

Partie réservée à l'Anses :

Date de réception :

Personnel en charge du dossier :

Fiche complète : oui non

Demande d'informations complémentaires le :

Date d'enregistrement :

N° de DA :

Par : téléphone email autre

RENSEIGNEMENTS - Fiche remplie par :

Date :

| DEMANDEUR | |
|--------------|---------|
| NOM Prénom : | |
| Adresse : | |
| CP : | Ville : |
| Tél : | Fax : |
| Email : | |

| PAYEUR | |
|------------------------------------|---------|
| NOM Prénom : | |
| Adresse : | |
| CP : | Ville : |
| Tél : | Fax : |
| Email : | |
| N° de TVA Intracom : | |
| Infos CHORUS si organisme public : | |

| PROPRIETAIRE DES PRELEVEMENTS / DU RUCHER |
|---|
| NOM Prénom : |
| Tél : |
| Adresse : |
| CP : |
| N° d'apiculteur : |

| DESCRIPTION DES PROBLEMES DU RUCHER |
|-------------------------------------|
|-------------------------------------|

Signes cliniques devant les colonies

- Mortalité importante
- Abeilles tremblantes
- Abeilles traînantes
- Abeilles noires et/ou dépilées
- Abeilles rejetées par les gardiennes (agressivité)
- Abeilles aux ailes déformées/atrophées
- Abeilles accrochées aux brins d'herbe
- Traces de diarrhées devant/sur la ruche
- Abeilles disposées en soleil
- Activité au trou de vol réduite

Signes cliniques à l'intérieur des colonies

- Dépopulation constatée
- Manque d'abeilles sur le couvain
- Présence de varroas
- Abeilles aux ailes déformées
- Abeilles avec la tête dans l'alvéole
- Couvain en mosaïque
- Atteinte du couvain : ouvert operculé de cellules royales
- Opercules de couleurs différentes
- Larves : Gluantes Filantes avec saccule
- Larves jaunes, marrons à noires
- Couvain plâtré/mycose
- Couvain tubulaire
- Présence de galeries dans les cadres
- Destruction du couvain
- Modification de la couleur du miel / fermentation
- Présence d'insectes (ex : coléoptères), d'acariens différents de varroas, de larves suspectes

| PRELEVEMENTS REALISES |
|-------------------------------------|
| NOM du préleveur : |
| Date du prélèvement : |
| Lieu du prélèvement : Code postal : |
| Commune : |
| Date de l'envoi : |

| CONTEXTE DE LA DEMANDE |
|--|
| <input type="checkbox"/> Plan de contrôle miel |
| <input type="checkbox"/> Certificat sanitaire pour l'exportation |
| <input type="checkbox"/> Diagnostic suite à trouble : |
| Date de 1 ^{ère} observation du problème : |
| Nombre de ruches dans le rucher : |
| Nombre de ruches atteintes : |
| Nombre de ruches mortes : |
| Situation du rucher : |
| <input type="checkbox"/> Cultures, vergers. Type : |
| <input type="checkbox"/> Flore naturelle sauvage : |
| <input type="checkbox"/> Industries, autoroutes, autres : |

| CALENDRIER DES TRAITEMENTS (varroose, loques...) |
|--|
| Dates de traitement : |
| Produits employés : |
| Mode d'application : |
| Durée du traitement : |

PROBLEME SUSPECTE PAR LE DEMANDEUR ET AUTRES OBSERVATIONS :

Liste des prélèvements et analyses demandées

| Identification ¹ A PRÉCISER IMPERATIVEMENT | Nature du prélèvement ² A PRÉCISER IMPERATIVEMENT | Signes cliniques associés A PRÉCISER IMPERATIVEMENT | Préciser le n° de l'analyse demandée ³ | Partie réservée à l'Anses N° de référence LIMS de l'échantillon |
|---|---|--|--|--|
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |

¹ Référence à indiquer sur le prélèvement (ex : n° ruche, nom rucher, date...)

² Ex : abeilles (mortes, vivantes internes, vivantes externes), couvain, larves, nymphes, écailles, pollen, miel, pain d'abeilles, cire, lames microscopiques...

³ Voir liste des prestations analytiques proposées par le laboratoire en pages 3 et 4

LISTE DES PRESTATIONS ANALYTIQUES

Recherche de maladies et d'agents pathogènes biologiques

Loques américaine et européenne :

| | | |
|--------------------------|---|-----------------------------|
| <input type="checkbox"/> | 1. Recherche des loques américaine et européenne par examen bactérioscopique* <i>Note : Analyse réalisée en première intention suite à une suspicion clinique</i> | Couvain, larves |
| <input type="checkbox"/> | 2. Isolement et culture de <i>Paenibacillus larvae</i> (agent de la loque américaine) | Couvain, larves, miel, cire |
| <input type="checkbox"/> | 3. Isolement et culture de <i>Melissococcus plutonius</i> (agent de la loque européenne) | Couvain, larves |
| <input type="checkbox"/> | 4. Identification de <i>P. larvae</i> par PCR* <i>Note : Analyse réalisée uniquement en seconde intention, et si nécessaire, dans le cas d'une suspicion clinique ou d'un résultat positif en culture</i> | Couvain, larves |
| <input type="checkbox"/> | 5. Identification de <i>M. plutonius</i> par PCR* <i>Note : analyse réalisée uniquement en seconde intention, et si nécessaire, dans le cas d'une suspicion clinique ou d'un résultat positif en culture</i> | |

Mycose :

| | | |
|--------------------------|--|---------|
| <input type="checkbox"/> | 6. Recherche de la mycose du couvain par examen macro et microscopique | Couvain |
|--------------------------|--|---------|

Varroose :

| | | |
|--------------------------|---|-------------------|
| <input type="checkbox"/> | 7. Recherche de la varroose par examen macroscopique et mise en évidence de <i>Varroa destructor</i> par examen direct* | Abeilles, couvain |
|--------------------------|---|-------------------|

Nosérose :

| | | |
|--------------------------|--|----------|
| <input type="checkbox"/> | 8. Recherche de la nosérose par examen microscopique sur 10 abeilles symptomatiques* <i>Note : Analyse réalisée en première intention suite à une suspicion clinique</i> | Abeilles |
| <input type="checkbox"/> | 9. Recherche de la nosérose par examen microscopique sur 60 abeilles (dépistage) <i>Note : Analyse réalisée en première intention suite à une suspicion clinique</i> | |
| <input type="checkbox"/> | 10. Identification de l'espèce de <i>Nosema</i> (<i>N. apis</i> / <i>N. ceranae</i>) par PCR* <i>Note : Analyse réalisée uniquement en seconde intention si la microscopie est positive</i> | |

Acariose des trachées :

| | | |
|--------------------------|--|----------|
| <input type="checkbox"/> | 11. Recherche de l'acariose des trachées par examen microscopique (méthode OIE ou méthode interne) | Abeilles |
| <input type="checkbox"/> | 12. Recherche d' <i>A. woodi</i> par PCR | |

Petit coléoptère des ruches, *Aethina tumida* :

| | | |
|--------------------------|---|-----------------------------|
| <input type="checkbox"/> | 13. Identification par examen morphologique* | Insecte adulte, larve |
| <input type="checkbox"/> | 14. Identification par PCR* <i>Note : Pour les adultes et les larves : analyse réalisée en seconde intention si nécessaire</i> | Insecte adulte, larve, œufs |

Frelon asiatique, *Vespa velutina* :

| | | |
|--------------------------|---|---------|
| <input type="checkbox"/> | 15. Identification par examen morphologique | Insecte |
|--------------------------|---|---------|

Tropilaelaps spp. :

| | | |
|--------------------------|--|---------|
| <input type="checkbox"/> | 16. Identification par examen morphologique* | Acarien |
| <input type="checkbox"/> | 17. Identification par PCR <i>Note : Analyse réalisée uniquement en seconde intention si nécessaire</i> | |

Viroses / virus de l'abeille :

| | | |
|--------------------------|--|-------------------|
| <input type="checkbox"/> | 18. Paralysie chronique (maladie noire, CBPV) : recherche et quantification par PCR | Abeilles, couvain |
| <input type="checkbox"/> | 19. Virus de la paralysie aigüe (ABPV) : recherche et quantification par PCR | |
| <input type="checkbox"/> | 20. Virus de la cellule royale noire (BQCV) : recherche et quantification par PCR | |
| <input type="checkbox"/> | 21. Virus du couvain sacciforme (SBV) : recherche et quantification par PCR | |
| <input type="checkbox"/> | 22. Virus des ailes déformées (DWV-A et DWV-B) : recherche et quantification par PCR | |
| <input type="checkbox"/> | 23. Virus du Cachemire (KBV) : recherche par PCR | |
| <input type="checkbox"/> | 24. Virus israélien de la paralysie aigüe (IAPV) : recherche par PCR | |

Recherche de contaminants chimiques

| | |
|---|---|
| <p>MIEL :</p> <p><input type="checkbox"/> 25. Métabolites de l'amitrazé (DMA, DMF et DMPF) en LC-MS/MS *</p> <p><input type="checkbox"/> 26. Néonicotinoïdes en LC-MS/MS *</p> <p><input type="checkbox"/> 27. Multirésidus en LC-MS/MS ^{*(1)}</p> <p><input type="checkbox"/> 28. Multirésidus en GC-MS/MS ^{*(2)}</p> | <p>NECTAR :</p> <p><input type="checkbox"/> 29. Néonicotinoïdes en LC-MS/MS</p> |
| | <p>SIROP DE NOURRISEMENT :</p> <p><input type="checkbox"/> 30. Néonicotinoïdes en LC-MS/MS</p> |
| <p>ABEILLES :</p> <p><input type="checkbox"/> 31. Néonicotinoïdes en LC-MS/MS *</p> <p><input type="checkbox"/> 32. Multirésidus en GC-MS/MS ⁽²⁾</p> | <p>PAIN D'ABEILLES :</p> <p><input type="checkbox"/> 33. Néonicotinoïdes en LC-MS/MS *</p> <p><input type="checkbox"/> 34. Multirésidus en GC-MS/MS ⁽²⁾</p> |
| <p>LARVES :</p> <p><input type="checkbox"/> 35. Néonicotinoïdes en LC-MS/MS</p> | <p>POLLEN :</p> <p><input type="checkbox"/> 36. Néonicotinoïdes en LC-MS/MS *</p> <p><input type="checkbox"/> 37. Multirésidus en GC-MS/MS ⁽²⁾</p> |

⁽¹⁾ acétamipride, azoxystrobine, boscalid, clothianidine, diméthoate, dimoxystrobine, imidaclopride, méthiocarbe, prothioconazole-desthio, pyrimicarbe, sulfoxaflor, tébuconazole, thiaclopride, thiaméthoxam

⁽²⁾ organochlorés, organophosphorés, pyréthrinoïdes de synthèse, dicarboximides, bromopropylate et boscalid

*** Les essais portant un astérisque (*) sont réalisés sous le couvert de l'accréditation par le COFRAC.**

Numéro d'accréditation : 1-2229. Portée disponible sur le site : www.cofrac.fr

TARIFS ET CONDITIONS

- Les tarifs et les conditions générales applicables aux prestations de service, essais et analyses tarifées et réalisées par l'Anses sont disponibles sur le site [anses.fr](https://www.anses.fr/fr/content/tarif-des-prestations-de-lanses) : <https://www.anses.fr/fr/content/tarif-des-prestations-de-lanses>
- Pour toute demande d'information complémentaire (ex : quantité à prélever, choix de la méthode d'analyse, précisions sur les tarifs), contacter le laboratoire.
- Le laboratoire s'engage à conserver les échantillons deux mois après l'envoi du rapport d'essai au client.

EXPEDITION DES ECHANTILLONS

- Les prélèvements doivent être envoyés au laboratoire dans un **colis rigide** afin d'éviter tout risque d'écrasement.
- L'envoi des échantillons biologiques doit respecter la réglementation en matière de risque infectieux.**
- Veiller au respect de la chaîne du froid lorsque cela est nécessaire.**
- La fiche de renseignements doit impérativement être jointe aux prélèvements.** Ne pas la placer au contact direct de l'échantillon pour éviter tout risque de salissures.
- Éviter les envois en fin de semaine** (après mercredi). Les prélèvements pourraient rester à la poste tout le week-end et la qualité des échantillons (et de fait des résultats analytiques) pourrait être altérée.

Indiquer sur le colis les informations suivantes :

**Anses Laboratoire de Sophia Antipolis, Unité Pathologie de l'Abeille, Echantillons pour analyses
Les Templiers, 105 route des Chappes, CS 20111, 06902 Sophia Antipolis cedex**

Remarque : en cas d'envoi par transporteur spécialisé, indiquer comme code postal « 06410 BIOT »

Tél : 04 92 94 37 00 - Fax : 04 92 94 37 01 - Email : lnr.abeille@anses.fr

PROTOCOLE DE PRELEVEMENT

Nature et quantité des prélèvements à effectuer

Recherche d'agents pathogènes biologiques :

- Abeilles

- ✓ **Prélever si possible des abeilles vivantes « symptomatiques », c'est-à-dire présentant les signes cliniques ou comportements anormaux qui motivent la demande d'analyse.** Des abeilles mortes peuvent être également échantillonnées. *Nota bene* : si les abeilles sont en mauvais état de conservation (ex : desséchées ou putréfiées), l'analyse ne sera pas toujours réalisable ou le résultat difficile à interpréter.

| Nature de la recherche | Quantité minimale à prélever |
|---|------------------------------|
| Nosérose (<i>Nosema apis</i> , <i>N. ceranae</i>) | > 10 abeilles |
| Viroses | > 10 abeilles |
| Acariose des trachées (<i>Acarapis woodi</i>) | > 20 abeilles |
| Varroose (<i>Varroa destructor</i>) | > 30 abeilles |

- ✓ **En l'absence de signes cliniques, et afin de déterminer l'état infectieux de la colonie (dépistage) : prélever des abeilles vivantes asymptomatiques à l'intérieur ou à l'entrée de la ruche.**

Pour la recherche de *Nosema*, des virus et d'*Acarapis woodi*, effectuer le prélèvement sur des cadres de rive, dans les hausses ou à l'entrée de la ruche (pour privilégier le prélèvement de butineuses susceptibles d'être plus infectées/infestées).

| Nature de la recherche | Quantité minimale à prélever |
|--|------------------------------|
| Agents de la nosérose (<i>Nosema apis</i> , <i>N. ceranae</i>) | > 60 abeilles |
| Virus | > 60 abeilles |
| Agent de l'acariose des trachées (<i>Acarapis woodi</i>) | > 200 abeilles |

- Couvain

Découper un morceau de couvain d'une taille supérieure à 10 x 10 cm contenant au moins 10 larves et/ou nymphes dont l'aspect anormal motive la demande d'analyse. Il est possible également d'envoyer un cadre entier.

Dans le cas où des signes cliniques particuliers ont été mis en évidence, des larves/nymphes/écailles (>10) ou cellules royales peuvent être prélevés de façon spécifique. Il est important dans ce cas de bien décrire la nature des signes cliniques associés au prélèvement dans la fiche au niveau du tableau récapitulatif (p. 2).

- Parasites suspects (ex : acariens, insectes)

Prélever plusieurs individus de chaque espèce, si possible à différents stades de développement (ex : œufs, larves, nymphes, adultes). Il est en effet parfois indispensable d'examiner plusieurs spécimens pour les identifier.

NB : En cas de suspicion de parasitose exotique, en raison de l'urgence de l'analyse, avertir le laboratoire de l'envoi des échantillons. Si possible, prendre des photos et les envoyer par email au Laboratoire national de référence (LNR) sur la santé des abeilles : lnr.abeille@anses.fr

- Produits de la ruche en vue de la recherche de la loque américaine par culture bactérienne et PCR

| | |
|---------------|--------------|
| Miel : > 40 g | Cire : > 5 g |
|---------------|--------------|

Recherche de contaminants chimiques :

| Matrice | Quantité minimale à prélever * |
|------------------------------|--------------------------------|
| Miel | 30 g |
| Abeilles | 30 g |
| Pollen | 30 g |
| Pain d'abeilles (sans cadre) | 20 g |

| Matrice | Quantité minimale à prélever * |
|----------------------|--------------------------------|
| Nectar | 20 µL |
| Larves d'abeilles | 10 g |
| Sirop de nourrissage | 10 g |

* Quantité minimale à prélever pour la réalisation de toutes les recherches proposées dans la matrice considérée.

Conditionnement, conditions de stockage et de transport

- **D'une manière générale, placer les prélèvements dans des conditionnements propres (à usage unique) et hermétiquement fermés portant le code d'identification de l'échantillon.**
Indiquer l'identification de l'échantillon de manière lisible et indélébile sur le contenant de stockage et sur le bouchon s'il s'agit d'un tube ou pot à prélèvement.
- **Si l'envoi est possible dans les heures ou le jour qui suit le prélèvement :** mettre les échantillons au réfrigérateur en attente de l'envoi (attention ils doivent rester secs) et les expédier à température ambiante.
- **Dans le cas où l'envoi ne peut pas se faire rapidement :** stocker les échantillons selon les conditions préconisées (cf. tableau suivant) et veiller à ce que la chaîne du froid ne soit pas interrompue jusqu'à l'arrivée au laboratoire. Pour ce faire, utiliser des plaques eutectiques (« blocs de froid ») et une boîte isotherme, ou dans l'idéal, faire appel à un transporteur spécialisé.
- **Les spécimens entomologiques conditionnés dans l'éthanol peuvent être conservés et envoyés à température ambiante.**

Contenants préconisés

Stockage avant envoi

| Abeilles | | |
|--|--|---|
| <ul style="list-style-type: none"> ▪ Emballages en papier (ex : enveloppes épaisses en papier kraft). NB : éviter tout risque d'écrasement. ▪ Emballages rigides en carton ▪ Pot à prélèvement en polypropylène si l'échantillon peut être réfrigéré ou congelé rapidement (sinon risque de macération) | | Congélation à environ - 20°C |
| Couvain | | |
| <p>Cadre ou morceau de couvain :</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Enveloppe épaisse en papier kraft ou boîte en plastique (ou en carton). NB : éviter tout risque d'écrasement et de « coulures » <p>Larves ou nymphes :</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Petit tube à bouchon fermé (ex : tube Eppendorf). Placer le tube dans un pot à prélèvement ou une enveloppe pour faciliter l'identification de l'échantillon. Indiquer le nombre de larves/nymphes échantillonnées. ▪ Pour la recherche de résidus chimiques : utiliser un pot à prélèvement en polypropylène et l'envelopper dans un sac en plastique. | | Congélation à environ - 20°C |
| Parasites suspects (ex : acariens, insectes) | | |
| <ul style="list-style-type: none"> ▪ Tube à prélèvement étanche. Placer les spécimens dans de l'éthanol à 70% dilué ou, si cela n'est pas possible, à sec <p>NB : seul l'alcool éthylique (= éthanol) doit être utilisé. Ne pas employer d'alcool à brûler ou d'alcool dénaturé qui contiennent d'autres composés chimiques pouvant altérer le prélèvement.</p> <p>Les parasites doivent être envoyés morts et dans un contenant hermétique, afin d'éviter un risque de dissémination lors du transport. Les spécimens vivants peuvent être tués dans l'éthanol ou par congélation pendant une nuit.</p> | | Température ambiante si conservés dans l'éthanol Ou congélation si à sec |
| Produits de la ruche | | |
| <p>Miel et sirop de nourrissage :</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Pot à prélèvement en polypropylène et l'envelopper dans un sac en plastique. | | Réfrigération environ + 5 °C |
| <p>Nectar :</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Microcapillaires. Boucher les microcapillaires pour éviter l'évaporation du nectar. Placer les microcapillaires dans des tubes et les envelopper dans un sac en plastique. ▪ Ou de préférence, extraire le nectar directement dans des petits tubes (ex : tubes Eppendorf) hermétiquement fermés. | | |
| <p>Cire :</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Boîte en plastique (ou en carton) ou pot à prélèvement en polypropylène ou enveloppe épaisse en papier kraft. | | |
| <p>Pollen frais et pain d'abeilles :</p> <ul style="list-style-type: none"> ▪ Morceau de rayon : boîte en plastique (ou en carton) ou enveloppe épaisse en papier kraft. NB : éviter l'écrasement des prélèvements. ▪ Pollen frais ou pain d'abeilles extrait : pot à prélèvement en polypropylène ou tube à centrifuger de 50 mL ou enveloppe Kraft. | | Congélation à environ - 20°C |