

Les abeilles «résistantes» à *Varroa destructor* :

une solution pour l'avenir ?

Victoire Miette,
Kim Jouffroy,
Benôit Muylkens
Unité de Recherche
Vétérinaire Intégrée,
Narilis, Université
de Namur

L'ectoparasite des abeilles, *Varroa destructor*, est considéré comme un acteur principal dans l'effondrement des colonies d'abeilles mellifères à travers le monde. Originaire d'Asie, le *varroa* a quitté son hôte primitif asiatique *Apis cerana* au siècle dernier, pour parasiter sa cousine, *Apis mellifera*, qui est l'espèce d'abeille majoritairement présente à la surface du globe. Il a ensuite très rapidement colonisé l'ensemble des continents si bien qu'il est aujourd'hui présent partout sauf en Australie ou dans des colonies très isolées de Suède et de Norvège. Le *varroa* se nourrit de l'hémolymphe des abeilles mais c'est aussi un vecteur de plusieurs virus, comme le virus des ailes déformées. Ainsi, cet acarien réduit la longévité, l'immunité et les capacités reproductrices et locomotrices de ses hôtes.

Face à ce parasite, deux stratégies étaient possibles : utiliser des acarides pour tenter d'éliminer le problème, ou

se pencher sur les mécanismes développés au cours de l'évolution naturelle par *Apis cerana*, qui a appris à vivre avec cet acarien. La majorité des apiculteurs a choisi d'utiliser des acaricides, mais actuellement ces traitements ne sont plus aussi efficaces qu'avant ; le *varroa* devient progressivement résistant à ces produits. De plus, des traces de ces substances sont retrouvées dans les produits apicoles comme le miel, la cire et la propolis.

Des chercheurs ont observé que sur l'île de Gotland, en Suède, des colonies d'abeilles abandonnées pendant 10 ans et non traitées ont entraîné l'apparition et la sélection de souches spontanément résistantes au *varroa*. Par la suite, plusieurs autres colonies naturellement résistantes ont été découvertes en d'autres endroits du monde ; citons les exemples d'Arnot Forest dans l'état de New York aux Etats-Unis, de Primorksy en Russie et celui d'Avignon

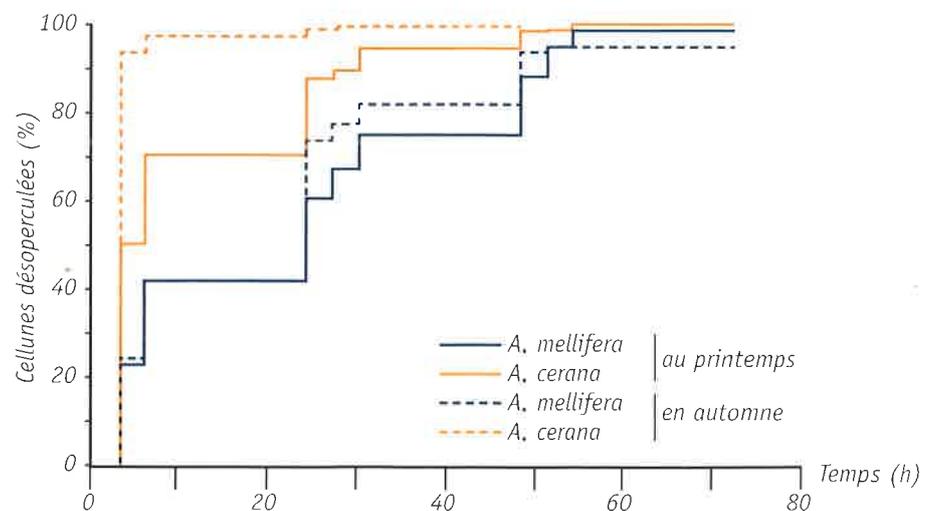


Fig. 1. Illustration graphique de la différence de rapidité du comportement hygiénique chez *Apis mellifera* et *Apis cerana*.

Source : Lin Z., Page P., Li L., Qin Y, Zhang Y., Hu F., Neumann P., Zheng H., Dietemann V. (2016). Go East for better honey bee health : *Apis cerana* is faster at hygienic behavior than *Apis mellifera*, *PLoS ONE* 11 (9): e0162647.

Tableau. Liste des gènes influençant les comportements de résistance présentés et leur fonction.

COMPORTEMENT DE RÉSISTANCE ENVERS <i>VARROA</i>	GÈNES IDENTIFIÉS	FONCTION (DÉMONTRÉE OU SUPPOSÉE)	RÉFÉRENCES
COMPORTEMENT DE TOILETTAGE	GB10440 (Ataxin-10-like)	Genèse, différenciation et survie des neurones	Arechavaleta-Velasco M.E.,
	GB10743 (Ataxin-10-like)		Alcala-Escamilla K., Robles-Rios C. et al. (2012)
	GB14853 (Atlastin-1)	Fusion du réticulum endoplasmique	Arechavaleta-Velasco M.E.,
	GB15435 (Atlastin-like)	Régulation de la croissance des synapses aux jonctions neuromusculaires	Alcala-Escamilla K., Robles-Rios C. et al. (2012)
	GB18754 (Neurexin 1)	Initiation, maintient et fonction des synapses associés à un auto-toilettage chez la souris	Arechavaleta-Velasco M.E., Alcala-Escamilla K., Robles-Rios C. et al. (2012)
COMPORTEMENT D'HYGIÈNE	GB13484 (Troponin C type IIb)	Contraction et relaxation des muscles striés des mandibules pour le comportement d'hygiène	Ji T., Shen F., Liu Z. et al. (2015)
	GB18363 (Odorant-protéine de liaison 13)	Sensibilité olfactive. Meilleure discrimination entre le couvain normal et anormal	Ji T., Shen F., Liu Z. et al. (2015)
	GB14561 (Dopamine receptor)	Apprentissage olfactif aversif	Tsuruda J.M., Harris J.W., Bourgeois L. et al. (2012)
	GB13839	Mémoire à long terme	Navajas M., Migeon A., Alaux C. et al. (2008)
	GB11135 (Odorant protéine)	Protéine odorante de liaison	Oxley P.R., Spivak M., Oldroyd B.P. (2010)
	GB19509	Comportement olfactif	Oxley P.R., Spivak M., Oldroyd B.P. (2010)
	GB12228	Co-activateur de la transcription : - régulation de l'expression des gènes, - assemblage des synapses, - sécrétion de neurotransmetteurs	Oxley P.R., Spivak M., Oldroyd B.P. (2010)
INHIBITION DE LA REPRODUCTION DU <i>VARROA</i>	GB11509 (Futsch)	Phosphorylation et induction de plasticité synaptique des neurones	Behrens D., Huang Q., Geßner C. et al. (2011)

en France. L'étude de ces colonies a montré qu'elles présentaient trois caractéristiques communes entre elles, et également présentes chez *Apis cerana* : (1) un comportement de toilettage bien développé et efficace, (2) un comportement d'hygiène particulier et (3) la capacité d'inhiber la reproduction des acariens dans le couvain de la ruche. L'objectif de cet article est de présenter, développer et illustrer ces traits de caractères particuliers, et expliquer en quoi ils confèrent une résistance aux abeilles.

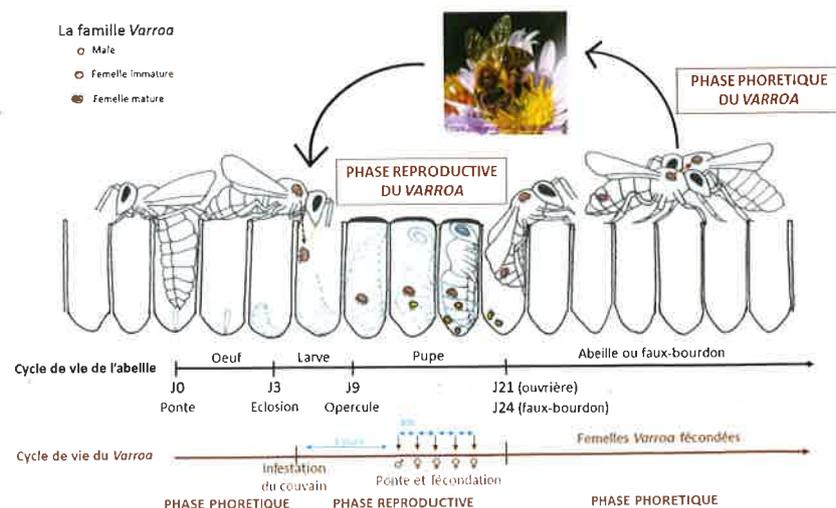
Le premier facteur de résistance est le comportement dit «de toilettage» (*grooming behaviour*) que les abeilles pratiquent sur elles-mêmes (*auto-grooming*) ou sur un congénère (*allo-grooming*). Ce trait de caractère a une héritabilité (encadré) de 0.71. En 2012, des chercheurs ont identifié plusieurs gènes ayant un impact sur ce comportement (tableau).

Fig. 2. Représentation du cycle biologique du varroa inféodé au cycle biologique de l'abeille.

Source : Victoire Miette

L'héritabilité

L'héritabilité (h^2) est une valeur statistique qui évalue la part du phénotype qui est due à la génétique. Elle correspond au rapport de la variance génétique sur la variance phénotypique. Le phénotype correspond à l'aspect extérieur d'un individu ; il peut être influencé par différentes composantes comme l'environnement ou la génétique. L'héritabilité d'un trait a donc une valeur comprise entre 0 et 1. Si h^2 est supérieur à 0,25, cela signifie que la composante génétique a une grande influence sur le phénotype. Il est dès lors intéressant de sélectionner ce trait dans les programmes d'élevage.



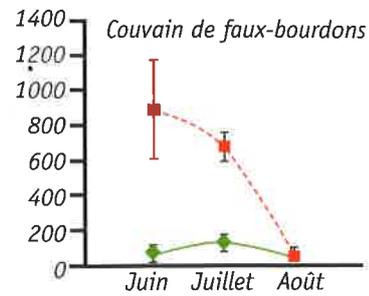
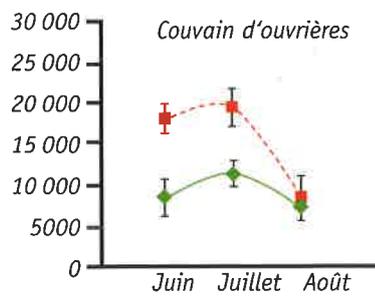


Le deuxième mécanisme d'intérêt est le comportement hygiénique (*hygienic behaviour*) ; il est composé de deux parties. Dans un premier temps, les abeilles détectent les cellules de couvain infectées par le *varroa* et enlèvent l'opercule de cire de ces cellules - qui libèrent des doses de phéromones plus importantes que les cellules de couvain saines. Dans un deuxième temps, les abeilles sortent la pupa infectée par les *varroas* en croissance et la jettent hors de la ruche. Les abeilles capables de repérer le couvain infecté possèdent le «*Varroa Sensitive Hygiene trait*» (VSH). Ce comportement a une héritabilité de 0.65 et différents gènes ont été reliés

à ce comportement (tableau), notamment un gène codant pour la troponine - une protéine impliquée dans la contraction des muscles striés, utile pour le mouvement des mandibules lorsque les abeilles désoperculent la cellule de couvain et extirpent la pupa infectée. D'autres gènes impliqués dans l'odorat des abeilles ont aussi été reliés à ce comportement. En effet, il a été montré que les hôtes primitifs du *varroa*, les abeilles *Apis cerana*, ont des capacités olfactives meilleures que *Apis mellifera*. Comme le montre la figure 1, les abeilles asiatiques sont deux fois plus rapides pour enlever l'opercule de cire que les abeilles.

Ceci s'explique par le fait qu'elles possèdent plus de récepteurs olfactifs et expriment plus de protéines de l'olfaction que *Apis mellifera*.

Le dernier facteur de résistance est l'inhibition de la reproduction du *varroa*. En effet, le cycle de vie du *Varroa destructor* est extrêmement lié au cycle de vie de l'abeille. Comme l'illustre la figure 2, les femelles *varroa* se trouvent soit sur les abeilles adultes, pendant la phase phorétique (durant laquelle l'acarien se nourrit de l'hémolymphe de son hôte et en profite aussi pour se propager à d'autres ruches), soit dans les cellules de couvain pour leur phase reproductrice.



■ Colonies «témoin» ◆ Colonies survivantes

Fig. 3. Comparaison de la taille des colonies résistantes et des colonies sensibles au *Varroa*, exprimée en nombre de cellules de couvain d'ouvrières et de faux bourdons.

Source : Locke B., Fries I. (2011). Characteristics of honey bee colonies (*Apis mellifera*) in Sweden surviving *Varroa destructor* infestation. *Apidologie* 42, 533-542.

Résistance ou tolérance au *Varroa* ?

Le terme «résistance» renvoie à la capacité de l'hôte à limiter le fitness (qui correspond au taux de survie multiplié par la fécondité) du parasite, alors que la tolérance est définie comme la capacité de l'hôte à s'adapter pour limiter les dégâts du parasite. Ainsi, le comportement de toilettage et le comportement d'hygiène sont plutôt des mécanismes de tolérance. Seule l'inhibition de la reproduction du *varroa* est véritablement un mécanisme de résistance.

Les *varroas* mâles, eux, ne sont présents que dans les cellules de couvain car leur rostre piqueur n'est pas sclérotisé, ils ne peuvent donc pas percer la cuticule des abeilles adultes pour se nourrir de leur hémolymphe. Dans la cellule de couvain, la femelle *varroa* précédemment fécondée pond des œufs, qui éclosent et se développent en 7 jours pour donner un unique jeune mâle et plusieurs jeunes femelles. Le mâle s'accouple avec ses sœurs, qui sont donc fécondées avant

de sortir de la cellule de couvain, accrochées à l'abeille qui a fini sa pupaison. L'inhibition de la reproduction du *varroa* constitue donc une stratégie pour combattre le parasite, en retardant la ponte des œufs de la femelle adulte ou en induisant la mort des jeunes *varroas* formés. L'héritabilité de ce trait est estimée à 0.46, et plusieurs gènes ont été identifiés comme potentiellement responsables de ce trait (tableau). Il s'agit bien ici d'une propriété de résistance (encadré).

On a remarqué que les colonies d'abeilles résistantes au *varroa* ne sont pas de grande taille, mais au contraire, comptent peu d'individus (figure 3). En effet, s'il y a peu d'abeilles dans une colonie, cela signifie qu'il y a peu de cellules de couvain disponibles pour la

reproduction du *varroa*. Ceci entraîne une moindre densité de *varroas* dans la ruche.

Conclusion

Sélectionner des abeilles résistantes au *varroa* est donc possible. Depuis les années 80, les programmes d'élevage se concentrent sur ces trois comportements de résistance, considérés comme les principales stratégies de défense contre le *varroa* ; ils permettent en effet à ces ruches de garder un taux de parasites stable et tolérable dans la ruche, si bien que ces colonies d'abeilles peuvent se passer de traitements. Les programmes d'élevage s'assurent aussi que les abeilles ainsi sélectionnées conservent une productivité intéressante et ne soient pas agressives envers l'homme. En Amérique du Nord, il existe plusieurs programmes d'élevage et il est possible d'acheter des reines VSH. En Europe, il y a aussi des nombreux programmes d'élevages, à petite échelle, dirigés par des apiculteurs et soutenus par des institutions gouvernementales.

Il faut plusieurs années pour développer une souche d'abeille parfaitement résistante, mais cette sélection très poussée réduit la variabilité génétique des colonies. Ces abeilles sont bien moins rustiques que les abeilles «naturelles», et elle pourrait ne pas être capables de survivre à une nouvelle maladie ou à un autre parasite dans les années à venir. Ainsi, la meilleure solution est peut-être d'attendre que la nature évolue, et de laisser le temps à nos abeilles de développer leur propre résistance, comme l'a très bien fait *Apis cerana*.

Bibliographie

Arechavala-Velasco M.E., Alcalá-Escamilla K., Robles-Rios C., Tsuruda J.M., Hunt G.J. (2012). Fine-scale linkage mapping reveals a small set of candidate genes influencing honey bee grooming behavior in response to Varroa mites. *PLoS ONE* 7(11): e47269. doi: 10.1371/journal.pone.0047269.

Behrens D., Huang Q., Geßner C., Rosenkranz P., Frey E., Locke B., Moritz R.F.A., Kraus F.B. (2011). Three QTL in the honey bee *Apis mellifera* L. suppress reproduction of the parasitic mite *Varroa destructor*. *Ecology and Evolution* 1(4): 451-458.

Boecking O., Bienefeld K., Drescher W. (2000). Heritability of the Varroa-specific hygienic behaviour in honey bees (Hymenoptera: Apidae). *Journal of Animal Breeding and Genetics* 117, 417-424.

Duay P., De Jong D., Engels W. (2002). Decreased flight performance and sperm production in drones of the honey bee (*Apis mellifera*) slightly infested by *Varroa destructor* mite during pupal development. *Genetics and Molecular Research* 1(3), 227-232.

Ji T., Shen F., Liu Z., Yin L., Shen J., Liang Q., Luo Y.X. (2015). Comparative proteomic analysis reveals mite (*Varroa destructor*) resistance-related proteins in Eastern honeybees (*Apis cerana*). *Genetics and Molecular Research* 14(3): 10103-10118.

Jung J.W., Park K.W., Oh H., Kwon H.W. (2014). Structural and functional differences in the antennal olfactory system of worker honey bees of *Apis mellifera* and *Apis cerana*. *Journal of Asia-Pacific Entomology* 17, 639-646.

Lin Z., Page P., Li L., Qin Y., Zhang Y., Hu F., Neumann P., Zheng H., Diemann V. (2016). Go East for better honey bee health: *Apis cerana* is faster at hygienic behavior than *Apis mellifera*. *PLoS ONE* 11 (9): e0162647. doi:10.1371/journal.pone.0162647.

Locke B. (2016). Natural *Varroa* mite-surviving *Apis mellifera* honeybee populations. *Apidologie* 47, 467-482.

Locke B., Forsgren E., De Miranda J.R. (2014). Increased tolerance and resistance to virus infections: A possible factor in the survival of *Varroa* destructor-resistant honey bees (*Apis mellifera*). *PLoS ONE* 9(6): e99998. doi:10.1371/journal.pone.0099998.

Locke B., Fries I. (2011). Characteristics of honey bee colonies (*Apis mellifera*) in Sweden surviving *Varroa* destructor infestation. *Apidologie* 42, 533-542.

Oxley P.R., Spivak M., Oldroyd B.P. (2010). Six quantitative trait loci influence task thresholds for hygienic behaviour in honeybees (*Apis mellifera*). *Molecular Ecology* 19, 1452-1461.

Rosenkranz P., Aumeier P., Zielgelmann B. (2010). Biology and control of *Varroa destructor*. *Journal of Invertebrate Pathology* 103, S96-199.

Tsuruda J.M., Harris J.W., Bourgeois L., Danka R.G., Hunt G.J. (2012). High-resolution linkage analyses to identify genes that influence *Varroa* sensitive hygiene behavior in honey bees. *PLoS ONE* 7(11): e48276. doi:10.1371/journal.pone.0048276.

Correspondance avec l'auteur :
Rue de Bruxelles 61,
5000 Namur;
benoit.muyllkens@unamur.be

MOTS CLÉS :

varroa destructor, résistance, tolérance

RÉSUMÉ :

Présentation de l'état de la littérature sur les trois phénomènes influençant les comportements de résistance de l'abeille mellifère face au varroa



nicot

NICOTPLAST

ZA - 75, Rue des Cyclamens
F 39260 MAISOD - France
Tél. +33 (0)3 84 42 02 49
Fax +33 (0)3 84 42 34 43
e-mail nicotplast@nicotplast.fr
Site web www.nicotplast.fr

Catalogue
sur demande

Visitez notre site web
www.nicot.fr

Nos Fabrications pour l'Apiculture

Nouveauté

La PORTE pour Fond
D10 ÉVOLUTIVE Beige
avec 16 Passages 8.5 ouvrables



ÉLÉMENTS DE RUCHE

Palette, Semelles, Fond de Ruche, Tiroir, Plaque d'Hivernage, Porte, Corps, Hausse, Baticadre, Nourrisseur Couvre-Cadres, Clip, Centreur, Toit.



ACCESSOIRES

Grille à Reine, Chasse-Abeilles, Nourrisseur Rond, Nourrisseur d'Entrée, Fixe-Éléments, Chiffres, Côté de Fond de Ruche, Tiroir et Peigne à Pollen, Plateau de Récolte de hausses.

ÉLEVAGE DE REINES

Support, Bloc, Cupule, Tube Protecteur, Cage d'Éclosion, Cupularve, Cage d'Expédition, Barrettes de Cupules, Barrettes de Cellules, Cage d'Introduction sur Couvain, Cadron, Grille de Réunion.



CONDITIONNEMENT

Coupelle, Cuillère à Miel et Gelée, Boîte à section, Section, Pot Kg, 500g et 250g, en Transparent ou Opaque: Pot PEP à épaulement - Pot PAL à languette inviolable
Impression SÉRIGRAPHIE (Délai 15 jours)



**RETROUVEZ TOUTES NOS FABRICATIONS
CHEZ VOTRE DISTRIBUTEUR HABITUEL**

Tous nos articles plastiques sont fabriqués en matière alimentaire et recyclable. Certificat sur demande.

