

# Santé animale

**Apicole**

## Commémoratifs

Les renseignements suivants doivent être joints aux prélèvements (bons de commande disponibles sur le site internet [www.lida39.fr](http://www.lida39.fr)) :

- Coordonnées (nom/adresse/n° de téléphone/fax/mail) du propriétaire, de l'expéditeur ou du préleveur si ce n'est pas le propriétaire, des différents destinataires du rapport d'analyses et du payeur
- Lieu(x) et date de prélèvement (nom du rucher - commune - n° du rucher)
- Types de prélèvement : couvain, abeilles mortes, vivantes, à l'intérieur ou à l'extérieur de la colonie (bien identifier chaque prélèvement)
- Nombre de colonies atteintes, symptômes (abeilles traînantes devant la ruche, abeilles tremblantes sur le pas de vol, abeilles déformées, abdomens distendus, taches de diarrhée...) et mortalités - début et évolution de maladie - présence de varroa visible sur les cadres...
- Interventions faites sur le rucher au cours de l'année : traitements anti-varroa (date, matière active et type de traitement), nourrissements, autres traitements ou interventions
- Historique du rucher : trappes à pollen, transhumance, récoltes (type de récolte et quantité), cultures environnantes.

## Prélèvements

- Maladies des abeilles : en priorité, prélèvement constitué d'abeilles vivantes présentant des signes ou comportements anormaux ou à défaut des abeilles mortes - au minimum, une 20aine d'abeilles - mais pour recherche d'acarapisose selon méthode OIE : 200 abeilles, taux d'infestation de varroa par lavage à l'alcool : 300 abeilles, numération de spores de Nosema s.p sur abeille sans symptômes : 60 abeilles
- Maladies du couvain : 1 cadre ou 1 morceau de couvain (10 cm X 10 cm de préférence - ou au minimum, fragment contenant 15 larves et/ou nymphes dont l'aspect anormal motive la demande d'analyse)
- Larves-nymphes : 1 à plusieurs spécimens ayant un même aspect par microtube
- Parasites - arthropodes : plusieurs individus de chaque espèce, si possible à différents stades de développement (ex. : œufs, larves, nymphes, adultes).

## Conditionnement





- Couvain : emballage primaire dans du papier journal ou enveloppe kraft - puis emballage étanche pour éviter les écoulements de miel - boîte plastique rigide (type vente de miel en rayon) pour couvain congelé
- Abeilles vivantes : boîtes, rigides et bien fermées (pour éviter tout risque de sortie d'abeilles), tout en laissant une aération (perforations) - reines vivantes en cagette avec accompagnatrices
- Abeilles mortes : boîtes en carton ou enveloppes en papier (mais risque d'écrasement) - flacons plastique (si abeilles congelées) - éviter les sachets en plastique et les flacons en verre
- Larves/nymphes - parasites/arthropodes : microtubes à fermeture hermétique.

## Envoi au laboratoire

- Envoyer le couvain en l'état.
- Envoyer les prélèvements d'abeilles au plus vite, à température ambiante dans les heures qui suivent le prélèvement ou en cas d'impossibilité, mettre les prélèvements au réfrigérateur (abeilles vivantes) ou dans un endroit frais et sec (abeilles mortes) et les envoyer le lendemain ou le surlendemain.
- Dans le cas où l'envoi ne peut pas se faire rapidement, congeler l'échantillon (-20°C) et veiller à ce que la chaîne du froid ne soit pas interrompue jusqu'à l'arrivée au laboratoire.
- Les envois par la Poste (ou par un autre transporteur) doivent se faire dans un colis rigide et de préférence en début de semaine (afin d'éviter de rester chez le transporteur le week-end).

En cas de suspicion de **danger sanitaire de 1ère catégorie** (loque américaine, nosérose à *Nosema apis*, *Aethina tumida*, *Tropilaelaps clareae*), **déclaration obligatoire** à la DD(CS)PP avant prise en charge des prélèvements par le laboratoire.  
Varroose, frelon asiatique : danger sanitaire de 2ème catégorie à déclaration obligatoire

### Couvain / Larves

Examen macroscopique des lésions sur couvain <i>Examen à l'œil nu et/ou à la loupe binoculaire</i>	
Acariens ( <i>Varroa destructor</i> , ...) et mycoses <i>Examen macroscopique et microscopique</i>	
Varroose sur couvain <i>Mise en évidence des Varroa par examen direct (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.07)</i>	
Loque américaine et/ou loque européenne <i>Mise en évidence des agents bactériens en microscopie optique après coloration de Gram (méthodes LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.01 et 03)</i>	
Loque américaine - recherche de <i>Paenibacillus larvae subsp. larvae</i> <i>PCR conventionnelle (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.19)</i>	
Loque européenne - recherche de <i>Melissococcus plutonius</i> <i>PCR conventionnelle (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.21)</i>	
Virose - couvain sacciforme (SBV) (présence ou absence) <i>PCR conventionnelle (méthode LNR)</i>	
Virose - couvain sacciforme (SBV) <i>PCR temps réel <u>quantitative</u> (methode LNR)</i>	

### Abeilles adultes

Examen macroscopique des lésions sur abeilles <i>Examen à l'œil nu et/ou à la loupe binoculaire</i>	
Parasites externes ( <i>Varroa destructor</i> , ...) <i>Examen à l'œil nu et/ou à la loupe binoculaire</i>	
Varroose sur abeilles <i>Mise en évidence des Varroa par examen direct (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.07)</i>	
Varroa/Tropilaelaps - comptage sur 1 lot d'abeilles <i>Lavage à l'alcool (méthode OIE)</i>	
Acariose des trachées ( <i>Acarapis spp</i> ) <i>Mise en évidence de l'agent pathogène par examen microscopique d'un broyat de thorax d'un lot de 20 à 30 abeilles (méthode interne)</i>	
Acariose des trachées ( <i>Acarapis spp</i> ) <i>Mise en évidence de l'agent pathogène par examen microscopique d'un broyat de thorax de 200 abeilles (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.05)</i>	
Acariose des trachées ( <i>Acarapis woodi</i> ) <i>Mise en évidence de l'agent pathogène par dissection des trachées</i>	
Nosérose ( <i>Nosema spp</i> ) <i>Examen microscopique qualitatif après broyage, filtration, concentration d'un lot d'une 10aine d'abeilles avec signes cliniques (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.09)</i>	
Nosérose ( <i>Nosema spp</i> ) <i>Examen microscopique qualitatif après broyage, filtration, concentration d'un lot d'une 60aine abeilles (méthode OIE)</i>	
Nosérose ( <i>Nosema spp</i> ) - dénombrement <i>Dénombrement des spores en cellule de Malassez après préparation et examen qualitatif d'un broyat d'abdomen (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.09)</i>	
Nosérose - identification des esp. <i>Nosema ceranae</i> et <i>Nosema apis</i> <i>PCR conventionnelle qualitative (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.11)</i>	

## Abeilles adultes

Nosébose - identification des esp. *Nosema ceranae* et *Nosema apis*  
*PCR temps réel semi-quantitative (méthode interne)*

Virose - maladie des ailes déformées (DWV)  
*RT-PCR conventionnelle qualitative (méthode LNR)*

Virose - paralysie aiguë (ABPV)  
*RT-PCR conventionnelle qualitative (méthode LNR)*

Virose - maladie des ailes déformées (DWV) et paralysie aiguë (ABPV)  
*RT-PCR conventionnelle qualitative (méthode LNR)*

Virose - paralysie chronique ou maladie noire ou mal de mai (CBPV)  
*RT-PCR temps réel quantitative (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.13)*

Virose - paralysie chronique ou maladie noire ou mal de mai (CBPV) *RT-PCR temps réel (méth. interne)*

Virose - paralysie aiguë (ABPV)  
*RT-PCR temps réel semi-quantitative (méthode interne)*

Virose - variant israélien de la paralysie aiguë (IAPV)  
*RT-PCR temps réel semi-quantitative (méth. interne)*

Virose - virus de l'abeille du Cachemire (KBV)  
*RT-PCR temps réel semi-quantitative (méthode interne)*

Virose - virus de la cellule royale noire (BQCV)  
*RT-PCR temps réel semi-quantitative (méth. interne)*

Virose - maladie des ailes déformées (DWV)  
*RT-PCR temps réel semi-quantitative (méthode interne)*

## Bourçons

Nosébose - recherche et identification de l'espèce *Nosema ceranae*  
*RT-PCR conventionnelle qualitative (méthode LNR ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.11)*

Nosébose - identification de l'espèce *Nosema bombi*  
*RT-PCR conventionnelle qualitative (méthode interne)*

Trypanosomose - recherche de *Crithidia bombi*  
*RT-PCR conventionnelle qualitative (méthode interne)*

## Cages à reines d'abeilles/bourçons

Recherche du petit coléoptère (*Aethina tumida*) et d'acariens de type *Tropilaelaps*  
*Examen à l'œil nu et à la loupe binoculaire (méthode ANSES/SOP/ANA-I1.MOA.31)*

## Identification d'insectes

Frelon asiatique (*Vespa velutina*) - Autres arthropodes  
*Examen entomologique à la loupe binoculaire et au microscope optique*

## Toxicologie

Envoi à un laboratoire spécialisé

## Contact

E-mail secteur santé animale : [santeanimale-lda39@jura.fr](mailto:santeanimale-lda39@jura.fr)