Belgique est le feu bactérien (*Erwinia amylovora*) dans les zones tampons.

Pour chaque organisme mentionné, les codes correspondants attribués par l'OEPP - Organisation Européenne et Méditerranéenne pour la Protection des Plantes (<https://www.eppo.int/>) ont été ajoutés.

I. – Liste des organismes de quarantaine de l'Union

Partie A. *Organismes de quarantaine de l'Union (avec leurs plantes hôtes possibles) dont la présence n'est pas connue sur le territoire de l'Union et importants pour toute la Communauté*

	Organismes de quarantaine de l'Union et codes OEPP correspondants	Plantes hôtes possibles
A)	Bactéries	
1	Candidatus Liberibacter africanus (Citrus greening bacterium) [LIBEAF]	<i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Citrus reticulata</i> (mandarinier), <i>Citrus x tangelo</i> (mineola fruit)
2	Candidatus Liberibacter americanus (Brazilian citrus greening) [LIBEAM]	<i>Citrus sinensis</i> (oranger)
3	Candidatus Liberibacter asiaticus (greening des agrumes) [LIBEAS]	<i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Citrus reticulata</i> (mandarinier), <i>Citrus x tangelo</i> (mineola fruit)
4	<i>Curtobacterium flaccumfaciens</i> pv. <i>flaccumfaciens</i> (Hedges) Collins & Jones (flétrissement bactérien du haricot) [CORBFL]	<i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot)
5	<i>Pantoea stewartii</i> subsp. <i>stewartii</i> (Smith) Mergaert, Verdonck & Kersters (flétrissement bactérien du maïs) [ERWIST]	<i>Zea mays</i> (maïs)
6	<i>Ralstonia pseudosolanacearum</i> Safni <i>et al.</i> (flétrissement bactérien) [RALSPS]	<i>Arachis hypogaea</i> (arachide, cacahuète), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Rosa</i> spp., <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Syzygium aromaticum</i> (giroflie)
7	<i>Ralstonia syzygii</i> subsp. <i>celebesensis</i> Safni <i>et al.</i> (maladie du sang du bananier) [RALSSC]	<i>Musa</i> spp. (bananier), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
8	<i>Ralstonia syzygii</i> subsp. <i>indonesiensis</i> Safni <i>et al.</i> (agent pathogène de la pourriture bactérienne) [RALSSI]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Syzygium aromaticum</i> (girofle)
9	<i>Xanthomonas oryzae</i> pv. <i>oryzae</i> (Ishiyama) Swings <i>et al.</i> (maladie bactérienne des feuilles de riz) [XANTOR]	<i>Oryza sativa</i> (riz)
10	<i>Xanthomonas oryzae</i> pv. <i>oryzicola</i> (Fang <i>et al.</i>) Swings <i>et al.</i> (brûlure bactérienne du riz) [XANTTO]	<i>Oryza sativa</i> (riz)
11	<i>Xanthomonas citri</i> pv. <i>aurantifolii</i> (Schaad <i>et al.</i>) Constantin <i>et al.</i> (chancre citrique) [XANTAU]	<i>Citrus</i> spp.
12	<i>Xanthomonas citri</i> pv. <i>citri</i> (Hasse) Constantin <i>et al.</i> (chancre bactérien des agrumes) [XANTCI]	<i>Citrus aurantiifolia</i> (citron vert), <i>Citrus paradisi</i> (pamplemoussier), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)

B)	<u>Champignons et oomycètes</u>	
1	<i>Anisogramma anomala</i> (Peck) E. Müller (brûlure orientale du noisetier) [CRSPAN]	<i>Corylus avellana</i> (noisetier)
2	<i>Apiosporina morbosa</i> (Schwein.) Arx (nodule noir du prunier, du cerisier, du pêcher) [DIBOMO]	<i>Prunus domestica</i> (prunier), <i>Prunus cerasus</i> (cerisier aigre), <i>Prunus persica</i> (pêcher)
3	<i>Atropellis</i> spp. [1ATRPG]	<i>Pinus</i> spp.
4	<i>Botryosphaeria kuwatsukai</i> (Hara) G.Y. Sun & E. Tanaka (pourriture annulaire de la pomme) [PHYOPI]	<i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Pyrus pyrifolia</i> var. <i>culta</i> (poirier asiatique)
5	<i>Bretziella fagacearum</i> (Bretz) Z.W. de Beer, T.A. Duong & M.J. Wingfield (flétrissement du chêne) [CERAFa]	<i>Quercus coccinea</i> (chêne écarlate), <i>Quercus ellipsoidalis</i> (northern pin oak), <i>Quercus falcata</i> (chêne rouge d'Espagne), <i>Quercus palustris</i> (chêne des marais), <i>Quercus petraea</i> (chêne sessile), <i>Quercus pubescens</i> (chêne pubescent), <i>Quercus robur</i> (chêne pédonculé), <i>Quercus rubra</i> (chêne rouge), <i>Quercus shumardii</i> (chêne de Shumard), <i>Quercus velutina</i> (chêne noir)
6	<i>Chrysomyxa arctostaphyli</i> Dietel (common yellow witches' broom rust) [CHMYAR]	<i>Picea engelmannii</i> (épicéa d'Engelmann), <i>Picea abies</i> (épicéa commun – sapin de Noël)
7	<i>Cronartium</i> spp. Fries [1CRONG] (rouille du pin, chêne, châtaignier), à l'exception de <i>Cronartium gentianeum</i> Thümen [CRONGE], <i>Cronartium pini</i> (Willdenow) Jørstad [ENDCPI] et <i>Cronartium ribicola</i> Fischer [CRONRI]	<i>Pinus</i> spp., <i>Quercus</i> spp., <i>Castanea</i> spp.
8	<i>Davidsoniella virescens</i> (R.W. Davidson) Z.W. de Beer, T.A. Duong & M.J. Wingfield (sapstreak disease of maple) [CERAVI]	<i>Acer saccharum</i> (érable à sucre)
9	<i>Elsinoë australis</i> Bitanc. & Jenkins (gale des agrumes) [ELSIAU]	<i>Citrus reticulata</i> (mandarinier), <i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
10	<i>Elsinoë citricola</i> X.L. Fan, R.W. Barreto & Crous [ELSICI]	<i>Citrus</i> spp.
11	<i>Elsinoë fawcettii</i> Bitanc. & Jenkins (gale commune des agrumes) [ELSIFA]	<i>Citrus aurantium</i> (orange amère), <i>Citrus limon</i> (citronnier limonier), <i>Citrus paradisi</i> (pamplemoussier), <i>Citrus reticulata</i> (mandarinier), <i>Citrus x tangelo</i> (mineola fruit), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
12	<i>Fusarium oxysporum</i> f. sp. <i>albedinis</i> (Kill. & Maire) W.L. Gordon (maladie du bayoud du palmier dattier) [FUSAAL]	<i>Phoenix dactylifera</i> (palmier dattier), <i>Lawsonia inermis</i> (henné)
13	<i>Guignardia loricata</i> (Sawada) W. Yamam & Kaz. Itô (shoot blight of larch) [GUIGLA]	<i>Larix decidua</i> (mélèze commun), <i>Larix kaempferi</i> (mélèze du Japon), <i>Larix occidentalis</i> (mélèze d'occident)

14	<i>Gymnosporangium</i> spp. (rouille du poirier, pommier) [1GYMNG], à l'exception de: <i>Gymnosporangium amelanchieris</i> E. Fisch. ex F. Kern, <i>Gymnosporangium atlanticum</i> Guyot & Malenc Bon, <i>Gymnosporangium clavariiforme</i> (Wulfen) DC [GYMNCF], <i>Gymnosporangium confusum</i> Plowr. [GYMNCO], <i>Gymnosporangium cornutum</i> Arthur ex F. Kern [GYMNCR], <i>Gymnosporangium fusisporum</i> E. Fisch., <i>Gymnosporangium gaeumannii</i> H. Zogg, <i>Gymnosporangium gracile</i> Pat., <i>Gymnosporangium minus</i> Crowell, <i>Gymnosporangium orientale</i> P. Syd. & Syd., <i>Gymnosporangium sabiniae</i> (Dicks.) G. Winter [GYMNFU], <i>Gymnosporangium torminali-juniperini</i> E. Fisch. et <i>Gymnosporangium tremelloides</i> R. Hartig [GYMNTR]	<i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Cydonia oblonga</i> (cognassier), <i>Crataegus</i> spp. (aubépine), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Sorbus alnifolia</i> (alisier à feuilles d'aulne), <i>Juniperus</i> (genévrier), <i>Photinia</i> (photinia)
15	<i>Coniferiporia sulphurascens</i> (Pilát) L.W. Zhou & Y.C. Dai (laminated root rot) [PHELSU]	<i>Pseudotsuga menziesii</i> (douglas), <i>Abies grandis</i> (sapin géant)
16	<i>Coniferiporia weirii</i> (Murrill) L.W. Zhou & Y.C. Dai (pourridié des racines des conifères) [INONWE]	<i>Pseudotsuga menziesii</i> (douglas), <i>Thuja plicata</i> (thuya géant), <i>Tsuga mertensiana</i> (tsuga des montagnes)
17	<i>Melampsora farlowii</i> (Arthur) Davis (rouille de la Tsuga) [MELMFA]	<i>Tsuga canadensis</i> (Tsuga-sapin du Canada)
18	<i>Melampsora medusae</i> f. sp. <i>tremuloidis</i> Shain (rouille du peuplier) [MELMMT]	<i>Populus tremuloides</i> (peuplier)
19	<i>Mycodiella laricis-leptolepidis</i> (Kaz. Itô, K. Satô & M. Ota) Crous (needle cast of Japanese larch) [MYCOLL]	<i>Larix cajanderi</i> (mélèze de Dahurie), <i>Larix kaempferi</i> (mélèze du Japon)
20	<i>Neocosmospora ambrosia</i> (Gadd & Loos) L. Lombard & Crous (champignon associé avec les scolytes ambrosia <i>Euwallacea</i> sp.) [FUSAAM]	<i>Acer palmatum</i> (érable du Japon), <i>Alnus incana</i> (aulne blanc), <i>Betula pendula</i> (bouleau blanc), <i>Castanospermum australe</i> (châtaignier d'Australie), <i>Persea americana</i> (avocatier), <i>Platanus occidentalis</i> (platane d'Occident), <i>Populus nigra</i> (peuplier noir), <i>Quercus suber</i> (chêne liège), <i>Salix babylonica</i> (saule pleureur)
21	<i>Neocosmospora euwallaceae</i> (S. Freeman, Z. Mendel, T. Aoki & O'Donnell) Sandoval-Denis, L. Lombard & Crous (champignon associé avec les scolytes ambrosia <i>Euwallacea</i> sp.) [FUSAEW]	<i>Acer palmatum</i> (érable du Japon), <i>Alnus incana</i> (aulne blanc), <i>Betula pendula</i> (bouleau blanc), <i>Castanospermum australe</i> (châtaignier d'Australie), <i>Persea americana</i> (avocatier), <i>Platanus occidentalis</i> (platane d'Occident), <i>Populus nigra</i> (peuplier noir), <i>Quercus suber</i> (chêne liège), <i>Salix babylonica</i> (saule pleureur)
22	<i>Phyllosticta citricarpa</i> (McAlpine) Van der Aa (taches noires des agrumes) [GUIGCI]	<i>Citrus limon</i> (citronnier limonier), <i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Fortunella</i> spp.

		(kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
23	<i>Phyllosticta solitaria</i> Ellis et Everhart (blotch du pommier) [PHYSSL]	<i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Crataegus</i> spp. (aubépine), <i>Pyrus</i> spp. (poirier)
24	<i>Phymatotrichopsis omnivora</i> (Duggar) Hennebert (maladie du Texas du cotonnier) [PHMPOM]	<i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Medicago sativa</i> (luzerne), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Vitis vinifera</i> (vigne), <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier)
25	<i>Phytophthora ramorum</i> (isolats de pays tiers) Werres, De Cock & Man in 't Veld (mort subite du chêne) [PHYTRA]	<i>Acer pseudoplatanus</i> (érable sycomore), <i>Castanea sativa</i> (châtaigner commun), <i>Larix kaempferi</i> (mélèze du Japon), <i>Lithocarpus densiflorus</i> (arbre du tannier), <i>Rhododendron</i> spp., <i>Umbellularia californica</i> (laurier de Californie), <i>Viburnum</i> spp. (viorne), <i>Quercus</i> spp. (chêne)
26	<i>Pseudocercospora angolensis</i> (T. Carvalho & O. Mendes) Crous & U. Braun (cercosporiose des agrumes) [CERCAN]	<i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
27	<i>Pseudocercospora pini-densiflorae</i> (Hori & Nambu) Deighton (cercosporiose des aiguilles du pin) [CERSPD]	<i>Pinus densiflora</i> (pin rouge du Japon), <i>Pinus pinaster</i> subsp. <i>Escarena</i> (pin maritime), <i>Pinus radiata</i> (pin de Monterey), <i>Pinus thunbergii</i> (pin noir du Japon)
28	<i>Puccinia pittieriana</i> Hennings [PUCCPT] (rouille de la pomme de terre)	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
29	<i>Septoria malagutii</i> E.T. Cline (septoria leaf spot of potato) [SEPTLM]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
30	<i>Sphaerulina musiva</i> (Peck) Quaedvl, Verkley & Crous. (septoria canker of poplar) [MYCOPP]	<i>Populus nigra</i> (peuplier noir), <i>Populus x canadensis</i> (peuplier du Canada)
31	<i>Stagonosporopsis andigena</i> (Turkensteen) Aveskamp, Gruyter & Verkley [PHOMAN]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
32	<i>Stegophora ulmea</i> (Fr.) Syd. & P. Syd (anthracnose de l'orme) [GNOMUL]	<i>Ulmus americana</i> (orme blanc d'Amérique)
33	<i>Thecaphora solani</i> (Thirumulachar & O'Brien) Mordue (charbon de la pomme de terre) [THPHSO]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
34	<i>Tilletia indica</i> Mitra (carie de Karnal) [NEOVIN]	<i>Triticum aestivum</i> (blé tendre), <i>Triticum durum</i> (blé dur), <i>Secale cereale</i> (seigle)
35	<i>Venturia nashicola</i> S. Tanaka & S. Yamamoto (tavelure du poirier du Japon) [VENTNA]	<i>Pyrus pyrifolia</i> (poirier de Chine, Nashi)
C)	<u>Insectes et acariens</u>	
1.	<i>Acleris</i> spp. (tordeuses): 1.1. <i>Acleris gloverana</i> (Walsingham) [ACLRGL] 1.2. <i>Acleris issikii</i> Oku [ACLRIS] 1.3. <i>Acleris minuta</i> (Robinson) [ACLRMI] 1.4. <i>Acleris nishidai</i> Brown [ACLRNI]	<i>Alnus rubra</i> (aulne rouge), <i>Betula</i> spp. (bouleau), <i>Pseudotsuga menziesii</i> (douglas), <i>Salix</i> spp. (saule), <i>Populus</i> spp. (peuplier), <i>Quercus</i> spp. (chêne), <i>Tsuga heterophylla</i> (tsuga de Californie), <i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Picea</i> spp. (épicéa), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Tsuga</i>

	<p>1.5. <i>Acleris nivisellana</i> (Walsingham) [ACLRNV]</p> <p>1.6. <i>Acleris robinsoniana</i> (Forbes) [ACLRRO]</p> <p>1.7. <i>Acleris semipurpurana</i> (Kearfott) [CROISE]</p> <p>1.8. <i>Acleris senescens</i> (Zeller) [ACLRSE]</p> <p>1.9. <i>Acleris variana</i> (Fernald) [ACLRVA]</p>	<p>spp., <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Prunus</i> spp., <i>Rubus</i> spp. (framboisier), <i>Crataegus</i> spp. (aubépine), <i>Sorbus</i> spp. (sorbier), <i>Rosa</i> spp. (rosier)</p>
2	<i>Acrobasis pyrivorella</i> (Matsumura) (pyrale du poirier) [NUMOPI]	<i>Pyrus communis</i> (poirier)
3	<i>Agrilus anxius</i> (Gory) (perceur doré - agrile du bouleau) [AGRLAX]	<i>Betula albosinensis</i> (bouleau de Chine à écorce rouge), <i>Betula alleghaniensis</i> (bouleau jaune), <i>Betula dahurica</i> (bouleau de Mongolie), <i>Betula ermanii</i> (bouleau d'Erman), <i>Betula lenta</i> (bouleau merisier), <i>Betula occidentalis</i> (bouleau d'eau), <i>Betula papyrifera</i> (bouleau à papier), <i>Betula pendula</i> (bouleau blanc), <i>Betula populifolia</i> (bouleau à feuilles de peuplier), <i>Betula pubescens</i> (bouleau pubescent), <i>Betula utilis</i> subsp. <i>jacquemontii</i> (bouleau de l'Himalaya à écorce blanche)
4	<i>Agrilus planipennis</i> (Fairmaire) (agrile du frêne) [AGRLPL]	<i>Fraxinus excelsior</i> (frêne commun), <i>Fraxinus nigra</i> (frêne noir), <i>Fraxinus ornus</i> (frêne à fleurs), <i>Fraxinus quadrangulata</i> (frêne bleu), <i>Chionanthus virginicus</i> (arbre à neige), <i>Juglans ailanthifolia</i> (noyer du Japon), <i>Pterocarya rhoifolia</i> (ptérocaryer du Japon), <i>Ulmus davidiana</i> (orme japonais)
5	<i>Aleurocanthus citriperdus</i> Quaintance & Baker (mouche blanche) [ALECCT]	<i>Citrus</i> spp.
6	<i>Aleurocanthus woglumi</i> Ashby (aleurode noir des agrumes) [ALECWO]	<i>Citrus</i> spp., <i>Cydonia oblonga</i> (cognassier), <i>Mangifera indica</i> (manguier), <i>Punica granatum</i> (grenadier), <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Vitis vinifera</i> (vigne)
7	<p><i>Andean potato weevil complex:</i></p> <p>7.1. <i>Phyrdenus muriceus</i> Germar [PHRDMU]</p> <p>7.2. <i>Premnotrypes</i> spp. [1PREMG]</p> <p>7.3. <i>Rhigopsidius tucumanus</i> Heller [RHGPTU]</p>	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
8	<i>Anthonomus bisignifer</i> Schenkling (charançon japonais du fraisier) [ANTHBI]	<i>Fragaria x ananassa</i> (fraisier à gros fruits)
9	<i>Anthonomus eugenii</i> (Cano) (charançon du piment) [ANTHEU]	<i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Capsicum frutescens</i> (piment de Cayenne), <i>Solanum melongena</i> (aubergine)
10	<i>Anthonomus grandis</i> (Boh.) (charançon du cotonnier) [ANTHGR]	<i>Gossypium</i> spp. (cotonnier)
11	<i>Anthonomus quadrigibbus</i> Say (charançon de la pomme) [TACYQU]	<i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Prunus avium</i> (cerisier des bois, cerisier sauvage), <i>Pyrus communis</i> (poirier)

12	<i>Anthonomus signatus</i> Say (charançon du fraisier) [ANTHSI]	<i>Fragaria x ananassa</i> (fraisier à gros fruits), <i>Rosa</i> spp. (rosier), <i>Rubus idaeus</i> (framboisier), <i>Vaccinium</i> spp. (airelle)
13	<i>Apriona cinerea</i> Chevrolat (apple stem borer) [APRICI]	<i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Maclura pomifera</i> (oranger des Osages), <i>Morus indica</i> (mûrier à feuilles de platane), <i>Populus</i> spp. (peuplier), <i>Ficus carica</i> (figuier)
14	<i>Apriona germari</i> (Hope) (mulberry longicorn beetle) [APRIGE]	<i>Artocarpus heterophyllus</i> (artocarbe à feuilles entières), <i>Broussonetia papyrifera</i> (mûrier à papier), <i>Ficus carica</i> (figuier), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Malus baccata</i> (pommier à baies), <i>Morus</i> spp. (mûrier), <i>Populus</i> spp. (peuplier)
15	<i>Apriona rugicollis</i> Chevrolat (capricorne du mûrier) [APRIJA]	<i>Celtis sinensis</i> (micocoulier de Chine), <i>Enkianthus perulatus</i> (enkianthus blanc), <i>Eriobotrya japonica</i> (néflier du Japon), <i>Ficus carica</i> (figuier), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Morus</i> spp. (mûrier), <i>Populus</i> spp. (peuplier), <i>Robinia pseudoacacia</i> (robinier), <i>Salix babylonica</i> (saule pleureur), <i>Zelkova serrata</i> (zelkova du Japon)
16	<i>Arrhenodes minutus</i> Drury (charançon du chêne) [ARRHMI]	<i>Quercus</i> spp. (chêne), <i>Ulmus</i> spp. (orme), <i>Fagus</i> spp. (hêtre), <i>Populus</i> spp. (peuplier)
17	<i>Aschistonyx eppoi</i> Inouye (cécidomyie du genévrier) [ASCXEP]	<i>Juniperus</i> spp. (genévrier)
18	<i>Bactericera cockerelli</i> (Sulc.) (psylle de la tomate et de la pomme de terre) [PARZCO]	<i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
19	<i>Bemisia tabaci</i> Genn. (populations non européennes) (aleurode ou mouche blanche du tabac), espèce connue en tant que vecteur de virus [BEMITA]	<i>Euphorbia pulcherrima</i> (poinsettia, rose de Noël), <i>Gerbera jamesonii</i> (gerbera), <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier), <i>Ipomoea batatas</i> (patate douce), <i>Manihot esculenta</i> (cassava, manioc), <i>Nicotiana tabacum</i> (tabac), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Cucurbita pepo</i> (courgette), <i>Glycine max</i> (soja), <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Melissa officinalis</i> (mélisse officinale), <i>Ocimum basilicum</i> (basilic), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Salvia officinalis</i> (sauge), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Thymus serpyllum</i> (thym)
20	<i>Carposina sasakii</i> Matsumara (carpocapse du pêcher) [CARSSA]	<i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Pyrus pyrifolia</i> (poirier de Chine)
21	<i>Ceratothripoides claratris</i> (thrips oriental de la tomate) (Shumsher) [CRTZCL]	<i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
22	<i>Choristoneura</i> spp. (tordeuses) :	<i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Populus tremuloides</i> (peuplier d'Amérique), <i>Pseudotsuga</i>

	<p>22.1. <i>Choristoneura carnana</i> Barnes & Busck [CHONCA] 22.2. <i>Choristoneura conflictana</i> Walker [ARCHCO] 22.3. <i>Choristoneura fumiferana</i> Clemens [CHONFU] 22.4. <i>Choristoneura lambertiana</i> Busck [TORTLA] 22.5. <i>Choristoneura occidentalis</i> biennis Freeman [CHONBI] 22.6. <i>Choristoneura occidentalis occidentalis</i> Freeman [CHONOC] 22.7. <i>Choristoneura orae</i> Freeman [CHONOR] 22.8. <i>Choristoneura parallela</i> Robinson [CHONPA] 22.9. <i>Choristoneura pinus</i> Freeman [CHONPI] 22.10. <i>Choristoneura retiniana</i> Walsingham [CHONRE] 22.11. <i>Choristoneura rosaceana</i> Harris [CHONRO]</p>	<p><i>menziesii</i> (douglas), <i>Betula papyrifera</i> (bouleau à papier), <i>Chamaedaphne calyculata</i> (cassandre caliculé), <i>Gerbera jamesonii</i> (gerbéra), <i>Hypericum perforatum</i> (millepertuis), <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Rubus idaeus</i> (framboisier), <i>Picea</i> spp. (épicéa), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Salix</i> spp. (saule), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Larix</i> spp. (mélèze)</p>
23	<p><i>Cicadomorpha</i>, connus en tant que vecteurs de <i>Xylella fastidiosa</i> (maladie de Pierce) [XYLEFA]: 23.1. <i>Acrogonia citrina</i> Marucci [ACRGCI] 23.2. <i>Acrogonia virescens</i> (Metcalf) [ACRGVI] 23.3. <i>Aphrophora angulata</i> Ball [APHRAN] 23.4. <i>Aphrophora permutata</i> Uhler [APHRPE] 23.5. <i>Bothrogonia ferruginea</i> (Fabricius) [TETTFE] 23.6. <i>Bucephalogonia xanthopis</i> (Berg) [BUCLXA] 23.7. <i>Clasteroptera achatina</i> Germar [CLASAC] 23.8. <i>Clasteroptera brunnea</i> Ball [CLASBR] 23.9. <i>Cuerna costalis</i> (Fabricius) [CUERCO] 23.10. <i>Cuerna occidentalis</i> Osman and Beamer [CUEROC] 23.11. <i>Cyphonia clavigera</i> (Fabricius) [CYPACG] 23.12. <i>Dechacona missionum</i> Berg [ONCMMI] 23.13. <i>Dilobopterus costalimai</i> Young [DLBPCO] 23.14. <i>Draeculacephala minerva</i> Ball [DRAEMI] 23.15. <i>Draeculacephala</i> sp. [1DRAEG]</p>	<p><i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Coffea</i> spp. (caféier), <i>Nerium oleander</i> (laurier-rose), <i>Olea europaea</i> (olivier), <i>Polygala myrtifolia</i> (polygala à feuilles de myrte), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Vitis vinifera</i> (vigne), plantes ligneuses, <i>Lavandula dentata</i> (lavande à feuilles dentées), <i>Prunus dulcis</i> (amandier doux). Une liste exhaustive se trouve ici: https://gd.eppo.int/taxon/XYLEFA/hosts</p>

23.16. <i>Ferrariana trivittata</i> Signoret [FRRATR]	
23.17. <i>Fingeriana dubia</i> Cavichioli [FINGDU]	
23.18. <i>Friscanus friscanus</i> (Ball) [FRISFR]	
23.19. <i>Graphocephala atropunctata</i> (Signoret) [GRCPAT]	
23.20. <i>Graphocephala confluens</i> Uhler [GRCPCF]	
23.21. <i>Graphocephala versuta</i> (Say) [GRCPVE]	
23.22. <i>Helochara delta</i> Oman [HELHDE]	
23.23. <i>Homalodisca ignorata</i> Melichar [HOMLIG]	
23.24. <i>Homalodisca insolita</i> Walker [HOMLIN]	
23.25. <i>Homalodisca vitripennis</i> (Germar) [HOMLTR]	
23.26. <i>Lepyronia quadrangularis</i> (Say) [LEPOQU]	
23.27. <i>Macugonalia cavifrons</i> (Stal) [MAGOCA]	
23.28. <i>Macugonalia leucomelas</i> (Walker) [MAGOLE]	
23.29. <i>Molomea consolidata</i> Schroder [MOLMCO]	
23.30. <i>Neokolla hyeroglyphica</i> (Say) [GRCPHI]	
23.31. <i>Neokolla severini</i> DeLong [NKOLSE]	
23.32. <i>Oncometopia facialis</i> Signoret [ONCMFA]	
23.33. <i>Oncometopia nigricans</i> Walker [ONCMNI]	
23.34. <i>Oncometopia orbona</i> (Fabricius) [ONCMUN]	
23.35. <i>Oragua discoidula</i> Osborn [ORAGDI]	
23.36. <i>Pagaronia confusa</i> Oman [PGARCO]	
23.37. <i>Pagaronia furcata</i> Oman [PGARFU]	
23.38. <i>Pagaronia trecedecempunctata</i> Ball [PGARTR]	
23.39. <i>Pagaronia triunata</i> Ball [PGARTN]	
23.40. <i>Parathona gratiosa</i> (Blanchard) [PTHOGR]	
23.41. <i>Plesiommata corniculata</i> Young [PLSOCO]	
23.42. <i>Plesiommata mollicella</i> Fowler [PLSOMO]	
23.43. <i>Poophilus costalis</i> (Walker) [POOPCO]	

	23.44. <i>Sibovia sagata</i> (Signoret) [SIBOSA] 23.45. <i>Sonesimia grossa</i> (Signoret) [SONEGR] 23.46. <i>Tapajosa rubromarginata</i> (Signoret) [TAPARU] 23.47. <i>Xyphon flaviceps</i> (Riley) [CARNFL] 23.48. <i>Xyphon fulgida</i> (Nottingham) [CARNFU] 23.49. <i>Xyphon triguttata</i> (Nottingham) [CARNTR]	
24	<i>Conotrachelus nenuphar</i> (Herbst) (charançon de la prune) [CONHNE]	<i>Prunus domestica</i> (prunier), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Amelanchier canadensis</i> (amélanchier du Canada), <i>Pyrus</i> spp. (poirier), <i>Malus domestica</i> (pommier)
25	<i>Dendrolimus sibiricus</i> Chetverikov (Siberian silk moth) [DENDSI]	<i>Abies nephrolepis</i> (sapin de Sibérie orientale), <i>Abies sibirica</i> (sapin de Sibérie), <i>Larix cajanderi</i> (mélèze de Dahurie), <i>Larix sibirica</i> (mélèze de Sibérie), <i>Pinus koraiensis</i> (pin de Corée), <i>Pinus sibirica</i> (pin de Sibérie), <i>Pinus sylvestris</i> (pin sylvestre)
26	<i>Diabrotica barberi</i> Smith & Lawrence (chrysomèle des racines du maïs) [DIABLO]	<i>Zea mays</i> (maïs)
27	<i>Diabrotica undecimpunctata howardi</i> Barber (chrysomèle maculée du concombre) [DIABUH]	<i>Arachis hypogaea</i> (arachide, cacahuète), <i>Citrullus lanatus</i> (pastèque), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Cucurbita pepo</i> (citrouille), <i>Zea mays</i> (maïs)
28	<i>Diabrotica undecimpunctata undecimpunctata</i> Mannerheim (western spotted cucumber beetle) [DIABUN]	<i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Zea mays</i> (maïs)
29	<i>Diabrotica virgifera zea</i> Krysan & Smith (chrysomèle des racines du maïs) [DIABVZ]	<i>Zea mays</i> (maïs)
30	<i>Diaphorina citri</i> Kuwayana (psylle de l'oranger) [DIAACI]	<i>Citroncirus webberi</i> (citrange), <i>Citrus limon</i> (citronnier), <i>Citrus macrophylla</i> (macrophylla panachée), <i>Citrus paradisi</i> (pamplemoussier), <i>Murraya paniculata</i> (buis de Chine, bois jasmin), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié), <i>Triphasia trifolia</i> (orangine)
31	<i>Eotetranychus lewisi</i> (McGregor) (Lewis spider mite) [EOTELE]	<i>Euphorbia pulcherrima</i> (poinsettia, rose de Noël), <i>Fragaria x ananassa</i> (fraisier à gros fruits), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Rubus</i> spp. (framboisier)
32	<i>Euwallacea fornicatus sensu lato</i> (scolyte du théier) [XYLBFO]	<i>Acacia</i> spp., <i>Acer</i> spp. (érable), <i>Aesculus californica</i> (marronnier de Californie), <i>Ailanthus altissima</i> (arbre du ciel), <i>Albizia</i> spp., <i>Alnus</i> spp. (aulne), <i>Archontophoenix cunninghamiana</i> (palmier élégant), <i>Bauhinia</i> spp. (arbre à orchidées), <i>Brachychiton</i> spp. (arbre-bouteille),

		<i>Camellia</i> spp., <i>Castanospermum austral</i> (châtaignier austral), <i>Cocculus laurifolius</i> (cocculus à feuilles de laurier), <i>Combretum kraussii</i> (saule forestier), <i>Erythrina</i> spp. (haricot corail), <i>Eucalyptus</i> spp., <i>Fagus</i> spp. (hêtre), <i>Ficus</i> spp. (figuier), <i>Gleditsia triacanthos</i> (févier), <i>Hevea brasiliensis</i> (hévéa), <i>Howea forsteriana</i> (kentia), <i>Ilex</i> spp. (houx), <i>Jacaranda mimosifolia</i> (jacaranda à feuilles de mimosa), <i>Koelreuteria</i> spp. (le Savonnier), <i>Liquidambar</i> spp. (copalme), <i>Magnolia</i> spp., <i>Morus</i> spp. (mûrier), <i>Parkinsonia</i> spp. (épine), <i>Persea americana</i> (avocatier), <i>Platanus</i> spp. (platane), <i>Populus</i> spp. (peuplier), <i>Pterocarya stenoptera</i> (ptérocaryer de Chine), <i>Quercus</i> spp. (chêne), <i>Ricinus communis</i> (ricin), <i>Salix</i> spp. (saule), <i>Spathodea campanulata</i> (immortel étranger), <i>Tamarix ramosissima</i> (tamaris), <i>Virgilia</i> spp., <i>Wisteria</i> spp. (glycine)
33	<i>Exomala orientalis</i> (Waterhouse) (oriental beetle) [ANMLOR]	<i>Poaceae</i> (Graminées), <i>Rosa</i> spp. (rosier), <i>Saccharum officinarum</i> (cane à sucre), <i>Vaccinium</i> (airelle), <i>Zea mays</i> (maïs)
34	<i>Grapholita inopinata</i> (Heinrich) (Manchurian fruit moth) [CYDIIN]	<i>Malus</i> spp. (pommier), <i>Pyrus</i> spp. (poirier)
35	<i>Grapholita packardi</i> Zeller (phalène des cerises) [LASPPA]	<i>Prunus avium</i> (cerisier des bois, cerisier sauvage), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Cydonia oblonga</i> (cognassier), <i>Pyrus communis</i> (poirier)
36	<i>Grapholita prunivora</i> (Walsh) (petite pyrale de la pomme) [LASPPR]	<i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Prunus avium</i> (cerisier des bois, cerisier sauvage), <i>Prunus domestica</i> (prunier)
37	<i>Helicoverpa zea</i> (Boddie) (chenille des épis du maïs, noctuelle des tomates) [HELIZE]	<i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier), <i>Nicotiana tabacum</i> (tabac), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Sorghum bicolor</i> (sorgho), <i>Zea mays</i> (maïs)
38	<i>Hishimonus phycitis</i> (Distant) (cicadelle) [HISHPH]	<i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Citrus</i> spp. (citron), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
39	<i>Keiferia lycopersicella</i> (Walsingham) (mineuse de la tomate) [GNORLY]	<i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
40	<i>Liriomyza sativae</i> Blanchard (mouche mineuse des légumes) [LIRISA]	<i>Cucurbita pepo</i> (citrouille), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Apium graveolens</i> (céleri), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon),

		<i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Dahlia hybrids</i> (dahlia), plantes herbacées d'ornement
41	<i>Listronotus bonariensis</i> (Kuschel) (charançon argentin des tiges) [HYROBO]	<i>Lolium multiflorum</i> (ray-grass italien), <i>Lolium perenne</i> (ray-grass anglaise), <i>Zea mays</i> (maïs), <i>Agrostis capillaris</i> (agrostide capillaire), <i>Dactylis glomerata</i> (chiendent à bossettes), <i>Festuca rubra</i> (fétuque rouge rampante), <i>Phalaris aquatica</i> (phalaris aquatique)
42	<i>Lopholeucaspis japonica</i> Cockerell (kermès japonais, cochenille) [LOPLJA]	<i>Citrus</i> spp., <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
43	<i>Lycorma delicatula</i> (White) (fulgore tacheté) [LYCMDE]	<i>Acer</i> spp. (érable), <i>Ailanthus altissima</i> (arbre du ciel), <i>Amelanchier</i> spp. (amélanchier), <i>Betula</i> spp. (bouleau), <i>Cornus</i> spp. (cornouiller), <i>Elaeagnus umbellata</i> (chalef d'automne), <i>Tetradium daniellii</i> (évodia de Hubei), <i>Juglans</i> spp. (noyer), <i>Juniperus chinensis</i> (genévrier de Chine), <i>Malus</i> spp. (pommier), <i>Melia azedarach</i> (lilas de Perse), <i>Parthenocissus quinquefolia</i> (vigne vierge), <i>Phellodendron amurense</i> (Arbre au liège de l'Amour), <i>Platycladus orientalis</i> (thuya oriental), <i>Prunus</i> spp., <i>Punica granatum</i> (grenadier), <i>Pyrus</i> spp. (poirier), <i>Quercus</i> spp. (chêne), <i>Robinia pseudoacacia</i> (robinier), <i>Salix</i> spp. (saule), <i>Styrax</i> spp. (arbre aux clochettes d'argent), <i>Toona sinensis</i> (cèdre de Chine), <i>Vitis</i> spp. (vigne), <i>Zanthoxylum bungeanum</i> (poivrier chinois)
44	<i>Margarodidae</i> : 44.1. <i>Dimargarodes meridionalis</i> Morrison [MARGME] 44.2. <i>Eumargarodes laingi</i> Allsopp et al. [EUMGLA] 44.3. <i>Eurhizococcus brasiliensis</i> Jakubski [EURHBR] 44.4. <i>Eurhizococcus colombianus</i> Jakubski [EURHCO] 44.5. <i>Margarodes capensis</i> Giard [MARGCA] 44.6. <i>Margarodes greeni</i> Brain [MARGGR] 44.7. <i>Margarodes prieskaensis</i> (Jakubski) (perles de terre) [MARGPR] 44.8. <i>Margarodes trimeni</i> Brain [MARGTR] 44.9. <i>Margarodes vitis</i> Reed (cochenille des vignes) [MARGVI]	<i>Abelmoschus esculentus</i> (gombo), <i>Apium graveolens</i> (céleri), <i>Arracacia xanthorrhiza</i> (pomme de terre céleri), <i>Brassica napus</i> (colza), <i>Buchloe dactyloides</i> (herbe aux bisons), <i>Cichorium endivia</i> (chicorée frisée), <i>Colletia spinosissima</i> (collétie épineuse), <i>Cynodon dactylon</i> (chiendent pied-de-poule), <i>Cydonia oblonga</i> (cognassier), <i>Daucus carota</i> (carotte sauvage), <i>Eremochloa ophiuroides</i> (herbe mille-pattes), <i>Hordeum vulgare</i> (orge), <i>Ipomoea batatas</i> (patate douce), <i>Juglans regia</i> (noyer royal), <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Malus prunifolia</i> (pommier à feuilles de prunier), <i>Medicago sativa</i> (luzerne), <i>Ocimum basilicum</i> (basilic), <i>Persea americana</i> (avocatier), <i>Petroselinum crispum</i> (persil), <i>Prunus domestica</i>

	44.10. <i>Margarodes vredendalensis</i> de Klerk (perles de terre) [MARGVR] 44.11. <i>Porphyrphora tritici</i> Sarkisov et al. [PORPTR]	(prunier), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Punica granatum</i> (grenadier), <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Saccharum officinarum</i> (canne à sucre), <i>Salvia officinalis</i> (sauge), <i>Stenotaphrum secundatum</i> (faux kikuyu), <i>Triticum aestivum</i> (blé tendre), <i>Triticum durum</i> (blé dur), <i>Vaccinium</i> spp. (airelle), <i>Vitis</i> spp. (vigne)
45	<i>Massicus raddei</i> (Blessig) (capricorne du châtaignier) [MALLRA]	<i>Castanea</i> spp. (châtaignier), <i>Castanopsis</i> spp. (chinkapin), <i>Quercus</i> spp. (chêne)
46	<i>Monochamus</i> spp. (populations non européennes) (capricorne) [1MONCG] (vecteur de <i>Bursaphelenchus xylophilus</i> : nématode du pin)	Conifères
47	<i>Myndus crudus</i> Van Duzee – autre nom scientifique de <i>Haplaxius crudus</i> (van Duzee) (cicadelle vecteur du coconut lethal yellowing phytoplasma) [MYNDCR]	<i>Cocos nucifera</i> (cocotier), <i>Palmae</i>
48	<i>Naupactus leucoloma</i> Boheman (white-fringed beetle) [GRAGLE]	<i>Medicago sativa</i> (luzerne), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot)
49	<i>Nemorimyza maculosa</i> (Malloch) (chrysanthemum leaf miner) [AMAZMA]	<i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Gerbera jamesonii</i> (gerbéra), <i>Helianthus annuus</i> (tournesol), <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Pericallis x hybrida</i> (cinéraire des jardins), <i>Asteraceae</i> spp., <i>Dahlia</i> spp., <i>Chrysanthemum</i> spp.
50	<i>Neoleucinodes elegantalis</i> (Guenée) (petit foreur de la tomate) [NEOLEL]	<i>Capsicum annum</i> (poivron), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum melongena</i> (aubergine)
51	<i>Oemona hirta</i> (Fabricius) (lemon tree borer) [OEMOHI]	<i>Aesculus hippocastanum</i> (marronnier faux-châtaignier), <i>Acacia</i> spp., <i>Acer</i> spp. (érable), <i>Alnus</i> spp. (aulne), <i>Betula</i> spp. (bouleau), <i>Citrus</i> spp., <i>Quercus</i> spp. (chêne), <i>Populus</i> spp. (peuplier), <i>Ulmus</i> spp. (orme), <i>Juglans</i> spp. (noyer), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Ficus carica</i> (figuier), <i>Prunus</i> spp., <i>Malus</i> spp. (pommier), <i>Pyrus</i> spp. (poirier), <i>Vaccinium</i> spp. (airelle)
52	<i>Oligonychus perditus</i> Pritchard & Baker (spider mite) [OLIGPD]	<i>Chamaecyparis pisifera</i> (cyprès de Sawara), <i>Juniperus chinensis</i> (genévrier de Chine), <i>Platycladus orientalis</i> (thuya oriental)
53	<i>Pissodes cibriani</i> O'Brien (pissode) [PISOCI]	Conifères
54	<i>Pissodes fasciatus</i> Leconte (charançon du douglas) [PISOFA]	Conifères
55	<i>Pissodes nemorensis</i> Germar (northern pine weevil) [PISONE]	Conifères
56	<i>Pissodes nitidus</i> Roelofs (charançon brillant) [PISONI]	Conifères

57	<i>Pissodes punctatus</i> Langor & Zhang [PISOPU]	Conifères
58	<i>Pissodes strobi</i> (Peck) (charançon du pin blanc) [PISOST]	<i>Picea sitchensis</i> (épicéa de Sitka), <i>Pinus strobus</i> (pin blanc)
59	<i>Pissodes terminalis</i> Hopping (lodgépole-pine terminal weevil) [PISOTE]	Conifères
60	<i>Pissodes yunnanensis</i> Langor & Zhang (Yunnan pine weevil) [PISOYU]	Conifères
61	<i>Pissodes zitacuarensis</i> Sleeper [PISOZI]	Conifères
62	<i>Polygraphus proximus</i> Blandford (polygraphe du sapin de Maries) [POLGPR]	<i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Larix</i> spp. (mélèze), <i>Picea</i> spp. (épicéa), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Tsuga</i> spp. (tsuga)
63	<i>Prodiplosis longifila</i> Gagné (bud midge) [PRDILO]	<i>Allium cepa</i> (oignon), <i>Asparagus officinalis</i> (asperge), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Capsicum frutescens</i> (piment de Cayenne), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Cynara scolymus</i> (artichaut), <i>Citrullus lanatus</i> (pastèque), <i>Cucurbita pepo</i> (citrouille), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Glycine max</i> (soja), <i>Gossypium</i> spp. (cotonnier), <i>Medicago sativa</i> (luzerne), <i>Persea americana</i> (avocatier), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Ricinus communis</i> (ricin), <i>Tagetes</i> spp.
64	<i>Pseudopithyophthorus minutissimus</i> (Zimmermann)(oak bark beetle) [PSDPMI]	<i>Quercus</i> spp. (chêne)
65	<i>Pseudopithyophthorus pruinosis</i> (Eichhoff) (oak bark beetle) [PSDPPR]	<i>Quercus</i> spp. (chêne)
66	<i>Rhynchophorus palmarum</i> (L.) (charançon du palmier) [RHYCPA]	<i>Bactris gasipaes</i> (palmier pêche), <i>Cocos nucifera</i> (cocotier), <i>Elaeis guineensis</i> (palmier à huile), <i>Euterpe edulis</i> (cœur de palmier), <i>Metroxylon sagu</i> (palmier à sagou), <i>Phoenix canariensis</i> (dattier des Canaries), <i>Phoenix dactylifera</i> (palmier dattier), <i>Saccharum officinarum</i> (canne à sucre)
67	<i>Ripersiella hibisci</i> Kawai & Takagi [RHIOHI]	<i>Callistemon</i> spp. (rinç-bouteille), <i>Cuphea hyssopifolia</i> (fausse bruyère), <i>Hibiscus rosa-sinensis</i> (rose de Chine), <i>Pelargonium x hortorum</i> (géranium), <i>Phoenix canariensis</i> (dattier des Canaries), <i>Serissa foetida</i> (neige de juin)
68	<i>Saperda candida</i> Fabricius (saperde du pommier) [SAPECN]	<i>Amelanchier</i> spp. (amélanchier), <i>Cydonia oblonga</i> (cognassier), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Prunus</i> spp., <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Crataegus</i> spp. (aubépine), <i>Cotoneaster</i> spp. (cotonéaster)
69	<i>Scirtothrips aurantii</i> Faure (thrips sud-africain des agrumes) [SCITAU]	<i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié), <i>Mangifera indica</i> (manguier)

70	<i>Scirtothrips citri</i> (Moulton) (thrips des agrumes) [SCITCI]	<i>Citrus</i> spp., <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié), <i>Vaccinium corymbosum</i> (airelle à corymbes)
71	<i>Scirtothrips dorsalis</i> Hood (thrips jaune du théier) [SCITDO]	<i>Camellia sinensis</i> (arbre à thé), <i>Capsicum annuum</i> (poivron)
72	<i>Scolytinae</i> spp. (espèces non européennes) [ISCOLF]	Conifères
73	<i>Spodoptera eridania</i> (Cramer) (légiionnaire semi tropical) [PRODER]	<i>Ipomoea batatas</i> (patate douce), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Dianthus caryophyllus</i> (œillet), <i>Pelargonium</i> spp.
74	<i>Spodoptera frugiperda</i> (Smith) (légiionnaire d'automne) [LAPHFR]	<i>Zea mays</i> (maïs), <i>Oryza sativa</i> (riz), <i>Saccharum officinarum</i> (canne à sucre), <i>Sorghum bicolor</i> (sorgho), <i>Glycine max</i> (soja), <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier), <i>Allium cepa</i> (oignon), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Solanum aethiopicum</i> (aubergine amère), <i>Solanum macrocarpon</i> (grosse aubergine amère), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Dianthus caryophyllus</i> (œillet), <i>Pelargonium</i> spp. (géranium)
75	<i>Spodoptera litura</i> (Fabricius) (ver du tabac) [PRODLI]	<i>Glycine max</i> (soja), <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier), <i>Nicotiana tabacum</i> (tabac), <i>Zea mays</i> (maïs), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Dianthus caryophyllus</i> (œillet), <i>Pelargonium</i> spp. (géranium)
76	<i>Tecia solanivora</i> (Povolný) (teigne guatémaltèque de la pomme de terre) [TECASO]	<i>Solanum tuberosum</i> (pommes de terre)
77	<i>Tephritidae</i> : 77.1. <i>Acidiella kagoshimensis</i> (Miyake) [ACIEKA] 77.2. <i>Acidoxantha bombacis</i> de Meijere [ACIXBO] 77.3. <i>Acroceratitis distincta</i> (Zia) [ACRSDI] 77.4. <i>Adrama</i> spp. [1ADRAG] 77.5. <i>Anastrepha</i> spp. [1ANSTG] 77.6. <i>Anastrepha ludens</i> (Loew) (mouche mexicaine des fruits) [ANSTLU] 77.7. <i>Asimoneura pantomelas</i> (Bezzi) [ASIMPA] 77.8. <i>Austrotephritis protrusa</i> (Hardy & Drew) [AUSHPR]	<i>Mangifera indica</i> (manguier), <i>Psidium guajava</i> (goyavier), <i>Citrus</i> spp., <i>Prunus</i> spp., <i>Annona</i> spp. (anone), <i>Carica papaya</i> (papayer), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Solanum</i> spp., <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Capsicum frutescens</i> (piment de Cayenne), <i>Ribes</i> spp. (groseillier), <i>Citrullus lanatus</i> (pastèque), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Ziziphus jujuba</i> (jujubier), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Punica granatum</i> (grenadier)

<p>77.9. <i>Bactrocera</i> spp. [1BCTRG] à l'exception de <i>Bactrocera oleae</i> (Gmelin) [DACUOL]</p> <p>77.10. <i>Bactrocera dorsalis</i> (Hendel) (mouche orientale des fruits) [DACUDO]</p> <p>77.11. <i>Bactrocera latifrons</i> (Hendel) (solanum fruit fly) [DACULA]</p> <p>77.12. <i>Bactrocera zonata</i> (Saunders) (mouche des pêches) [DACUZO]</p> <p>77.13. <i>Bistrispinaria fortis</i> (Speiser) [BISRFO]</p> <p>77.14. <i>Bistrispinaria magniceps</i> Bezzi [BISRMA]</p> <p>77.15. <i>Callistomyia flavilabris</i> Hering [CLMYFL]</p> <p>77.16. <i>Campiglossa albiceps</i> (Loew) [CAMGAL]</p> <p>77.17. <i>Campiglossa californica</i> (Novak) [CAMGCA]</p> <p>77.18. <i>Campiglossa duplex</i> (Becker) [CAMGDU]</p> <p>77.19. <i>Campiglossa reticulata</i> (Becker) [CAMGRE]</p> <p>77.20. <i>Campiglossa snowi</i> (Hering) [CAMGSN]</p> <p>77.21. <i>Carpomya incompleta</i> (Becker) (jujube fruit fly) [CARYIN]</p> <p>77.22. <i>Carpomya pardalina</i> (Bigot) (melon fruit fly) [CARYPA]</p> <p>77.23. <i>Ceratitis</i> spp. [1CERTG], except <i>Ceratitis capitata</i> (Wiedemann) [CERTCA]</p> <p>77.24. <i>Craspedoxantha marginalis</i> (Wiedemann) [CRSXMA]</p> <p>77.25. <i>Dacus</i> spp. [1DACUG]</p> <p>77.26. <i>Dioxya chilensis</i> (Macquart) [DIOXCH]</p> <p>77.27. <i>Dirioxa pornia</i> (Walker) (island fruit fly) [TRYEMU]</p> <p>77.28. <i>Euleia separata</i> (Becker) [EULISE]</p> <p>77.29. <i>Euphranta camelliae</i> Hardy [EPHNCA]</p> <p>77.30. <i>Euphranta canadensis</i> (Loew) (mouche du groseillier) [EPOCCA]</p> <p>77.31. <i>Euphranta cassia</i> Hancock & Drew [RHACCA]</p> <p>77.32. <i>Euphranta japonica</i> (Ito) (mouche japonaise du cerisier) [RHACJA]</p> <p>77.33. <i>Euphranta oshimensis</i> Sun et al. [EPHNOS]</p> <p>77.34. <i>Eurosta solidaginis</i> (Fitch) (goldenrod gall fly) [EUOSSO]</p>	
--	--

<p>77.35. <i>Eutreta</i> spp. [1EUTTG] 77.36. <i>Gastrozona nigrifemur</i> David & Hancock [GASZNI] 77.37. <i>Goedenia stenoparia</i> (Steyskal) [GOEDST] 77.38. <i>Gymnocarena</i> spp. [1GYMRG] 77.39. <i>Insizwa oblita</i> Munro [INZWOB] 77.40. <i>Marriottella exquisita</i> Munro [MARREX] 77.41. <i>Monacrostichus citricola</i> Bezzi [MNAHCI] 77.42. <i>Neaspilota alba</i> (Loew) [NEAIAL] 77.43. <i>Neaspilota reticulata</i> Norrbom [NEAIRE] 77.44. <i>Paracantha trinotata</i> (Foote) [PCANTR] 77.45. <i>Parastenopa limata</i> (Coquillett) [PSTELI] 77.46. <i>Paratephritis fukaii</i> Shiraki [PTEPFU] 77.47. <i>Paratephritis takeuchii</i> Ito [PTEPTA] 77.48. <i>Paraterellia varipennis</i> Coquillett [PTLLVA] 77.49. <i>Philophylla fossata</i> (Fabricius) [PHIPFO] 77.50. <i>Procecidocharis</i> spp. [1PROIG] 77.51. <i>Ptilona confinis</i> (Walker) [PTIOCO] 77.52. <i>Ptilona persimilis</i> Hendel [PTIOPE] 77.53. <i>Rhagoletis</i> spp. [1RHAGG], à l'exception de <i>Rhagoletis alternata</i> (Fallén) [RHAGAL], <i>Rhagoletis batava</i> Hering [RHAGBA], <i>Rhagoletis berberidis</i> Klug [RHAGBE], <i>Rhagoletis cerasi</i> L. [RHAGCE], <i>Rhagoletis cingulata</i> (Loew) [RHAGCI], <i>Rhagoletis completa</i> Cresson [RHAGCO], <i>Rhagoletis meigenii</i> (Loew) [CERTME], <i>Rhagoletis suavis</i> (Loew) [RHAGSU], <i>Rhagoletis zernyi</i> Hendel 77.54. <i>Rhagoletis pomonella</i> (Walsh) (mouche de la pomme) [RHAGPO] 77.55. <i>Rioxoptilona dunlopi</i> (van der Wulp) [ACNVDU] 77.56. <i>Sphaeniscus binoculatus</i> (Bezzi) [SFANBI] 77.57. <i>Sphenella nigricornis</i> Bezzi [SFENNI] 77.58. <i>Strauzia</i> [1STRAG] spp., à l'exception de <i>Strauzia longipennis</i> (Wiedemann) [STRALO] 77.59. <i>Taomyia marshalli</i> Bezzi [TAOMMA]</p>	
---	--

	<p>77.60. <i>Tephritis leavittensis</i> Blanc [TEPRLE] 77.61. <i>Tephritis luteipes</i> Merz [TEPRLU] 77.62. <i>Tephritis ovatipennis</i> Foote [TEPROV] 77.63. <i>Tephritis pura</i> (Loew) [TEPRPU] 77.64. <i>Toxotrypana curvicauda</i> Gerstaecker (papaya fruit fly) [TOXTCU] 77.65. <i>Toxotrypana recurcauda</i> Tigreiro [ANSTRE] 77.66. <i>Trupanea bisetosa</i> (Coquillett) [TRUPBI] 77.67. <i>Trupanea femoralis</i> (Thomson) [TRUPFE] 77.68. <i>Trupanea wheeleri</i> Curran [TRUPWH] 77.69. <i>Trypanocentra nigrithorax</i> Malloch [TRYNNI] 77.70. <i>Trypeta flaveola</i> Coquillett [TRYEFL] 77.71. <i>Urophora christophi</i> Loew [URORCH] 77.72. <i>Xanthaciura insecta</i> (Loew) [XANRIN] 77.73. <i>Zacerata asparagi</i> Coquillett [ZACEAS] 77.74. <i>Zeugodacus</i> spp. [IZEUDG] 77.75. <i>Zonosemata electa</i> (Say) (mouche du piment) [ZONOEL]</p>	
78	<i>Thaumatotibia leucotreta</i> (Meyrick) (faux carpocapse) [ARGPLE]	<i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Capsicum chinense</i> (hot pepper), <i>Capsicum frutescens</i> (piment de Cayenne), <i>Citrus</i> spp., <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier), <i>Litchi chinensis</i> (litchi), <i>Macadamia integrifolia</i> (noyer du Queensland), <i>Macadamia ternifolia</i> (small-fruited macadamia nut), <i>Mangifera indica</i> (manguier), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Punica granatum</i> (grenadier), <i>Ricinus communis</i> (ricin), <i>Rosa</i> spp., <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Solanum aethiopicum</i> (aubergine amère), <i>Vitis vinifera</i> (vigne), <i>Zea mays</i> (maïs)
79	<i>Thrips palmi</i> Karny (palm thrips) [THRIPL]	<i>Orchidaceae</i> , <i>Solanum melongena</i> (aubergine), plantes herbacées d'ornement, plantes légumières
80	<i>Trirachys sartus</i> Solsky (city longhorn beetle) [AELSSA]	<i>Acer</i> spp. (érable), <i>Betula</i> spp. (bouleau), <i>Elaeagnus</i> spp. (chalef), <i>Fraxinus</i> spp. (frêne), <i>Gleditsia</i> spp. (févier), <i>Juglans regia</i> (noyer royal), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Morus</i> spp. (mûrier), <i>Platanus orientalis</i> (platane d'Orient), <i>Platanus x</i>

		<i>hispanica</i> (platane commun), <i>Populus</i> spp. (peuplier), <i>Prunus</i> spp., <i>Pyrus</i> spp. (poirier), <i>Quercus</i> spp. (chêne), <i>Robinia</i> spp. (robinier), <i>Salix acmophylla</i> (saule de ruisseau), <i>Ulmus</i> spp. (orme)
81	<i>Unaspis citri</i> (Comstock) (cochenille blanche du tronc) [UNASCI]	<i>Citrus</i> spp., <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
D)	<u>Nématodes</u>	
1	<i>Hirschmanniella</i> spp. Luc & Goodey [1HIRSG], à l'exception de: <i>Hirschmanniella behningi</i> (Micoletzky) Luc & Goodey [HIRSBE], <i>Hirschmanniella gracilis</i> (de Man) Luc & Goodey [HIRSGR], <i>Hirschmanniella halophila</i> Sturhan & Hall, <i>Hirschmanniella loofi</i> Sher [HIRSLO] et <i>Hirschmanniella zostericola</i> (Allgén) Luc & Goodey [HIRSZO]	<i>Oryza sativa</i> (riz), plantes aquatiques, plantes bonsaïs
2	<i>Longidorus diadecturus</i> Eveleigh & Allen [LONGDI] - vector of Peach rosette mosaic virus (PRMV)	<i>Prunus</i> spp., <i>Vitis</i> spp. (vigne), plantes ligneuses
3	<i>Meloidogyne enterolobii</i> Yang & Eisenback [MELGMY]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Rosa</i> spp. (rosier), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon)
4	<i>Nacobbus aberrans</i> (Thorne) Thorne & Allen (false root-knot nematode) [NACOBBA]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Beta vulgaris</i> (betterave), <i>Brassica oleracea</i> (chou), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Escobaria vivipara</i> (desert cactus) et autres Cactaceae, <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
5	<i>Xiphinema americanum</i> Cobb <i>sensu stricto</i> (anguillule xiphinème américain) [XIPHAA]	Arbres fruitiers, plantes herbacées d'ornement, plantes ligneuses
6	<i>Xiphinema bricolense</i> Ebsary, Vrain & Graham [XIPHBC]	Plantes herbacées d'ornement
7	<i>Xiphinema californicum</i> Lamberti & Bleve-Zacheo [XIPHCA]	Plantes herbacées d'ornement
8	<i>Xiphinema inaequale</i> Khan & Ahmad – autre nom scientifique de <i>Xiphinema neoamericanum</i> Saxena, Chhabra & Joshi [XIPHNA]	Plantes herbacées d'ornement
9	<i>Xiphinema intermedium</i> Lamberti & Bleve-Zacheo [XIPHIM]	Plantes herbacées d'ornement
10	<i>Xiphinema rivesi</i> (populations de pays tiers) Dalmaso [XIPHRI]	Plantes herbacées d'ornement
11	<i>Xiphinema tarjanense</i> Lamberti & Bleve-Zacheo [XIPHTA]	Plantes herbacées d'ornement

E)	<u>Plantes parasites</u>	
1.	<i>Arceuthobium</i> spp. (gui nain) [1AREG], à l'exception de: <i>Arceuthobium azoricum</i> Wiens & Hawksworth [AREAZ], <i>Arceuthobium gambyi</i> Fridl et <i>Arceuthobium oxycedri</i> DC. M. Bieb. [AREOX]	<i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Pseudotsuga menziesii</i> (douglas), <i>Larix</i> spp. (mélèze), <i>Picea</i> spp. (épicéa), <i>Tsuga</i> spp. (tsuga)
F)	<u>Virus, viroïdes et phytoplasmes</u>	
1	Beet curly top virus (Bctv) - virus de l'enroulement apical de la betterave [BCTV00]	<i>Beta vulgaris</i> (betterave)
2	Begomovirus [1BEGOG] à l'exception de: Abutilon mosaic virus [ABMV00], Papaya leaf crumple virus [PALCRV], Sweet potato leaf curl virus [SPLCV0], Tomato leaf curl New Delhi virus - virus des feuilles en cuillère de la tomate de New Delhi [TOLCND], Tomato yellow leaf curl virus - virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate [TYLCV0], Tomato yellow leaf curl Sardinia virus - virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate de Sardaigne [TYLCSV], Tomato yellow leaf curl Malaga virus - virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate de Malaga [TYLCMA], Tomato yellow leaf curl Axarquia virus - virus des feuilles jaunes en cuillère de la tomate d'Axarquia [TYLCAX]	<i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Brassica oleracea</i> (chou), <i>Euphorbia heterophylla</i> (poinsettia d'Amérique), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier), <i>Benincasa hispida</i> (courge à la cire), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Capsicum frutescens</i> (piment de Cayenne), <i>Citrullus lanatus</i> (pastèque), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Cucurbita moschata</i> (courge musquée), <i>Cucurbita pepo</i> (citrouille), <i>Cucurbita pepo</i> var. <i>giromontiina</i> (courgette), <i>Lagenaria siceraria</i> (courge bouteille), <i>Luffa aegyptiaca</i> (courge torchon)
3	Black raspberry latent virus - virus latent du framboisier noir [TSVBL0]	<i>Rubus occidentalis</i> (framboisier noir), <i>Rubus idaeus</i> (framboisier)
4	<i>Candidatus</i> Phytoplasma aurantifolia-reference strain [PHYPAF]	<i>Citrus</i> spp.
5	Chrysanthemum stem necrosis virus [CSNV00]	<i>Dendranthema</i> x <i>grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
6	Citrus leprosis virus - léprose des agrumes [CILV00]: 6.1. CiLV-C [CILVC0] 6.2. CiLV-C2 [CILVC2] 6.3. HGSV-2 [HGSV20] 6.4. souche Citrus d'OFV [OFV00] (souche citrus) 6.5. CiLV-N <i>sensu novo</i> [CILVN0] 6.6. Citrus chlorotic spot virus [CICSV0]	<i>Citrus</i> spp., <i>Hibiscus rosa-sinensis</i> (hibiscus Rose de Chine), <i>Dieffenbachia</i> spp. (cannes des muets)
7	Citrus tristeza virus - virus de la tristeza des agrumes (isolats de pays tiers) [CTV000]	<i>Citrus</i> spp., <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
8	Coconut cadang-cadang viroid [CCCV00]	<i>Cocos nucifera</i> (cocotier), <i>Elaeis guineensis</i> (palmier à huile), Famille des <i>Arecaceae</i> (palmiers)

9	Cowpea mild mottle virus - virus de la marbrure légère du niébé [CPMMV0]	<i>Arachis hypogaea</i> (arachide, cacahuète), <i>Glycine max</i> (soja), <i>Canavalia ensiformis</i> (haricot sabre), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Psophocarpus tetragonolobus</i> (pois carré), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Vigna</i> spp.
10	Lettuce infectious yellows virus - virus de la jaunisse infectieuse de la laitue [LIYV00]	<i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Cucurbita pepo</i> (citrouille), <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Beta vulgaris</i> (betterave), <i>Citrullus lanatus</i> (pastèque)
11	Melon yellowing-associated virus [MYAV00]	<i>Cucumis melo</i> (melon)
12	Phytoplasmes responsables de la jaunisse létale des palmiers [PHYP56]: 12.1. <i>Candidatus</i> Phytoplasma cocostanzania – sous-groupe 16SrIV-C 12.2. <i>Candidatus</i> Phytoplasma palmae – sous-groupes 16SrIV-A, 16SrIV-B, 16SrIV-D, 16SrIV-E, 16SrIV-F 12.3. <i>Candidatus</i> Phytoplasma palmicola – 16SrXXII-A 12.4. Souche liée à <i>Candidatus</i> Phytoplasma palmicola – 16SrXXII-B 12.5. Nouveau <i>Candidatus</i> Phytoplasma du groupe 16SrIV responsable de la jaunisse létale des palmiers – «syndrome de Bogia»	Palmae
13	Satsuma dwarf virus - virus du nanisme du Satsuma [SDV000]	<i>Citrus</i> spp., <i>Glycine max</i> (soja), <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
14	Squash vein yellowing virus [SQVYVX]	<i>Citrullus lanatus</i> (pastèque), <i>Cucurbita pepo</i> (citrouille)
15	Sweet potato chlorotic stunt virus [SPCSV0]	<i>Ipomoea batatas</i> (patate douce)
16	Sweet potato mild mottle virus - virus de la marbrure légère de la patate douce [SPMMV0]	<i>Ipomoea batatas</i> (patate douce)
17	Tobacco ringspot virus - virus des taches annulaires du tabac [TRSV00]	<i>Glycine max</i> (soja), <i>Nicotiana tabacum</i> (tabac), <i>Vaccinium corymbosum</i> (airelle à corymbes), <i>Vitis vinifera</i> (vigne), <i>Ajuga</i> spp. (bugle), <i>Begonia semperflorens hybrids</i> (begonia), <i>Dahlia hybrids</i> (dahlia), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Hemerocallis</i> spp. (hémérocalle, lis d'un jour), <i>Iris</i> spp., <i>Hydrangea macrophylla</i> (hortensia)
18	Tomato chocolate virus [TOCHV0]	<i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
19	Tomato marchitez virus [TOANV0]	<i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
20	Tomato mild mottle virus - virus de la marbrure légère de la tomate [TOMMOV]	<i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
21	Tomato ringspot virus - virus des taches annulaires de la tomate [TORSV0]	<i>Pelargonium x hortorum</i> (géranium), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Rubus idaeus</i> (framboisier), <i>Ajuga</i> spp. (bugle), <i>Begonia semperflorens hybrids</i> (begonia), <i>Dahlia</i>

		hybrids (dahlia), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Hemerocallis</i> spp. (hémérocalle, lis d'un jour), <i>Iris</i> spp., <i>Hydrangea macrophylla</i> (hortensia)
22	<p>Virus, viroïdes et phytoplasmes de <i>Cydonia Mill.</i>, de <i>Fragaria L.</i>, de <i>Malus Mill.</i>, de <i>Prunus L.</i>, de <i>Pyrus L.</i>, de <i>Ribes L.</i>, de <i>Rubus L.</i> et de <i>Vitis L.</i>:</p> <p>22.1. American plum line pattern virus - virus de la marbrure zonale du prunier américain [APLPV0]</p> <p>22.2. Apple fruit crinkle viroid [AFCVD0]</p> <p>22.3. Apple necrotic mosaic virus [APNMV0]</p> <p>22.4. Buckland valley grapevine yellows phytoplasma [PHYP77]</p> <p>22.5 Blueberry leaf mottle virus [BLMOV0]</p> <p>22.6. Souches liées à <i>Candidatus Phytoplasma aurantifolia</i> (Pear decline Taiwan II, <i>Crotalaria witches' broom</i> phytoplasma, Sweet potato little leaf phytoplasma [PHYP39])</p> <p>22.7. <i>Candidatus Phytoplasma australiense</i> Davis et al. [PHYPAU] (souche de référence)</p> <p>22.8. <i>Candidatus Phytoplasma fraxini</i> (souche de référence) Griffiths et al. [PHYPPFR]</p> <p>22.9. <i>Candidatus Phytoplasma hispanicum</i> (souche de référence) Davis et al. [PHYPP07]</p> <p>22.10. <i>Candidatus Phytoplasma phoenicium</i> [PHYPPH]</p> <p>22.11. Souche liée à <i>Candidatus Phytoplasma pruni</i> (North American grapevine yellows, NAGYIII) Davis et al.</p> <p>22.12. Souche liée à <i>Candidatus Phytoplasma pyri</i> (Peach yellow leaf roll) Norton et al.</p> <p>22.13. <i>Candidatus Phytoplasma ziziphi</i> (souche de référence) Jung et al. [PHYPPZI]</p> <p>22.14 Cherry rasp leaf virus - virus des feuilles râpeuses du cerisier [CRLV00]</p> <p>22.15. Cherry rosette virus [CRV000]</p> <p>22.16. Cherry rusty mottle associated virus [CRMAV0]</p> <p>22.17. Cherry twisted leaf associated virus [CTLAV0]</p> <p>22.18. Grapevine berry inner necrosis virus [GINV00]</p>	<i>Cydonia Mill.</i> , <i>Fragaria L.</i> , <i>Malus Mill.</i> , <i>Prunus L.</i> , <i>Pyrus L.</i> , <i>Ribes L.</i> , <i>Rubus L.</i> , <i>Vitis L.</i>

	<p>22.19. Grapevine red blotch virus [GRBAV0]</p> <p>22.20. Grapevine vein-clearing virus [GVCV00]</p> <p>22.21 Peach mosaic virus - virus de la mosaïque du pêcher [PCMV00]</p> <p>22.22 Peach rosette mosaic virus - virus de la mosaïque en rosette du pêcher [PRMV00]</p> <p>22.23. Raspberry latent virus [RPLV00]</p> <p>22.24 Raspberry leaf curl virus - virus de l'enroulement des feuilles du framboisier [RLCV00]</p> <p>22.25. Strawberry chlorotic fleck-associated virus [SCFAV0]</p> <p>22.26. Strawberry leaf curl virus [STWLVCV]</p> <p>22.27. Strawberry necrotic shock virus [SNSV00]</p> <p>22.28. Temperate fruit decay-associated virus [TFDAV0]</p>	
23	<p>Virus, viroïdes et phytoplasmes de <i>Solanum tuberosum</i> L. et autres <i>Solanum</i> spp. à tubercules:</p> <p>23.1. Andean potato latent virus - virus andin latent de la pomme de terre [APLV00]</p> <p>23.2. Andean potato mild mosaic virus [APMMV0]</p> <p>23.3. Andean potato mottle virus - virus andin de la marbrure de la pomme de terre [APMOV0]</p> <p>23.4. <i>Candidatus</i> Phytoplasma americanum [PHYPAE]</p> <p>23.5. Souches liées à <i>Candidatus</i> Phytoplasma aurantifolia (GD32; St_JO_10, 14, 17; PPT-SA; Rus- 343F; PPT-GTO29, -GTO30, -SINTV; Potato Huayao Survey 2; Potato hair sprouts)</p> <p>23.6. Souches liées à <i>Candidatus</i> Phytoplasma fragariae (YN-169, YN-10G)</p> <p>23.7. Souches liées à <i>Candidatus</i> Phytoplasma pruni (Clover yellow edge, Potato purple top Akpot7, MT117, Akpot6; PPT-COAFP, -GTOP)</p> <p>23.8. Chilli leaf curl virus [CHILCU]</p> <p>23.9. Potato black ringspot virus - virus des anneaux noirs de la pomme de terre [PBRV0]</p> <p>23.10. Potato virus B [PVB000]</p> <p>23.11. Potato virus H [PVH000]</p> <p>23.12. Potato virus P [PVP000]</p> <p>23.13. Potato virus T [PVT000]</p> <p>23.14. Potato yellow dwarf virus [PYDV00]</p>	<p><i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)</p>

<p>23.15. Potato yellow mosaic virus [PYMV00] 23.16. Potato yellow vein virus [PYVV00] 23.17. Potato yellowing virus [PYV000] 23.18. Tomato mosaic Havana virus [THV000] 23.19. Tomato mottle Taino virus [TOMOTV] 23.20. Tomato severe rugose virus [TOSRV0] 23.21. Tomato yellow vein streak virus [TOYVSV] 23.22. Isolats de pays tiers des virus S et X de la pomme de terre ainsi que du Potato leafroll virus [PVS000], [PVX000] et [PLRV00]</p>	
--	--

Partie B Organismes de quarantaine de l'Union dont la présence est connue sur le territoire de l'Union et importants pour toute l'Union

	Organismes de quarantaine de l'Union et codes OEPP correspondants	Plantes hôtes possibles
A)	<u>Bactéries</u>	
1	<i>Clavibacter sepedonicus</i> (Spieckermann & Kottho) Nouioui <i>et al.</i> – autre nom scientifique de <i>Clavibacter michiganensis</i> subsp. <i>sepedonicus</i> (Spieckermann & Kottho) Davis <i>et al.</i> (flétrissement bactérien de la pomme de terre) [CORBSE]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
2	<i>Ralstonia solanacearum</i> (Smith) Yabuuchi <i>et al.</i> emend. Safni <i>et al.</i> (flétrissement bactérien de la pomme de terre) [RALSSL]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Musa</i> spp. (bananier), <i>Nicotiana tabacum</i> (tabac), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Arachis hypogaea</i> (arachide, cacahuète), <i>Pelargonium x hortorum</i> (géranium)
3.	<i>Xylella fastidiosa</i> (Wells <i>et al.</i>) (maladie de Pierce) [XYLEFA]	<i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Coffea</i> spp. (caféier), <i>Nerium oleander</i> (laurier-rose), <i>Olea europaea</i> (olivier), <i>Polygala myrtifolia</i> (polygala à feuilles de myrte), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Vitis vinifera</i> (vigne), plantes ligneuses, <i>Lavandula dentata</i> (lavande à feuilles dentées), <i>Prunus dulcis</i> (amandier doux). Une liste exhaustive se trouve ici: https://gd.eppo.int/taxon/XYLEFA/hosts
B)	<u>Champignons et oomycètes</u>	
1	<i>Ceratocystis platani</i> (J. M. Walter) Engelbr. & T. C. Harr (chancre coloré du platane) [CERAFF]	<i>Platanus</i> spp. (platane)
2	<i>Fusarium circinatum</i> Nirenberg & O'Donnell (chancre résineux du pin) [GIBBCI]	<i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Pseudotsuga menziesii</i> (douglas)
3	<i>Geosmithia morbida</i> Kolarík, Freeland, Utley & Tisserat (thousand cankers disease) [GEOHMO]	<i>Juglans</i> spp. (noyer), <i>Pterocarya</i> spp. (ptérocaryer)
4	<i>Synchytrium endobioticum</i> (Schilb.) Percival [SYNCEN] (galle verruqueuse de la pomme de terre)	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
C)	<u>Insectes et acariens</u>	
1	<i>Aleurocanthus spiniferus</i> (Quaintance) (aleurode épineux du citronnier) [ALECSN]	<i>Citrus</i> spp., <i>Diospyros kaki</i> (kaki), <i>Ficus carica</i> (figuier), <i>Hedera helix</i> (lierre), <i>Laurus nobilis</i> (laurier commun), <i>Malus</i> spp. (pommier), <i>Pyrus</i> spp. (poirier),

		<i>Parthenocissus tricuspidata</i> (vigne vierge à trois becs), <i>Prunus</i> spp., <i>Psidium guajava</i> (goyavier), <i>Punica granatum</i> (grenadier), <i>Pyracantha coccinea</i> (buisson ardent, arbre de Moïse), <i>Rosa</i> spp. (rosier)
2	<i>Anoplophora chinensis</i> (Thomson) (capricorne à points blancs) [ANOLCN]	<i>Acer</i> spp., <i>Aesculus hippocastanum</i> (marronnier faux-châtaignier), <i>Alnus</i> spp. (aulne), <i>Betula</i> spp. (bouleau), <i>Carpinus</i> spp. (charme), <i>Citrus</i> spp., <i>Corylus avellana</i> (noisetier), <i>Fagus</i> spp. (hêtre), <i>Lagerstroemia indica</i> (lilas d'été), <i>Malus</i> spp. (pommier), <i>Pyrus</i> spp. (poirier), <i>Platanus</i> spp. (platane), <i>Populus</i> spp. (peuplier), <i>Prunus</i> spp. (prunier, cerisier, abricotier, etc.)
3	<i>Anoplophora glabripennis</i> (Motschulsky) [ANOLGL]	<i>Acer</i> spp. (érable), <i>Alnus</i> spp. (aulne), <i>Aesculus hippocastanum</i> (marronnier faux-châtaignier), <i>Betula</i> spp. (bouleau), <i>Populus</i> spp. (peuplier) <i>Salix</i> spp. (saule), <i>Ulmus</i> spp. (orme), <i>Sorbus</i> spp. (sorbier), <i>Quercus rubra</i> (chêne rouge), <i>Malus</i> spp. (pommier), <i>Pyrus</i> spp. (poirier), <i>Morus</i> spp. (mûrier), <i>Fraxinus</i> spp. (frêne), <i>Fagus</i> spp. (hêtre), <i>Corylus colurna</i> (noisetier de Byzance), <i>Carpinus</i> spp. (charme)
4	<i>Aromia bungii</i> (Faldermann) (longicorne à col rouge) [AROMBU]	<i>Prunus americana</i> (prunier américain), <i>Prunus armeniaca</i> (abricotier), <i>Prunus avium</i> (cerisier des bois, cerisier sauvage), <i>Prunus cerasifera</i> (prunier-cerise), <i>Prunus domestica</i> (prunier), <i>Prunus domestica</i> subsp. <i>insititia</i> (prunier sauvage), <i>Prunus grayana</i> (cerisier des oiseaux du Japon), <i>Prunus japonica</i> (prunier du Japon), <i>Prunus mume</i> (abricotier du Japon), <i>Prunus padus</i> (cerisier à grappes), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Prunus pseudocerasus</i> (Chinese fruiting cherry), <i>Prunus salicina</i> (prunier japonais), <i>Prunus x yedoensis</i> (cerisier de Yedo)
5	<i>Pityophthorus juglandis</i> Blackman (scolyte des pousses du noyer) [PITOUJU]	<i>Juglans</i> spp. (noyer), <i>Pterocarya</i> spp. (ptérocaryer)
6	<i>Popillia japonica</i> Newman (scarabée japonais) [POPIJA]	<i>Corylus avellana</i> (noisetier), <i>Glycine max</i> (soja), <i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Prunus armeniaca</i> (abricotier), <i>Prunus domestica</i> (prunier), <i>Prunus avium</i> (cerisier des bois, cerisier sauvage), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Prunus spinosa</i> (prunellier), <i>Rosa</i> spp. (rosier), <i>Vitis vinifera</i> (vigne), <i>Wisteria</i> spp. (glycine), <i>Zea mays</i> (maïs)

7	<i>Toxoptera citricida</i> (Kirkaldy) (puceron tropical de l'oranger) [TOXOCI]	<i>Citrus</i> spp., <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
8	<i>Trioza erythrae</i> Del Guercio (psylle des agrumes) [TRIZER]	<i>Citrus</i> spp., <i>Fortunella</i> spp. (kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié), <i>Citrofortunella microcarpa</i> (four-season tangerine) famille des <i>Rutaceae</i>
D) <u>Mollusques</u>		
1	Pomacea (Perry) (Ampullaires - escargots) [1POMAG]	<i>Colocasia esculenta</i> (chou caraïbe, chou-Chine), <i>Oryza sativa</i> (riz)
E) <u>Nématodes</u>		
1	<i>Bursaphelenchus xylophilus</i> (Steiner & Bührer) Nickle <i>et al.</i> (nématode du bois de pin) [BURSXY]	<i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Cedrus</i> spp. (cèdre), <i>Larix</i> spp. (mélèze), <i>Picea</i> spp. (épicéa), <i>Pinus</i> spp., <i>Pseudotsuga</i> spp., <i>Tsuga</i> spp.
2	<i>Globodera pallida</i> (Stone) Behrens (nématode à kystes - nématode blanc de la pomme de terre) (*) [HETDPA]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Dahlia hybrids</i> (dahlia), <i>Gladiolus</i> spp., <i>Hyacinthus</i> spp., <i>Iris</i> spp., <i>Lilium</i> spp., <i>Narcissus</i> spp., <i>Tulipa</i> spp.
3	<i>Globodera rostochiensis</i> (Wollenweber) Behrens (nématode doré de la pomme de terre) (*) [HETDRO]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum melongena</i> (aubergine), <i>Dahlia hybrids</i> (dahlia), <i>Gladiolus</i> spp., <i>Hyacinthus</i> spp., <i>Iris</i> spp., <i>Lilium</i> spp., <i>Narcissus</i> spp., <i>Tulipa</i> spp.
4	<i>Meloidogyne chitwoodi</i> Golden <i>et al.</i> (nématode des racines noueuses) [MELGCH]	<i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
5	<i>Meloidogyne fallax</i> Karssen (nématode des racines noueuses) [MELGFA]	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre), <i>Beta vulgaris</i> (betterave), <i>Daucus carota</i> subsp. <i>sativus</i> (carotte), <i>Fragaria x ananassa</i> (fraisier à gros fruits), <i>Hordeum vulgare</i> (orge), <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Lolium multiflorum</i> (ray-grass italien), <i>Medicago sativa</i> (luzerne), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Trifolium repens</i> (trèfle rampant)
F) <u>Virus, viroïdes et phytoplasmes</u>		
1	Grapevine flavescence dorée phytoplasma - phytoplasme responsable de la flavescence dorée de la vigne [PHYP64]	<i>Vitis vinifera</i> (vigne)
2	Tomato leaf curl New Delhi virus - virus des feuilles en cuillère de la tomate de New Delhi [TOLCND]	<i>Abelmoschus esculentus</i> (gombo), <i>Benincasa hispida</i> (courge à la cire), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Capsicum frutescens</i> (piment de Cayenne), <i>Citrullus lanatus</i> (pastèque), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Cucumis melo</i> var. <i>flexuosus</i> (snake melon),

		<p><i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Cucurbita moschata</i> (courge musquée), <i>Cucurbita pepo</i> (citrouille), <i>Cucurbita pepo</i> var. <i>giromontiina</i> (courgette), <i>Lagenaria</i> <i>siceraria</i> (courge bouteille), <i>Luffa</i> <i>aegyptiaca</i> (courge torchon), <i>Momordica</i> <i>charantia</i> (concombre africain), <i>Solanum</i> <i>lycopersicum</i> (tomate), <i>Trichosanthes</i> <i>cucumerina</i> (courgette serpent)</p>
<p>(*) Dans le cas où la contamination concerne des pommes de terre de consommation, les opérateurs ne sont pas tenus de notifier la présence des nématodes à kystes de la pomme de terre à condition :</p> <ul style="list-style-type: none"> - d'appliquer les mesures de lutte obligatoires visées aux articles 8 et 9 de l'arrêté royal du 22 juin 2010 relatif à la lutte contre les nématodes à kystes de la pomme de terre. - d'enregistrer, dans leur registre de présence d'organismes nuisibles, les contaminations observées et les mesures de lutte appliquées. 		

II - Liste des organismes de quarantaine de zone protégée ainsi que les zones protégées correspondantes.

	Organismes de quarantaine de zone protégée et codes OEPP correspondants	Zones protégées	Plantes hôtes possibles
A)	<u>Bactéries</u>		
1	<i>Erwinia amylovora</i> (Burrill) Winslow <i>et al.</i> (feu bactérien) [ERWIAM] ⁴	a) Estonie; b) certaines zones d'Espagne c) France (Corse); d) certaines zones d'Italie; e) Lettonie; f) Finlande; g) Royaume-Uni (Île de Man, Îles Anglo-Normandes)	<i>Malus domestica</i> (pommier), <i>Pyrus communis</i> (poirier), <i>Pyrus pyrifolia</i> (poirier de Chine), <i>Pyrus ussuriensis</i> (poirier de Sibérie), <i>Amelanchier</i> sp. (amélanchier), <i>Chaenomeles</i> sp. (cognassier), <i>Cotoneaster</i> sp. (cotonéaster), <i>Crataegus</i> spp. (aubépine), <i>Cydonia oblonga</i> (cognassier), <i>Eriobotrya japonica</i> (néflier du Japon), <i>Mespilus germanica</i> (néflier), <i>Photinia davidiana</i> (stranvaesia), <i>Pyracantha coccinea</i> (buisson ardent, arbre de Moïse), <i>Sorbus</i> spp. (sorbier)
2	<i>Xanthomonas arboricola</i> pv. <i>pruni</i> (Smith) Vauterin <i>et al.</i> (bactériose des arbres fruitiers à noyau) [XANTPR]	jusqu'au 30 avril 2020: Royaume-Uni	<i>Prunus armeniaca</i> (abricotier), <i>Prunus persica</i> (pêcher), <i>Prunus salicina</i> (prunier japonais), <i>Prunus domestica</i> (prunier), <i>Prunus cerasus</i> (cerisier aigre), <i>Prunus dulcis</i> (amandier doux), <i>Prunus laurocerasus</i> (laurier cerise)
B)	<u>Champignons et oomycètes</u>		
1	<i>Colletotrichum gossypii</i> Southw (anthracnose du cotonnier) [GLOMGO]	Grèce	<i>Gossypium barbadense</i> (coton à longue soie), <i>Gossypium hirsutum</i> (cotonnier)
2	<i>Cryphonectria parasitica</i> (Murrill) Barr. (chancre du châtaignier) [ENDOPA]	a) République tchèque; b) Irlande; c) Suède; d) Royaume-Uni	<i>Castanea dentata</i> (châtaignier d'Amérique), <i>Castanea sativa</i> (châtaignier commun), <i>Quercus</i> spp. (chêne), <i>Acer</i> spp. (érable)
3	<i>Entoleuca mammata</i> (Wahlenb.) Rogers & Ju (chancre du peuplier) [HYPOMA]	a) Irlande; b) Royaume-Uni (Irlande du Nord)	<i>Populus tremuloides</i> (peuplier)
4	<i>Gremmeniella abietina</i> (Lagerberg) Morelet (chancre des résineux) [GREMAB]	Irlande	<i>Picea abies</i> (épicéa commun – sapin de Noël), <i>Pinus sylvestris</i> (pin sylvestre), <i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Larix</i> spp. (mélèze), <i>Pseudotsuga menziesii</i> (douglas)

⁴ Soumis à la notification obligatoire en Belgique dans les zones tampons.

5	<i>Phytophthora ramorum</i> Werres, De Cock & Man in 't Veld (isolats de l'Union européenne) (mort subite du chêne) [PHYTRA]	jusqu'au 30 avril 2023: France [sauf département du Finistère (Bretagne)]	<i>Camellia</i> spp., <i>Rhododendron</i> spp., <i>Viburnum</i> spp. (viorne), <i>Castanea sativa</i> (châtaignier commun), <i>Vaccinium ovatum</i> (myrtille de Californie)
C) Insectes et acariens			
1.	<i>Bemisia tabaci</i> Genn. (populations européennes) (aleurode ou mouche blanche du tabac), espèce connue en tant que vecteur de virus [BEMITA]	a) Irlande; b) Suède; c) Royaume-Uni	<i>Euphorbia pulcherrima</i> (poinsettia, rose de Noël), <i>Gerbera jamesonii</i> (gerbera), <i>Begonia semperflorens hybrids</i> (bégonia), <i>Nicotiana tabacum</i> (tabac), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Capsicum annum</i> (poivron), <i>Hibiscus</i> spp., <i>Nerium oleander</i> (laurier-rose), <i>Ajuga</i> spp. (bugle), <i>Crossandra</i> spp., <i>Dipladenia</i> (mandevilla)
2	<i>Cephalcia lariciphila</i> Wachtl (European web-spinning larch sawfly) [CEPCAL]	a) Irlande; b) Royaume-Uni (Irlande du Nord, Île de Man et de Jersey)	<i>Larix decidua</i> (mélèze commun), <i>Larix kaempferi</i> (mélèze du Japon), <i>Larix sibirica</i> (mélèze de Sibérie)
3	<i>Dendroctonus micans</i> Kugelán (dendroctone, hylésine géant) [DENCMII]	a) Irlande; b) Grèce; c) Royaume-Uni (Irlande du Nord, Île de Man et de Jersey)	<i>Picea abies</i> (épicéa commun – sapin de Noël), <i>Pinus sylvestris</i> (pin sylvestre), <i>Larix decidua</i> (mélèze commun), <i>Pseudotsuga menziesii</i> (douglas), <i>Abies</i> spp. (sapin)
4	<i>Dryocosmus kuriphilus</i> (Yasumatsu) (cynips du châtaignier) [DRYCKU]	a) Irlande; b) Royaume-Uni	<i>Castanea crenata</i> (châtaignier crénelé), <i>Castanea dentata</i> (châtaignier d'Amérique), <i>Castanea mollissima</i> (châtaignier de Chine) <i>Castanea sativa</i> (châtaignier commun)
5	<i>Gilpinia hercyniae</i> Hartig (tenthrède européenne de l'épinette) [GILPPO]	a) Irlande; b) Grèce; c) Royaume-Uni (Irlande du Nord, Île de Man et de Jersey)	<i>Picea abies</i> (épicéa commun – sapin de Noël), <i>Picea</i> spp.
6	<i>Gonipterus scutellatus</i> Gyllenhal (charançon de l'eucalyptus) [GONPSC]	a) Grèce; b) Portugal (Açores)	<i>Eucalyptus camaldulensis</i> (eucalyptus rouge), <i>Eucalyptus globulus</i> (eucalyptus globuleux), <i>Eucalyptus punctata</i> (grey gum), <i>Eucalyptus robusta</i> (eucalyptus robuste), <i>Eucalyptus</i> spp.
7	<i>Ips amitinus</i> Eichhoff (petit bostryche du pin) [IPXAM]	a) Irlande; b) Grèce; c) Royaume-Uni	<i>Picea abies</i> (épicéa commun – sapin de Noël), <i>Pinus sylvestris</i> (pin sylvestre), <i>Pinus nigra</i> (pin noir), <i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Larix</i> spp. (mélèze)
8	<i>Ips cembrae</i> Heer (grand bostryche du mélèze) [IPXCE]	a) Irlande; b) Grèce; c) Royaume-Uni (Irlande du Nord et Île de Man)	<i>Larix decidua</i> (mélèze commun), <i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Picea</i> spp. (épicéa), <i>Pinus</i> spp., <i>Pseudotsuga</i> spp.

9	<i>Ips duplicatus</i> Sahlberg (northern bark beetle) [IPXDU]	a) Irlande; b) Grèce; c) Royaume-Uni	<i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Larix</i> spp. (mélèze), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Picea abies</i> (épicéa commun – sapin de Noël), <i>Picea jezoensis</i> (épicéa de Yedo), <i>Picea obovata</i> (épicéa de Sibérie), <i>Pinus koraiensis</i> (pin de Corée)
10	<i>Ips sexdentatus</i> Börner (sténographe) [IPXSE]	a) Irlande; b) Chypre; c) Royaume-Uni (Irlande du Nord et Île de Man)	<i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Larix</i> spp. (mélèze), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Picea</i> spp. (épicéa)
11	<i>Ips typographus</i> Heer (scolyte typographe) [IPXTY]	a) Irlande; b) Royaume-Uni	<i>Picea abies</i> (épicéa commun – sapin de Noël), <i>Abies</i> spp. (sapin), <i>Larix</i> spp. (mélèze), <i>Pinus</i> spp. (pin), <i>Pseudotsuga</i> spp.
12	<i>Leptinotarsa decemlineata</i> Say (doryphore de la pomme de terre) [LPTNDE]	a) Irlande; b) Espagne (Ibiza et Minorque); c) Chypre; d) Malte; e) Portugal (Açores et Madère); f) certaines provinces de Finlande; g) certains contés de Suède; h) Royaume-Uni	<i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
13	<i>Liriomyza bryoniae</i> (Kaltenbach) (mineuse des feuilles de la tomate) [LIRIBO]	a) Irlande; b) Royaume-Uni (Irlande du Nord)	<i>Apium graveolens</i> (céleri), <i>Ocimum</i> spp., <i>Brassica oleracea</i> (chou), <i>Citrullus lanatus</i> (pastèque), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Cucurbita pepo</i> (citrouille), <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate)
14	<i>Liriomyza huidobrensis</i> (Blanchard) (mouche mineuse sud-américaine) [LIRIHU]	Jusqu'au 30 avril 2020: Irlande et Royaume-Uni (Irlande du Nord).	<i>Apium graveolens</i> (céleri), <i>Capsicum annuum</i> (poivron), <i>Cucumis melo</i> (melon), <i>Cucumis sativus</i> (concombre, cornichon), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Lactuca sativa</i> (laitue), <i>Ocimum</i> spp., <i>Phaseolus vulgaris</i> (haricot), <i>Solanum lycopersicum</i> (tomate), <i>Verbena hybrids</i> (verveine - hybrides des jardins), fleurs coupées
15	<i>Liriomyza trifolii</i> (Burgess) (mouche mineuse californienne) [LIRITR]	Jusqu'au 30 avril 2020: Irlande et Royaume-Uni (Irlande du Nord).	<i>Apium graveolens</i> (céleri), <i>Dendranthema x grandiflorum</i> (chrysanthème d'automne), <i>Gerbera jamesonii</i> (gerbéra), <i>Ocimum</i> spp., fleurs coupées
16	<i>Paysandisia archon</i> (Burmeister) (papillon du palmier) [PAYSAR]	a) Irlande; b) Malte; c) Royaume-Uni	<i>Brahea armata</i> (palmier bleu), <i>Brahea edulis</i> (palmier de Guadalupe), <i>Butia capitata</i> (palmier abricot), <i>Butia yatay</i> (butia)

			argentin), <i>Chamaerops humilis</i> (palmier nain), <i>Livistona australis</i> (palmier en éventail d'Australie), <i>Livistona chinensis</i> (palmier en éventail de Chine), <i>Phoenix canariensis</i> (dattier des Canaries), <i>Phoenix dactylifera</i> (palmier dattier), <i>Phoenix reclinata</i> (palmier du Sénégal), <i>Phoenix roebelenii</i> (palmier dattier nain), <i>Phoenix sylvestris</i> (wild date palm), <i>Sabal mexicana</i> (Texas palmetto), <i>Sabal minor</i> (dwarf palmetto), <i>Sabal palmetto</i> (palmetto, palmier de Caroline), <i>Syagrus romanzoffiana</i> (palmier reine), <i>Trachycarpus fortunei</i> (palmier à chanvre), <i>Trithrinax campestris</i> (palmier trident), <i>Washingtonia filifera</i> (palmier jupon), <i>Washingtonia robusta</i> (palmier mexicain)
17	<i>Rhynchophorus ferrugineus</i> (Olivier) (charançon rouge du palmier) [RHYCFE]	a) Irlande; b) Portugal (Açores); c) Royaume-Uni	<i>Cocos nucifera</i> (cocotier), <i>Phoenix canariensis</i> (dattier des Canaries), <i>Phoenix dactylifera</i> (palmier dattier), <i>Phoenix sylvestris</i> (dattier indien), <i>Phoenix theophrasti</i> (dattier de Crète), <i>Areca catechu</i> (noyer d'arec), <i>Arenga pinnata</i> (palmier à sucre), <i>Bismarckia</i> (palmier de Bismarck), <i>Borassus flabellifer</i> (palmier à vin), <i>Brahea armata</i> (palmier bleu), <i>Brahea edulis</i> (palmier de Guadalupe), <i>Butia capitata</i> (palmier abricot), <i>Calamus merrillii</i> (palasan cane), <i>Caryota cumingii</i> (Philippines fishtail palm), <i>Caryota maxima</i> (caryota himalaya), <i>Chamaerops humilis</i> (palmier nain), <i>Corypha umbraculifera</i> (palmier de S. Domingo), <i>Corypha utan</i> (cabbage palm), <i>Dictyosperma album</i> (palmier blanc), <i>Elaeis guineensis</i> (palmier à huile), <i>Howea forsteriana</i> (kentia), <i>Jubaea chilensis</i> (cocotier du Chili), <i>Livistona chinensis</i> (palmier en éventail de Chine), <i>Livistona decora</i> (latanier pleureur), <i>Phoenix sylvestris</i> (wild date palm), <i>Metroxylon sagu</i> (palmier à sagou),

			<i>Phoenix theophrasti</i> (dattier de Crète), <i>Pritchardia pacifica</i> (Fiji fan palm), <i>Roystonea regia</i> (palmier royal), <i>Sabal palmetto</i> (palmetto, palmier de Caroline), <i>Syagrus romanzoffiana</i> (palmier reine), <i>Trachycarpus fortunei</i> (palmier à chanvre), <i>Washingtonia filifera</i> (palmier jupon), <i>Washingtonia robusta</i> (palmier mexicain)
18	<i>Sternochetus mangiferae</i> Fabricius (charançon de la mangue) [CRYPMA]	a) Espagne (Grenade et Malaga); b) Portugal (Alentejo, Algarve et Madère)	<i>Mangifera indica</i> (manguier)
19	<i>Thaumetopoea pityocampa</i> Denis & Schiffermüller (processionnaire du pin) [THAUPI]	Royaume-Uni	<i>Pinus nigra</i> (pin noir), <i>Pinus pinaster</i> subsp. <i>escarena</i> (pin maritime), <i>Pinus sylvestris</i> (pin sylvestre), <i>Cedrus atlantica</i> (cèdre de l'Atlas), <i>Larix decidua</i> (mélèze commun)
20	<i>Thaumetopoea processionea</i> L. (processionnaire du chêne) [THAUPR]	Irlande et jusqu'au 30 avril 2020 au Royaume-Uni	<i>Quercus</i> spp. (chêne)
21	<i>Viteus vitifoliae</i> (Fitch) – autre nom scientifique de <i>Daktulosphaira vitifoliae</i> Fitch (phylloxéra de la vigne) [VITEVI]	Chypre	<i>Vitis vinifera</i> (vigne)
d)	<u>Virus, viroïdes et phytoplasmes</u>		
1.	Beet necrotic yellow vein virus - virus de la rhizomanie de la betterave [BNYVV0]	a) Irlande; b) France (Bretagne); c) Portugal (Açores); d) Finlande; e) Royaume-Uni (Irlande du Nord)	<i>Beta vulgaris</i> (betterave), <i>Allium porrum</i> (poireau), <i>Apium graveolens</i> (céleri), <i>Brassica napus</i> (colza), <i>Brassica rapa</i> (navet), <i>Daucus carota</i> subsp. <i>sativus</i> (carotte), <i>Solanum tuberosum</i> (pomme de terre)
2	<i>Candidatus Phytoplasma ulmi</i> - nécrose du liber de l'orme [PHYPUL]	Royaume-Uni	<i>Ulmus alata</i> (orme ailé), <i>Ulmus americana</i> (orme blanc d'Amérique), <i>Ulmus crassifolia</i> (cedar elm), <i>Ulmus rubra</i> (orme rouge), <i>Ulmus serotina</i> (orme de septembre)
3	Citrus tristeza virus - virus de la tristeza des agrumes (isolats de l'Union européenne) [CTV000]	Malte	<i>Citrus aurantium</i> (orange amère), <i>Citrus sinensis</i> (oranger), <i>Citrus aurantiifolia</i> (citron vert), <i>Citrus limettioides</i> (limettier doux de Palestine), <i>Citrus paradisi</i> (pamplemoussier), <i>Fortunella</i> spp.

			(kumquat), <i>Poncirus trifoliata</i> (oranger trifolié)
--	--	--	---

III. Organismes de quarantaine pour lesquels la Commission européenne a pris des mesures d'urgence via des décisions d'exécution

- *Epitrix spp.*, les altises de la pomme de terre - 2012/270/UE;
- Virus de la rosette de la rose et son vecteur *Phyllocoptes fructiphilus* - (UE) 2022/1265;
- Virus du fruit rugueux de la tomate brune (ToBRFV) - (UE) 2020/1191 ;
- *Chloridea virescens*, la noctuelle verdoyante – (UE) 2022/1941 ;
- *Leucinodes orbonalis*, la perceuse de l'aubergine – (UE) 2022/1941 ;
- *Leucinodes pseudorbonalis* – (UE) 2022/1941 ;
- *Resseliella citrifugis*, la mouche des agrumes – (UE) 2022/1941 ;
- *Spodoptera ornithogalli*, la chenille à rayures jaunes – (UE) 2022/1941 ;
- *Meloidogyne graminicola*, le nématode du riz – (UE) 2022/1372.

ANNEXE V

PRODUITS PHYTOPHARMACEUTIQUES

Les produits phytopharmaceutiques mis sur le marché doivent répondre en tout temps aux conditions imposées lors de leur autorisation.

Tout exploitant doit informer immédiatement l'agence lorsqu'il considère ou a des raisons de penser qu'un produit phytopharmaceutique qu'il a importé, produit, transformé, fabriqué, distribué ou appliqué peut être préjudiciable à la santé des hommes, des plantes ou des animaux.

La nécessité d'une notification se base sur une évaluation des risques préalable. Si l'opérateur n'est pas en mesure de faire son évaluation des risques, il est tenu de notifier conformément au tableau ci-dessous.

Les produits phytopharmaceutiques non-conformes à leur autorisation ne peuvent en aucun cas être mis sur le marché.

Cas non exhaustifs dans lesquels une notification obligatoire est nécessaire :

		Spécifications applicables
1.	Le produit phytopharmaceutique mis sur le marché est non conforme à son autorisation (composition)	
1.a	Contamination par une substance active pouvant avoir un impact sur la santé des hommes, des plantes et des animaux (dépassement d'une limite maximale en résidu dans une denrée traitée, phytotoxicité...)	<ul style="list-style-type: none"> - Acte d'autorisation et dossier d'autorisation du produit [1] - Limites maximales en résidu (LMR) fixées dans le règlement (CE) N°396/2005 [2]
1.b	Présence d'une impureté pertinente au-dessus de la norme (résultat d'analyse > norme)	<ul style="list-style-type: none"> - Impuretés pertinentes visées dans le Règlement (CE) N°540/2011 [3]
1.c	Teneur en substance active ou en co-formulant en dehors des spécifications	<ul style="list-style-type: none"> - Acte d'autorisation et dossier d'autorisation du produit [1] - Spécifications FAO [4] pour les substances actives – table 1 - Spécifications pour les co-formulants - table 2
1.d	Propriétés physiques, chimiques et techniques (mouillabilité, formation de mousse...) en dehors des spécifications	<ul style="list-style-type: none"> - Spécifications FAO [4] – table 3
1.e	Présence d'un co-formulant ou de toute autre substance non autorisée	<ul style="list-style-type: none"> - Acte d'autorisation et dossier d'autorisation du produit [1]
2.	L'emballage ou l'étiquetage du produit phytopharmaceutique n'est pas conforme à son autorisation	
2.a	Erreur pouvant avoir un impact sur la santé du consommateur. Exemples non exhaustifs : - mention d'une culture non-autorisée,	<ul style="list-style-type: none"> - Acte d'autorisation du produit [1]

	- erreur de dose/nombre d'applications, - ...	
2.b	L'emballage est suspect sur base d'un contrôle visuel (aspect, emballage, logo, lot, date de production, étiquette dans les langues du pays mais comportant de multiples fautes de grammaire...)	Acte d'autorisation du produit [1]
2.c	Erreur ou absence du numéro d'autorisation du produit, étiquette non belge...	Acte d'autorisation du produit [1]

Table 1. Écarts admissibles entre la teneur déclarée et la teneur réelle d'une substance active

Teneur déclarée en g/kg ou g/l ^{a)}	Ecart autorisé par rapport à la teneur déclarée
jusque 25	± 15% pour les formulations homogènes (EC, SC, SL, etc. ^{b)}) ± 25% pour les formulations hétérogènes (GR, WG, etc. ^{b)})
Au-dessus de 25 jusque 100	± 10%
Au dessus de 100 jusque 250	± 6%
Au dessus-de 250 jusque 500	± 5%
Au-dessus de 500	± 25 g/kg ou g/l

^{a)} dans chaque fourchette, la limite supérieure est incluse

^{b)} les codes pour les différents types de formulation sont expliqués dans [4]

Table 2. Écarts admissibles entre la teneur déclarée et la teneur réelle d'un coformulant

Teneur déclarée en g/kg ou g/l ^{a)}	Ecart autorisé par rapport à la teneur déclarée
jusque 25	± 30 % pour les formulations homogènes (EC, SC, SL, etc. ^{b)}) ± 50 % pour les formulations hétérogènes (GR, WG, etc. ^{b)})
Au-dessus de 25 jusque 100	± 20 %
Au dessus de 100 jusque 250	± 12 %
Au dessus-de 250 jusque 500	± 10 %
Au-dessus de 500	± 50 g/kg ou g/l

^{a)} dans chaque fourchette, la limite supérieure est incluse

^{b)} les codes pour les différents types de formulation sont expliqués dans [4]

Table 3. Critères d'évaluation des propriétés physiques, chimiques et techniques (limites par défaut si aucune spécification n'est présente)

Propriété, méthode CIPAC [5]	Critères d'évaluation
Mouillabilité MT 53.3	mouillé en 1 min, sans agitation
Formation de mousse MT 47.3	maximum 60 ml après 1 minute, sauf si un avertissement figure dans le mode d'emploi
Formation de poussière MT 171.1	poussière maximale de 30 mg (méthode gravimétrique) facteur de poussière maximum de 25 (méthode optique)
Dispersibilité MT 174	minimum 60 %
Spontanéité de la dispersion MT 160	minimum 60 %
Tenue en suspension MT 184.1	minimum 60 %
Stabilité de la dispersion MT 180	0 h : dispersion initiale complète 24 h : re-dispersion complète
Stabilité de l'émulsion MT 36.3	0 h : émulsification initiale complète 24 h : réémulsification complète
Degré de dissolution et stabilité de la solution MT 179.1	2 % maximum retenus sur un tamis de 75 µm
Stabilité de la dilution MT 41.1	trace de sédiment après 30 min

[1] <https://fytoweb.be/fr/autorisations>

[2] Regulation (EC) No 396/2005 of the European Parliament and of the Council of 23 February 2005 on maximum residue levels of pesticides in or on food and feed of plant and animal origin - https://ec.europa.eu/food/plant/pesticides/eu-pesticides-db_en

[3] Commission Implementing Regulation (EU) No 540/2011 of 25 May 2011 implementing Regulation (EC) No 1107/2009 of the European Parliament and of the Council as regards the list of approved active substances

[4] Food and Agriculture Organization of the United Nations and World Health Organization. Manual on development and use of FAO and WHO specifications for pesticides. First edition–third revision. ISBN 978-92-5-109265-1, 2016 (available from www.fao.org).

[5] www.cipac.org