



MINISTÈRE DE L'AGRICULTURE, DE L'AGROALIMENTAIRE ET DE LA FORÊT

Direction générale de l'alimentation
Service de la Coordination des actions sanitaires
Sous-direction du pilotage des ressources et des actions transversales
Bureau des laboratoires et de la coordination des contrôles officiels
 Adresse : 251, rue de Vaugirard
 75 732 PARIS CEDEX 15

Tél. : 01 49 55 58 86
 Courriel institutionnel : blacco.sdprat.dgal@agriculture.gouv.fr
 NOR : AGRG1231869N
 Réf. Interne : SDPRAT/ BLACCO/12/0290
 MOD10.21 C 12/05/10

NOTE DE SERVICE
DGAL/SDPRAT/N2012-8173

Date: 07 août 2012

Date de mise en application : Immédiate
 Date limite de réponse : 9 septembre 2012
 Nombre d'annexes : 1
 Degré et période de confidentialité : Tout public

Objet : Appel à candidatures pour la réalisation d'analyses officielles pour la recherche de pathogènes des abeilles.

Références :

- **Règlement (UE) n° 206/2010 de la Commission du 12 mars 2010** établissant des listes des pays tiers, territoires ou parties de pays tiers ou territoires en provenance desquels l'introduction dans l'Union européenne de certains animaux et viandes fraîches est autorisée, et définissant les exigences applicables en matière de certification vétérinaire :

<http://eur-lex.europa.eu/Notice.do?val=569029:cs&lang=fr&list=569029:cs.&pos=1&page=1&nbl=1&pgs=10&hwords=>

- **Arrêté du 23 décembre 2009** établissant les mesures de police sanitaire applicables aux maladies réputées contagieuses des abeilles et modifiant l'arrêté interministériel du 11 août 1980 relatif à la lutte contre les maladies réputées contagieuses des abeilles :

<http://www.legifrance.gouv.fr/affichTexte.do?cidTexte=JORFTEXT000021534246&fastPos=1&fastReqId=1741659067&categorieLien=cid&oldAction=rechTexte>

Résumé : La présente note de service constitue un appel à candidatures pour la réalisation d'analyses officielles pour la recherche de pathogènes des abeilles

Mots-clés : Loque américaine – Loque européenne - Nosémosé – Varroose - Virus - Abeilles - Laboratoire - Agrément - Analyse officielle - Contrôle officiel

Destinataires	
Pour exécution :	Pour information : - Laboratoires départementaux d'analyses - ADILVA - LNR : Anses, Laboratoire de Sophia-Antipolis - DDPP/DDCSPP - DAAF - DRAAF :

I - Base réglementaire du contrôle officiel

Au sens de l'article R. 202-1 du code rural et de la pêche maritime, une analyse officielle est définie comme toute analyse, effectuée par un laboratoire, d'un échantillon prélevé dans le cadre d'un contrôle officiel. Le terme contrôle officiel concerne tout audit, inspection, vérification, prélèvement, examen, ou toute autre forme de contrôle par les services de l'État compétents ou leurs délégataires, en vue d'assurer le respect des dispositions des titres II, III et V du livre II du code rural et de la pêche maritime et des textes pris pour leur application.

L'article R. 202-8 du code rural et de la pêche maritime prévoit que seuls les Laboratoires nationaux de référence (LNR) et les laboratoires agréés à cette fin par le Ministre chargé de l'Agriculture peuvent réaliser les analyses officielles.

II - Contexte de l'appel à candidatures

Le réseau de laboratoires concerné par le présent appel à candidatures correspond à deux dispositifs :

A - Le **dispositif de surveillance des troubles des abeilles** qui s'applique en 2012 a vocation à se pérenniser.

Ce dispositif fait appel à des laboratoires agréés aptes à réaliser les analyses de recherche des loques américaine et européenne et de la nosémose en microscopie optique et en PCR classique. Il convient de mettre à jour la liste des laboratoires agréés pour ces analyses, par le présent appel à candidatures.

Pour ce dispositif, jusqu'à huit laboratoires peuvent être agréés pour la détection de loque et nosémose par microscopie. De même, jusqu'à huit laboratoires peuvent être agréés pour l'identification des agents pathogènes des loques et de la nosémose par PCR classique.

B- En outre, un **dispositif pilote européen de surveillance des pertes de colonies d'abeilles** va être mis en place et va s'intéresser à un nombre plus étendu de maladies de l'abeille, sur 6 départements pilotes.

Ces analyses porteront sur :

- La recherche des loques en microscopie optique
- La recherche de la nosémose en microscopie optique (en cas de suspicion clinique et en vue de détecter la présence de spores de *Nosema* sp. sur des colonies non atteintes cliniquement)
- La recherche de la varroose par examen macroscopique
- Comptage des acariens macroscopiques phorétiques
- L'identification des agents des loques par PCR
- L'identification de *Nosema apis* et *Nosema ceranae* par PCR
- La détection des virus du SBV, de l'ABPV et du DWV par RT-PCR
- La détection et la quantification du virus de la paralysie chronique (CBPV) par RT-PCR en temps réel.

Pour le dispositif européen, jusqu'à six laboratoires peuvent être agréés pour la détection de loque, nosémose par microscopie et varroose et jusqu'à six laboratoires seront agréés pour l'identification des agents pathogènes par PCR classique. Ces laboratoires seront choisis en fonction de critères géographiques, de compétence, d'expérience et de capacité analytique parmi les laboratoires candidats au réseau de surveillance des troubles des abeilles.

III - Détails de l'appel à candidature

A – Méthode à mettre en œuvre

1 - Descriptif des méthodes utilisées :

a - Pour les deux réseaux de surveillance :

§ 1 - Recherche des loques américaine et européenne et de la nosémose en microscopie optique

- **Recherche des loques américaine et européenne en microscopie optique**

Les méthodes officielles à utiliser reposent sur l'examen bactérioscopique par coloration de Gram d'un prélèvement de larves suspectes effectué sur un échantillon de couvain malade afin de détecter les agents étiologiques des 2 loques :

- *Paenibacillus larvae*, agent de la loque américaine,
- *Melisococcus plutonius*, agent principal de la loque européenne.

L'examen microscopique est effectué avec l'objectif à immersion au grossissement x 1000.

L'analyse peut être effectuée à partir d'un prélèvement de larves suspectes envoyées par le demandeur, ou à partir d'un échantillon de couvain malade. Dans ce dernier cas, la méthode inclut une étape d'observation des lésions caractéristiques et de prélèvement des éléments d'intérêt pour la détection microscopique des agents.

Pour la loque américaine, il s'agit d'une méthode référencée dans le manuel des tests de diagnostic et des vaccins pour les animaux terrestres de l'OIE (chapitre 2.2.2).

Pour la loque européenne, il s'agit d'une méthode interne diffusée par le LNR Maladies des abeilles.

NB : Ces méthodes sont à utiliser en vue de confirmer une suspicion clinique et ne permettent pas de détecter les agents des loques en l'absence de lésions observées sur le couvain.

- **Recherche de la nosémose en microscopie optique**

En fonction de l'objectif de l'analyse, deux analyses officielles sont décrites.

- Recherche de la nosémose en cas de suspicion clinique

La méthode à utiliser repose sur l'examen microscopique d'un broyat de 10 abdomens d'abeilles présentant des signes cliniques suspects en vue de détecter les spores de *Nosema* sp..

L'examen microscopique est effectué sans coloration au grossissement x 400.

Lorsque des spores sont détectées, une évaluation quantitative du nombre de spores de *Nosema* sp. par abeille est réalisée par comptage, au moyen d'une cellule de Malassez. Les résultats sont exprimés en nombre moyen de spores/abeilles.

- Détection de l'infection d'une colonie par *Nosema* sp.

La méthode à utiliser repose sur l'examen microscopique d'un broyat de 60 abdomens d'abeilles, échantillonnées au sein de la colonie (abeilles les plus âgées), en vue de détecter les spores de *Nosema* spp.

L'examen microscopique est effectué sans coloration au grossissement x 400.

Ces méthodes sont référencées dans le manuel des tests de diagnostic et des vaccins pour les animaux terrestres de l'OIE (chapitre 2.2.4). Elles ne permettent pas d'effectuer la distinction entre *N. apis* et *N. ceranae*. Le recours à l'identification de ces agents par PCR est nécessaire lorsque des spores de *Nosema* sp. sont détectées en microscopie optique.

- **Identification de *Paenibacillus larvae*, agent de la loque américaine par PCR**

La méthode repose sur la détection d'une séquence spécifique de l'ARN16S de *Paenibacillus larvae* par PCR dans des prélèvements de couvain (larves). Elle est basée sur le protocole de PCR décrit par Dobbelaere et al., (2001) et reprise dans le manuel OIE (chapitre 2.2.2).

Le couple d'amorces utilisées (primer 1 & 2) permet d'amplifier un produit de PCR de 1096 pb (Apidologie, Vol 32, pp 363-370).

En raison de sa spécificité, cette méthode permet l'identification de *P. larvae*.

Dans le cadre du diagnostic de la loque américaine lors de suspicion clinique, elle est à utiliser en seconde intention, afin de confirmer, si nécessaire, le résultat analytique obtenu en microscopie optique.

- **Identification de *Melissococcus plutonius*, agent de la loque européenne par PCR**

La méthode repose sur la détection d'une séquence spécifique de l'ARN16S de *Melissococcus plutonius* par PCR dans des prélèvements de couvain (larves). Elle est basée sur le protocole de PCR décrit par Govan et al., (1998) et reprise dans le manuel des tests de diagnostic et des vaccins pour les animaux terrestres de l'OIE (chapitre 2.2.3).

Le couple d'amorces à utiliser (primer 1 & primer 2) permet d'amplifier un produit de PCR de 830 pb (Applied and Environmental Microbiology, May 1998, Vol 64, N° 5, pp 1983-1985).

En raison de sa spécificité, cette méthode permet l'identification de *M. plutonius*.

Dans le cadre du diagnostic de la loque européenne lors de suspicion clinique, elle est à utiliser en seconde intention, afin de confirmer, si nécessaire, le résultat analytique obtenu en microscopie optique.

- **Identification de l'espèce de *Nosema* par PCR**

La méthode à utiliser repose sur la détection d'une séquence de l'ARNr 16S du parasite, spécifique d'espèce, à partir de broyats d'abeilles.

La technique est basée sur une méthode PCR duplex décrite par Martin-Hernandez et al.(2007), et reprise dans le manuel des tests de diagnostic et des vaccins pour les animaux terrestres de l'OIE (chapitre 2.2.4).

Afin de limiter des problèmes de sous-détection de *N. apis* observés en cas de co-infection avec *N. ceranae*, elle est à utiliser sous forme de 2 PCR monoplexes.

Deux couples d'amorces sont utilisés, chaque couple étant spécifique de l'espèce ciblée.

Cette méthode permet d'identifier *Nosema apis* et *Nosema ceranae*. Elle est à utiliser en seconde intention dans le cadre du diagnostic de la nosérose, lorsque la recherche de *Nosema* sp. en microscopie optique est positive.

Une description précise des méthodes à employer figure dans les modes opératoires diffusés par le LNR maladies des abeilles.

b - Pour le réseau pilote européen de surveillance des pertes de colonies d'abeilles

- **La recherche de la varroose par examen macroscopique (en cas de suspicion clinique)**

La méthode repose :

- D'une part sur la mise en évidence de l'acarien *Varroa destructor* par examen visuel direct de l'échantillon d'abeilles et/ou de couvain ;
- D'autre part sur l'examen des lésions observées sur l'échantillon, permettant de statuer sur la maladie, stade où l'infestation parasitaire a des conséquences cliniques sur la colonie, et permet de conclure à une pression parasitaire passée ou présente trop forte. Cette analyse entre dans le cadre du diagnostic différentiel avec d'autres maladies.

Il s'agit d'une méthode interne développée par le LNR maladies des abeilles, pour laquelle une première session de formation a déjà été effectuée.

- **Comptage des acariens macroscopiques phorétiques, *Varroa destructor* et *Tropilaelaps* spp., sur un lot d'abeilles (sur des colonies non symptomatiques)**

La méthode à utiliser repose sur le comptage des acariens macroscopiques phorétiques, *Varroa destructor* et *Tropilaelaps* spp., sur un échantillon/prélèvement d'abeilles par lavage à l'alcool. Mise en œuvre sur un échantillon représentatif de colonies et d'abeilles, elle permet d'estimer le taux d'infestation moyen d'un rucher par *Varroa destructor* et par le parasite exotique *Tropilaelaps* spp..

Il s'agit d'une méthode référencée dans le manuel des tests de diagnostic et des vaccins pour les animaux terrestres de l'OIE (chapitre 2.2.7).

- **Détection et quantification du virus de la paralysie chronique (CBPV) par RT-PCR (Reverse Transcription-PCR) en temps réel**

La méthode à utiliser est basée sur la quantification d'une séquence du gène de la Rd-Rp (RNA-dependant RNA polymerase) du virus de la paralysie chronique (CBPV, Chronic bee paralysis virus) par rapport à une gamme standard obtenue à partir de dilutions sérielles d'un plasmide contenant une séquence du génome du CBPV.

Elle repose sur une technique de PCR en temps réel basée sur la technologie TaqMan, utilisant une sonde doublement marquée (par un bloqueur en 3' et un rapporteur en 5') et une ADN polymérase présentant une activité exonucléasique. L'utilisation d'un contrôle interne non cible (TaqMan IPC VIC Dye, Applied Biosystems) permet de s'assurer de l'absence d'inhibiteurs de PCR dans la réaction, éliminant toute réaction faussement négative.

La méthode permet de détecter le virus et de quantifier le nombre de copies de génome viral par abeille.

Cette technique est une méthode interne développée par le LNR maladies des abeilles (Blanchard et al., 2007) :

Blanchard, P., Ribière, M., Celle, O., Schurr, F., Lallemand, P., Olivier, V., Iscache, A.L., & Faucon, J.P. (2007). Evaluation of a real-time two step RT-PCR assay for quantitation of Chronic bee paralysis virus (CBPV) genome in experimentally-infected bee tissues and in life stages of a symptomatic colony. *J. Virol.Methods*, 141 (1), pp 7-13.

- **Recherche du virus de la paralysie aiguë (ABPV, Acute bee paralysis virus), du virus des ailes déformées (DWV, Deformed wing virus) et du virus du couvain sacciforme (SBV, Sacbrood virus) par PCR classique**

La détection de chaque virus repose sur des techniques de PCR Monoplex utilisant des amorces spécifiques à chaque virus, basées sur différents protocoles décrits dans la littérature :

- ABPV, Bakonyi et al., 2002
- DWV, Blanchard et al., 2007
- SBV, Grabensteiner et al., 2001

Ces méthodes incluent une étape de reverse transcription de l'ARN viral dans des échantillons d'abeilles ou de couvain (broyat).

Il s'agit de méthodes qualitatives.

2 - Accréditation

L'obtention de l'accréditation est un préalable à la confirmation des agréments pour loques et nosémose par microscopie optique.

Compte tenu des particularités d'accréditation pour la recherche par PCR, l'obtention de ces accréditations n'est actuellement pas exigée.

Les laboratoires concernés seront informés de toute évolution de ce point et auront un délai de 18 mois pour obtenir l'accréditation correspondante.

B – Volume analytique

Pour le réseau des troubles de l'abeille, le volume analytique peut être de l'ordre de 350 analyses en microscopie et 100 analyses en PCR, par an et au niveau national. Cette estimation est toutefois susceptible de fortement osciller en positif ou négatif selon les années, en fonction des pics épidémiologiques et des prélèvements réalisés.

Pour le dispositif européen, les estimations disponibles font état de 600 analyses de nosémosse par microscopie, 600 analyses de varrose et 340 analyses de virus, par an et par département pilote. Ces estimations constituent néanmoins une fourchette haute.

C – Taille du réseau

L'appel à candidature pour le réseau de surveillance des troubles des abeilles est restreint à 8 laboratoires pour la détection de loque et nosémosse par microscopie et à huit laboratoires pour l'identification des agents pathogènes des loques et de la nosémosse par PCR classique.

L'appel à candidature pour le réseau de surveillance européen est limité à 6 laboratoires pour la détection de loque et nosémosse par microscopie et à six laboratoires pour l'identification des agents pathogènes des loques et de la nosémosse par PCR classique. Ces laboratoires seront choisis en fonction de critères géographiques, de compétence, d'expérience et de capacité analytique parmi les laboratoires candidats au réseau de surveillance des troubles des abeilles.

D – Critères de sélection des laboratoires candidats

1 - Généralités

Les laboratoires candidats doivent notamment s'engager à répondre aux conditions détaillées dans les articles R. 202-8 à R. 202-13 du code rural et de la pêche maritime et dans les articles 2 et 7 à 10 de l'arrêté du 19 décembre 2007.

Il sera demandé aux laboratoires de rendre leurs résultats d'essais sous forme dématérialisée au système d'information de la Direction générale de l'alimentation dès lors qu'ils auront été informés de la possibilité de transférer ces résultats par EDI SACHA.

Délai de rendu des résultats :

Afin de satisfaire aux exigences sanitaires et réglementaires, les laboratoires candidats s'engagent à rendre les résultats dans un délai maximum de une semaine pour la microscopie plus une semaine pour la PCR.

2 - Critères d'évaluation des demandes d'agrément

Les dossiers des laboratoires candidats seront notamment sélectionnés sur la base des critères suivants :

- **Capacités analytiques :**

Il sera tenu compte de la capacité des laboratoires, à réaliser conjointement les analyses par microscopie et par PCR classique

- **Formation :**

Les laboratoires doivent justifier de leur participation à une formation dispensée par le LNR maladies des abeilles sur l'ensemble des techniques demandées dans le cadre de l'agrément, sauf dans les cas particuliers suivants :

- Évaluation du taux d'infestation d'un échantillon d'abeilles par *Varroa destructor* et *Tropilaelaps* spp.

En raison de la faible technicité de la méthode, pour les laboratoires formés pour la recherche de la varroose ou déjà agréés pour la détection du risque d'introduction de *Tropilaelaps clareae* et *Aethina tumida* dans le cadre des importations de reines d'abeilles, une formation spécifique n'est pas requise pour l'agrément.

- Recherche du virus de la paralysie aiguë (ABPV, Acute bee paralysis virus), du virus des ailes déformées (DWV, Deformed wing virus) et du virus du couvain sacciforme (SBV, Sacbrood virus) par PCR classique.

Pour les laboratoires formés sur les techniques d'identification des agents des loques et de l'espèce de *Nosema* en biologie moléculaire, une formation spécifique n'est pas requise pour l'agrément.

Pour ces 2 cas particuliers, les modes opératoires des méthodes à utiliser seront diffusés par le LNR aux laboratoires candidats. Si nécessaire, le LNR assurera également un appui technique pour la mise en œuvre des méthodes par les laboratoires.

- **Expérience :**

En l'absence d'EILA préalablement organisés dans le domaine des maladies des abeilles, les laboratoires doivent pouvoir justifier d'une expérience suffisante assurant leur compétence pour réaliser les analyses et rendre des résultats de qualité satisfaisante. Cette expérience sera évaluée sur la base du volume analytique réalisé en 2010, 2011 et 2012. (cf. tableau 1). Lorsque des EILA seront organisés par le LNR, les laboratoires agréés devront y participer et montrer un résultat satisfaisant à cet EILA.

- **Critères spécifiques concernant le dispositif de surveillance européen :**

Lors de la sélection des laboratoires candidats, il sera tenu compte :

- de la proximité des laboratoires avec les départements où seront effectuées les visites des ruchers inclus dans le réseau européen de surveillance (Drôme, Cantal, Bouches-du-Rhône, Indre-et-Loire, Haut-Rhin et Finistère) (facilités logistiques pour le fonctionnement du dispositif pilote)
- de leur capacité analytique afin de satisfaire au volume d'analyses à réaliser dans le cadre du protocole de surveillance et de fournir les résultats d'analyses dans un délai raisonnable
- De leur capacité de stockage pour analyses sorties d'hiver. Les besoins sont estimés à 600 pots de 60 ml de fin septembre à juin avec des besoins ponctuels de 600 pots supplémentaires de 180 ml en septembre et au printemps, le tout à – 20°C.

Tableau 1 – Synthèse des conditions requises pour l'agrément pour chaque méthode.

Méthode	Critères spécifiques requis pour l'agrément		
	Formation	Expérience	Autres conditions spécifiques
Recherche des loques américaine et européenne en microscopie optique	Oui	Oui. Préciser le volume analytique réalisé en 2010, 2011 et 2012 la demande d'agrément	Citer critères géo, capacité analytique, de stockage, collecte,...
Recherche de la nosérose en microscopie optique	Oui	Oui. Préciser le volume analytique réalisé en 2010, 2011 et 2012	Idem
Recherche de la varroose par examen macroscopique	Oui	Oui. Préciser le volume analytique réalisé en 2010, 2011 et 2012	Idem
Evaluation du taux d'infestation d'un échantillon d'abeilles par <i>Varroa destructor</i> et par <i>Tropilaelaps</i> spp. par lavage et examen visuel	Non (mais nécessité d'être formé sur varroose ou agréé pour la détection du risque d'introduction <i>Aethina</i> & <i>Tropilaelaps</i>)	Pas d'expérience requise sur la méthode mais nécessité d'avoir une expérience sur la recherche de la varroose.	Idem
Identification de <i>M. plutonius</i> (loque européenne) et de <i>P. larvae</i> (loque américaine) par PCR	Oui	Agrément pour d'autres maladies animales par PCR	Idem
Identification de <i>Nosema apis</i> et <i>Nosema ceranae</i> par PCR	oui	Agrément pour d'autres maladies animales par PCR	Idem
Détection des virus du SBV, de l'ABPV et du DWV par PCR classique	Non (mais nécessité d'être formé sur les techniques l'identification en biologie moléculaire des agents sur loques et nosérose)	Agrément pour d'autres maladies animales par PCR	Idem

Détection et la quantification du virus de la paralysie chronique par RT-PCR en temps réel	Oui	Agrément pour d'autres maladies animales par PCR	Idem
--	-----	--	------

E – Éléments constitutifs du dossier de demande d'agrément

Chaque dossier de demande de candidature doit comprendre les pièces listées à l'article 4 de l'arrêté du 19 décembre 2007 à savoir:

- l'acte de candidature, selon le modèle situé en annexe 1;
- l'organigramme hiérarchique et fonctionnel du laboratoire;
- les noms, qualifications et titres des signataires des résultats;
- les garanties de confidentialité, d'impartialité et d'indépendance du laboratoire (notamment, le cas échéant, la composition de l'actionnariat, l'activité des actionnaires et du gestionnaire du laboratoire, les activités du laboratoire autres qu'analytiques et celles des filiales éventuelles);
- les solutions substitutives qui seront mises en œuvre dans les cas de force majeure empêchant, de façon provisoire, la réalisation des analyses officielles selon les modalités prévues.
- les justificatifs de suivi de formation le cas échéant
- la capacité analytique estimée pour chaque type d'analyse en 2010, 2011, 2012, et la capacité de stockage.
- un engagement à participer aux échanges et réunions organisées par le LNR dans le cadre de l'animation et du fonctionnement des réseaux.
- un engagement sur les délais de fourniture des résultats d'analyses

Dossier simplifié

L'article 4 de l'arrêté du 19 décembre 2007 précise également dans quel cas un dossier simplifié peut être déposé.

Lorsqu'un laboratoire candidat dispose déjà d'un agrément pour d'autres analyses officielles délivrées par le ministère chargé de l'agriculture, il est dispensé de fournir les éléments cités aux b, d et e, sous réserve que ces informations aient déjà été transmises précédemment et **n'aient pas été modifiées depuis cette transmission.**

IV - Cas particulier des laboratoires listés dans la note de service N2012-8113 du 6 juin 2012

La liste des laboratoires cités dans la note de service DGAL/SDSPA/N2012-8113 suscitée sera mis à jour suite au présent appel à candidatures. Les laboratoires déjà cités dans cette note à ce jour devront déposer un dossier de candidatures simplifié. Ils ne bénéficieront pas automatiquement des agréments prévus par le présent appel à candidatures.

V - Laboratoire national de référence

Toute demande d'information sur les formations devra être adressée au LNR :

ANSES - Laboratoire de Sophia Antipolis
Unité Pathologie de l'abeille
Les Templiers - 105 route des Chappes
BP 111 - 06902 Sophia Antipolis Cedex

mél : stephanie.franco@anses.fr

Tél : 04 92 94 37 00 - Fax : 04 92 94 37 01

VI - Transmission des dossiers de demande d'agrément

Les dossiers de candidature devront être adressés à :

Direction générale de l'alimentation
Sous direction du pilotage et des politiques sanitaires transversales
Bureau des laboratoires et de la coordination des contrôles officiels
251 rue de Vaugirard
75732 PARIS CEDEX 15

Ils peuvent être adressés par courrier électronique à l'adresse suivante avant le 09/09/2012 :

blacco.sdprat.dgal@agriculture.gouv.fr

Le Directeur Général Adjoint
Chef du Service de la Coordination
Des Actions Sanitaires – C.V.O

Jean-Luc ANGOT

Annexe 1

Acte de candidature et engagement

Je soussigné (*nom et qualité*)
Responsable du laboratoire d'analyses (*raison sociale*)
.....
Statut du laboratoire d'analyses
Numéro SIRET.....
Numéro d'accréditation.....
Sis (*adresse*).....

Sollicite l'agrément du laboratoire désigné ci-dessus pour :

- ☐ La recherche des loques américaine et européenne, et de la nosémose microscopie optique
- ☐ La recherche des loques et de la nosémose par des techniques de biologie moléculaire
- ☐ La recherche des maladies et agents spécifiques au dispositif pilote européen de surveillance des pertes de colonies d'abeilles par des techniques macro et microscopiques :
- Recherche de la nosémose en microscopie optique en vue de détecter la présence de spores de *Nosema* sp. sur des colonies non atteintes cliniquement
 - Recherche de la varroose par examen macroscopique
 - Evaluation du taux d'infestation d'un lot d'abeilles par *Varroa destructor* et *Tropilaelaps* spp. par lavage et examen visuel
- ☐ La recherche de maladies et d'agents spécifiques au dispositif pilote européen de surveillance des pertes de colonies d'abeilles par des techniques de biologie moléculaire :
- Identification des agents des loques par PCR
 - Identification de *Nosema apis* et *Nosema ceranae* par PCR
 - Détection des virus du SBV, de l'ABPV et du DWV par RT-PCR
 - Détection et la quantification du virus de la paralysie chronique par RT-PCR en temps réel

Nom, téléphone et adresse électronique du principal interlocuteur pour ce dossier :

.....
Dès la délivrance de l'agrément, je m'engage à ce que le laboratoire dont j'ai la responsabilité :

Respecte notamment les articles L.202-4 et R. 202-16 à R. 202-21 du code rural et de la pêche maritime et tout texte pris pour leur application ;

Réalise les analyses de recherche pour lesquelles l'agrément est demandé selon les méthodes officielles listées par le ministre chargé de l'agriculture (direction générale de l'alimentation) et sous accréditation ¹² sauf exception précisée par la note de service d'appel à candidature ;

Entretienne en permanence sa compétence pour le type d'analyse faisant l'objet de l'agrément ;

Informe le ministre chargé de l'agriculture (Direction générale de l'alimentation) de sa décision d'arrêter ou de suspendre la réalisation des analyses officielles faisant l'objet de l'agrément au moins 3 mois à l'avance.

Je suis informé que cet agrément pourra être suspendu ou retiré en cas de manquement à l'une ou plusieurs de ces conditions

Fait à....., le.....

Cachet du Laboratoire

Signature du responsable

¹ En cas d'absence d'accréditation celle ci doit être demandée dans les meilleurs délais et le laboratoire devra être accrédité 18 mois après l'obtention de son agrément

² concerne les accréditations demandées initialement dans l'appel à candidature relatif aux analyses concernées par le présent « acte de candidature et engagement », éventuellement modifié par toute décision notifiée du ministère chargé de l'agriculture