

## Le mot du Directeur

Madame,  
Monsieur,

Ces dernières années, le CERVA a poursuivi avec brio sa mission de centre d'excellence et de référence en matière de santé animale et de sécurité de la chaîne alimentaire. Soucieux de servir au mieux les intérêts des citoyens, des professionnels et des autorités belges et internationales, nos collaborateurs ont maintenu le cap en poursuivant sans relâche leurs travaux et recherches scientifiques.

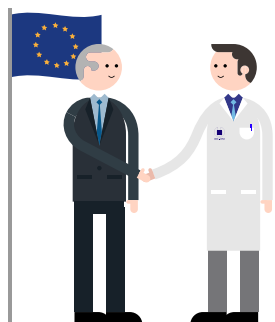
Le 2 mai 2017, dans le cadre d'une journée dédiée à la Belgique, Vytenis Andriukaitis, commissaire européen à la Santé et à la Sécurité alimentaire, nous a honorés de sa présence au cours d'une visite de travail officielle. Celle-ci s'est déroulée sur le site uclois du CERVA, en présence de Maggie De Block, ministre fédérale de la Santé publique et des Affaires sociales, de Willy Borsus, ministre fédéral des Classes moyennes et de l'Agriculture, et d'une délégation de hauts fonctionnaires issus de diverses administrations actives dans le domaine de la santé au sens large.

Cette visite illustre l'importance, aux yeux des autorités belges et européennes, du rôle crucial du CERVA qui, par la performance et la fiabilité de ses travaux de recherche, contribue à garantir la sécurité de la chaîne alimentaire et le maintien de la santé humaine et animale à un haut niveau qualitatif.

À l'occasion de cette visite de travail, M. Andriukaitis a souhaité rencontrer à la fois des scientifiques du CERVA et de l'Institut scientifique de Santé publique (ISP), en raison de la complémentarité des activités des deux institutions, mais également dans l'optique de leur fusion, d'ici quelques mois, au sein d'un seul et même institut fédéral baptisé Sciensano.

Je vous remercie chaleureusement pour la confiance indéfectible que vous nous accordez depuis de nombreuses années déjà, et vous propose de survoler, au travers d'une sélection de thématiques, les principaux faits marquants qui ont jalonné la vie et les activités scientifiques du CERVA au cours de ces trois dernières années.

Je vous souhaite une agréable lecture de ce récapitulatif et vous prie d'agréer, Madame, Monsieur, l'expression de ma plus haute considération.



**Pierre Kerkhofs**  
Directeur général du CERVA

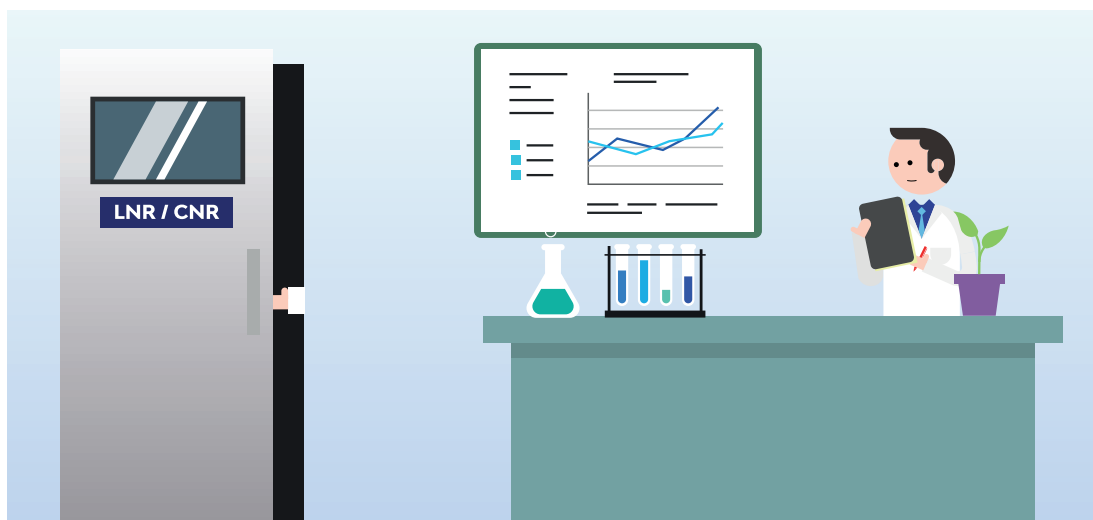
# Nos réalisations

## Maladies épizootiques

Le CERVA s'emploie activement à protéger les cheptels de l'introduction d'une ou plusieurs maladies épizootiques en Belgique. Nos travaux ont entre autres porté sur les maladies induites par les capripox chez les ovins, les caprins et les bovins, avec une attention toute particulière à la dermatose nodulaire contagieuse (LSD), actuellement en pleine expansion.

Réalisées aux niveaux national et international, notamment en collaboration avec le Maroc, nos études ont été soutenues par des bailleurs de fonds nationaux, européens et internationaux. Elles ont permis une meilleure compréhension de la situation épidémiologique et des aspects liés à la transmission du virus responsable de la dermatose nodulaire contagieuse (LSD). Nos chercheurs sont par exemple parvenus à caractériser le meilleur vaccin à utiliser en cas d'introduction, tout en le couplant avec le test de diagnostic le plus indiqué.

À partir de 2015, ils ont comparé l'efficacité et la sécurité des vaccins et étudié la transmission du virus LSD, tâche qu'ils poursuivent encore à ce jour. Nos équipes ont également développé un test de discrimination entre animaux infectés et vaccinés (DIVA). Ces travaux scientifiques ont assis la reconnaissance internationale du CERVA dans ce domaine, et légitimé sa candidature en vue de l'obtention du statut de Laboratoire européen de référence pour les maladies causées par les capripox. Nos efforts ont été couronnés de succès et la mission de Laboratoire européen de référence pour la dermatose nodulaire contagieuse (LSD) a été officiellement octroyée au CERVA, le 1<sup>er</sup> janvier 2017.



## Nos réalisations

### Fièvre aphteuse

Dans le cadre de la stratégie européenne '*Prevention is better than cure*' (mieux vaut prévenir que guérir), la vaccination contre le virus de la fièvre aphteuse reste une priorité sanitaire et vétérinaire. Faisant suite à nos travaux sur la mesure in vitro de l'efficacité des vaccins, nous avons étudié le développement de molécules antivirales permettant de bloquer la réplication du virus dans l'attente du développement de l'immunité active chez les animaux infectés. Ces études ont été menées en partenariat avec la KULeuven, l'Institut Rega et l'entreprise Aratana.



Afin de rester en contact direct avec les régions du monde où le virus de la fièvre aphteuse sévit, le CERVA a participé à un projet de jumelage encouragé par l'Organisation des Nations unies pour l'alimentation et l'agriculture (FAO). Celui-ci a été réalisé entre 2014 et 2017 avec l'Institut national vétérinaire du Nigeria, ainsi qu'avec le Botswana. De même, nous avons établi une collaboration avec le Burundi et nous soumettrons un nouveau projet à l'Organisation mondiale de la Santé animale (OIE) d'ici la fin de cette année.

### Fièvre catarrhale du mouton

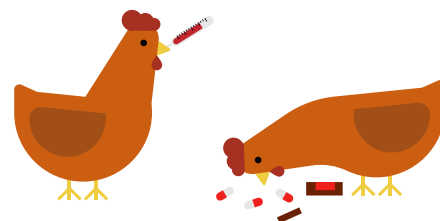
La fièvre catarrhale ovine, ou maladie de la langue bleue, est une maladie virale affectant les ruminants domestiques et sauvages. Elle est transmise par l'intermédiaire de moustiques du genre *Culicoides*. Le sérotype 8 de ce virus – qui avait circulé de manière épidémique en Europe du nord entre 2006 et 2009 – a fait sa réapparition en France dans le département de l'Allier en août 2015. Les épidémiologistes du CERVA ont alors été sollicités pour évaluer les différents dispositifs de vaccination à envisager, sur la base d'une analyse coûts/bénéfices de chaque stratégie vaccinale appliquée aux diverses situations de nos cheptels belges.



## Nos réalisations

### Grippe aviaire

Le virus hautement pathogène de la grippe aviaire du type H5N8 a fait une nouvelle apparition en Europe fin 2016, sous une forme évoluée et mieux adaptée à la faune sauvage. En réponse à ces premières apparitions européennes, les autorités belges ont imposé des mesures préventives complémentaires aux éleveurs professionnels et amateurs. Une vigilance clinique accrue a également été décrétée, tant pour les volailles domestiques que pour les oiseaux sauvages. En dépit de ces mesures, quelques cas du virus H5N8 ont été observés en Belgique, en février et mars 2017 lors d'une première vague, puis en juin 2017 lors d'une seconde.



Nos chercheurs sont parvenus à relier la plupart des contaminations observées en juin à l'achat d'animaux vivants vendus sur des marchés. Le Laboratoire européen de référence a procédé à une série de séquençages en vue d'une analyse phylogénétique. Celle-ci a révélé la présence d'au moins deux contaminations indépendantes survenues en février/mars. Elle a également mis en avant un lien étroit entre les souches provenant des échantillons prélevés en Belgique au mois de juin, et les souches ayant circulé au Grand-Duché de Luxembourg et au Royaume-Uni (où les derniers cas avaient été observés fin mai).

Ces résultats démontrent l'importance du travail réalisé par le CERVA et les Laboratoires nationaux de référence (LNR) dans la mise en évidence, la caractérisation moléculaire et l'épidémiologie d'agents pathogènes majeurs.

### Maladies vectorielles

Dans le sillage de l'épidémie du virus de Schmallenberg et du retour du sérotype 8 du virus de la fièvre catarrhale ovine (BTV8), le CERVA s'est montré particulièrement actif en matière de recherches sur les maladies vectorielles. À titre d'exemple, nos experts ont étudié le rôle des vecteurs dans la dermatose nodulaire contagieuse ou encore la pathogénie et la transmission du virus de l'encéphalite japonaise (JEV) chez le porc.

En qualité de Laboratoire national de référence pour le Virus du Nil occidental chez les oiseaux, notre service de Virologie aviaire a identifié les premières souches observées chez les merles et les rapaces en Belgique. Ils ont également effectué le suivi de l'épidémie du virus Usutu.

## Nos réalisations

### Maladies enzootiques

Le CERVA héberge le Laboratoire national de référence pour les maladies enzootiques. Mandatés par les autorités compétentes, nos experts s'assurent de la qualité des diagnostics réalisés dans les centres de première ligne, tels que DGZ Vlaanderen et l'ARSIA. Ils peuvent par exemple décertifier certains réactifs de diagnostic utilisés, mais également réaliser des tests interlaboratoires aux niveaux belge et européen. C'est le cas, par exemple, pour la rhinotrachéite infectieuse bovine (IBR), maladie dont la déclaration est désormais obligatoire, ou pour la diarrhée virale bovine (BVD), pour laquelle un programme d'éradication a été lancé en janvier 2015.

Sur le plan de la certification des kits de diagnostic, les processus sont actuellement bien intégrés au sein de chaque laboratoire. Ainsi, dans le cadre des plans de lutte officiels contre l'IBR et la BVD chez les bovins, notre service 'Maladies enzootiques et (ré)émergentes' a effectué les certifications initiales ou complémentaires des kits diagnostiques utilisés sur le terrain en 2016. Nos experts ont également contrôlé une cinquantaine de lots.

### Tuberculose bovine

Avec l'apparition de nouveaux foyers dans des exploitations bovines et des élevages d'alpagas, la tuberculose bovine est restée au centre des préoccupations. Par leurs travaux de typage moléculaire et d'épidémiologie, nos chercheurs sont parvenus à établir un lien entre ces nouveaux foyers et la faune sauvage, d'une part, et l'importation d'animaux en provenance de pays à forte prévalence, d'autre part. En validant des méthodes diagnostiques innovantes offrant de nouvelles perspectives en matière de dépistage, nos scientifiques ont également joué un rôle majeur au sein du groupe de travail 'Tuberculose' organisée par l'Agence fédérale pour la Sécurité de la Chaîne alimentaire (AFSCA). La contribution du CERVA a en effet permis d'adapter le programme de surveillance de la tuberculose bovine à la situation épidémiologique et aux enjeux économiques actuels au sein des exploitations.

Enfin, le CERVA a obtenu le financement d'un projet pilote en partenariat avec l'ARSIA et DGZ Vlaanderen, dont l'objectif est d'évaluer le test de détection de la cytokine IFN $\gamma$  en guise d'alternative à l'intradermoréaction pour détecter les animaux positifs.

### Brucellose et fièvre Q

Autre marque de confiance dans l'expertise du CERVA, l'Institut national d'Assurance Maladie-Invalidité (INAMI) a plébiscité notre institution pour héberger le Centre national de référence de deux zoonoses majeures, la brucellose et la fièvre Q. Outre notre mission de Laboratoire national de référence pour la sécurité de la chaîne alimentaire, cette désignation par l'INAMI est incontestablement un signe supplémentaire de l'importance de nos missions au service de la santé publique. Signalons enfin qu'un workshop international dédié à la fièvre Q a été organisé au CERVA dans le cadre du projet Med-Vet-Net.

## Nos réalisations

### Salmonellose

Comptant parmi les agents zoonotiques les plus néfastes, la salmonellose porcine est une véritable source de préoccupation pour les autorités sanitaires et vétérinaires belges, raison pour laquelle nos scientifiques collaborent activement avec elles au développement d'un programme d'éradication dans les exploitations. L'objectif de cette collaboration étroite est évidemment d'améliorer encore la qualité sanitaire de la viande de porc.

La salmonellose aviaire reste la deuxième zoonose la plus importante rapportée en Belgique. Les autorités ont donc entrepris un programme de surveillance de ce pathogène dans les élevages de volailles, en consacrant une attention toute particulière à la résistance des germes isolés aux antibiotiques. Cette résistance étant susceptible d'impacter les traitements antibiotiques administrés aux humains, ce programme de surveillance est devenu obligatoire au niveau européen. Nos scientifiques ont joué un rôle majeur dans la mise en œuvre de ce programme au niveau belge. Dans cette optique, ils ont apporté une contribution significative dans l'étude de la résistance de la bactérie *Staphylococcus aureus* à la méticilline (MRSA).

### Maladies des abeilles

Nos experts ont mis au point des tests microscopiques et moléculaires efficaces pour la plupart des maladies réglementées. Ils ont également pris une part active dans la coordination du nouveau projet HealthyBee, lequel vise à apporter un support scientifique aux apiculteurs.

### Réactivité – Proactivité

Dans le cadre de la nouvelle législation de lutte contre les infections à *Mycoplasma gallisepticum* (CRD), notre service 'Maladies bactériennes' a validé le test PCR qui sera utilisé pour le dépistage sur le terrain. Faisant face à une rupture de stock de coffrets de diagnostic BTV, le service 'Maladies vésiculeuses et exotiques' a réalisé une validation d'urgence pour permettre aux laboratoires de première ligne de disposer de réactifs de diagnostic validés. À la demande du secteur, nos scientifiques du service 'Zoonoses bactériennes des animaux de rente' ont effectué une validation sur le lait pour le diagnostic sérologique de la Paratuberculose.

Dans le domaine des maladies touchant les petits ruminants, notre laboratoire a par ailleurs réalisé une analyse de la prévalence, de la variation génétique et de la transmission inter-espèces des lentivirus ovins et caprins (Visna-Maedi et CAEV). Leurs travaux avaient pour but d'améliorer le diagnostic et de soutenir le programme de contrôle volontaire de ces affections en Belgique.

## Nos réalisations

### Nanomatériaux

Dans le domaine de la sécurité de la chaîne alimentaire, la caractérisation physico-chimique des nanomatériaux constitue un axe important de nos recherches scientifiques. En effet, alors que les nanomatériaux sont de plus en plus utilisés dans différentes applications industrielles, entre autres dans l'alimentation, les autorités sanitaires disposent d'un bagage scientifique insuffisant pour élaborer des normes garantissant la sécurité des utilisateurs et des consommateurs.

La mission des scientifiques du CERVA se concentre essentiellement sur l'utilisation des nanomatériaux dans la chaîne alimentaire. Leurs travaux se déroulent dans le cadre de collaborations européennes (DG SANTÉ, EFSA, JRC) et combinent des analyses chimiques très poussées et la caractérisation physique des nanoparticules grâce à la microscopie électronique.

Entamé en 2016 grâce à un financement du SPF Santé publique, le projet 'Nanofood@' vise à déterminer les caractéristiques physiques et chimiques des nanomatériaux présents dans trois additifs alimentaires courants : le dioxyde de titane (E171), l'argent (E174) et l'or (E175). L'EFSA a récemment confirmé sa participation financière à la poursuite de ce projet. Par cette marque de confiance, l'EFSA salue la solide expertise du CERVA dans la recherche sur les nanomatériaux.

### Mycotoxines

Nos scientifiques ont contribué activement à une formation internationale intitulée BTSF (*Better Training for Safe Food*) dans le domaine des mycotoxines et de leur caractérisation de laboratoire. Le premier cycle a été donné en 2015 au CERVA et le suivant, en 2016, s'est déroulé à Rome. La participation du CERVA a par ailleurs été renouvelée pour les années 2017 et 2018.

Nos spécialistes en mycotoxines ont également participé avec succès, au niveau du Comité européen de normalisation (CEN), à la standardisation de l'analyse chimique de la détection de citrinine dans l'alimentation grâce à la méthode 'liquid chromatography tandem mass spectrometry' (LC-MS/MS).

Enfin, nos travaux sur la préparation à grande échelle de normes d'analyse de mycotoxines ont été reconnus par la Shanghai Academy of Agricultural Sciences (SAAS) avec laquelle nous avons signé un accord-cadre de collaboration et avons réalisé deux missions d'échange en 2016 et 2017.

## Nos réalisations

### Publications, initiatives et participations scientifiques

Ces trois dernières années, le nombre de publications est resté stable comparé aux années précédentes. Néanmoins, nous avons intentionnellement décidé de mettre l'accent sur les nouvelles technologies. À titre d'exemple, en 2016, notre plateforme moléculaire a publié 16 articles en collaboration avec les laboratoires de référence, ces articles reposant sur la technologie du '*Next Generation Sequencing*' (NGS ou séquençage de nouvelle génération). De même, le CERVA a organisé deux workshops du réseau Epizone sur la bio-informatique et le NGS dans le cadre d'un projet sur les coronavirus.

Nous avons également organisé deux symposiums sur la santé animale en 2016 et 2017, dédiés à des thématiques telles que le 'Protocole avortement' et les 'Maladies virales bovines enzootiques et (ré)émergentes'. Ces symposiums, auxquels des orateurs étrangers ont été invités, ont connu un succès retentissant. Ils ont réuni de nombreux acteurs de la santé animale, comme l'AFSCA, l'ARSIA, DGZ Vlaanderen, les Universités et des experts du Grand-Duché de Luxembourg.

Avec ERA-SURV, les Laboratoires nationaux de référence font partie intégrante de la nouvelle plateforme de surveillance Plasur. Coordonné par l'AFSCA, ce projet vise à rédiger un protocole entre les partenaires publics, privés et les organisations sectorielles concernés par l'épidémiologie vétérinaire et la santé publique (pour la partie consacrée aux zoonoses).

Le CERVA est également intégré au groupe de travail '*Wildlife*' organisé par l'AFSCA et les Régions. Ce projet vise à mieux structurer la surveillance des maladies touchant la faune sauvage en Belgique, afin d'en accroître l'efficacité.

Enfin, la coopération entre le CERVA et l'ANSES (Agence française de sécurité sanitaire de l'alimentation, de l'environnement et du travail) s'est poursuivie à divers niveaux. Dans cette optique, la visite en 2016 de la 'Direction générale adjointe aux laboratoires' fut l'occasion de passer en revue nos axes de collaboration existants, afin de les renforcer et d'en identifier de nouveaux. Le renouvellement, pour trois années supplémentaires, de notre convention-cadre de collaboration a été officialisé le 19 septembre 2017.

### Collaborations Universitaires

En août 2016, le CERVA a organisé une rencontre avec le FARAH, structure de recherche au sein de la Faculté de Médecine vétérinaire de l'Université de Liège, afin d'établir des synergies et complémentarités. Deux axes de collaboration ont déjà pu être dégagés : la (ré)intégration du CERVA dans l'école doctorale vétérinaire et une collaboration dans le cadre du master de spécialisation en 'Gestion intégrée des Risques sanitaires dans les Pays du Sud' (GIRISS) organisé par l'Institut vétérinaire tropical de l'Université de Liège. Par ailleurs, nous participons également au pôle de recherche en infectiologie de l'Université de Namur (Narilis).



## Nos réalisations



### Sciensano

Le CERVA et l'Institut scientifique de Santé publique (ISP) fusionneront au cours des prochains mois pour donner naissance à un nouveau centre fédéral de recherche baptisé Sciensano.

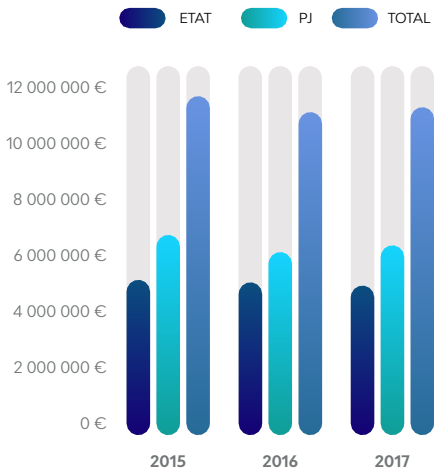
Avec la naissance de cette nouvelle institution en ligne de mire, et dans le cadre du programme Horizon 2020 de l'Union européenne, le CERVA et l'ISP ont participé à la construction et la soumission du projet européen de recherche commun (*European Joint Project*) baptisé 'One Health'. Soumis en février, cet ambitieux projet a été sélectionné en juin 2017 et démarrera en janvier 2018.

En matière de sécurité chimique de la chaîne alimentaire, les services concernés du CERVA et de l'ISP ont également unis leurs forces pour répondre à l'appel d'offre de l'AFSCA visant à attribuer deux mandats de Laboratoire national de référence (LNR). Les deux candidatures soumises ont été acceptées. Elles concernaient les 'Matériaux de contact alimentaire, Métaux lourds et Nanomatériaux', d'une part, et les 'Mycotoxines, Toxines végétales et Toxines marines', d'autre part.

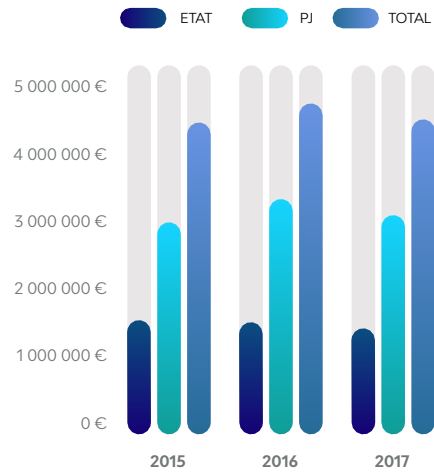
Enfin, soulignons que la collaboration étroite entre nos scientifiques et leurs homologues de l'Institut scientifique de Santé publique (ISP) permettra de développer une approche coordonnée de l'analyse du phénomène de l'antibiorésistance. Au sein de Sciensano, ils continueront de poursuivre plusieurs objectifs communs, comme la diminution de la consommation d'antibiotiques dans les élevages et les hôpitaux ou l'amélioration de l'efficacité thérapeutique des traitements antibiotiques en médecine humaine.

# Budget

## PERSONNEL



## FONCTIONNEMENT



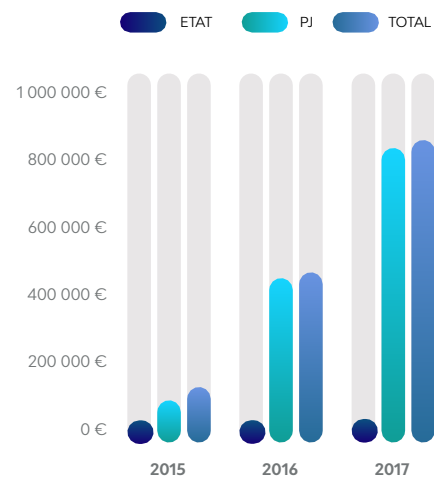
## FONCTIONNEMENT INFORMATIQUE



## INVESTISSEMENT APPAREILLAGE



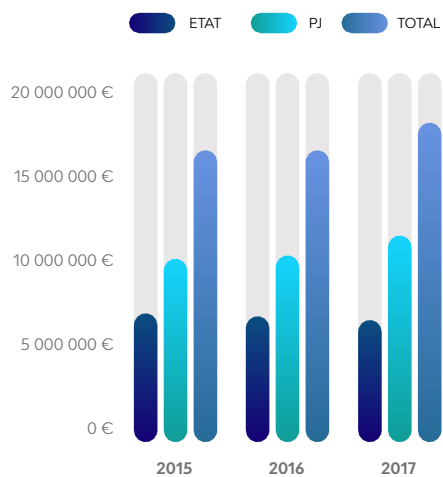
## INVESTISSEMENT INFORMATIQUE



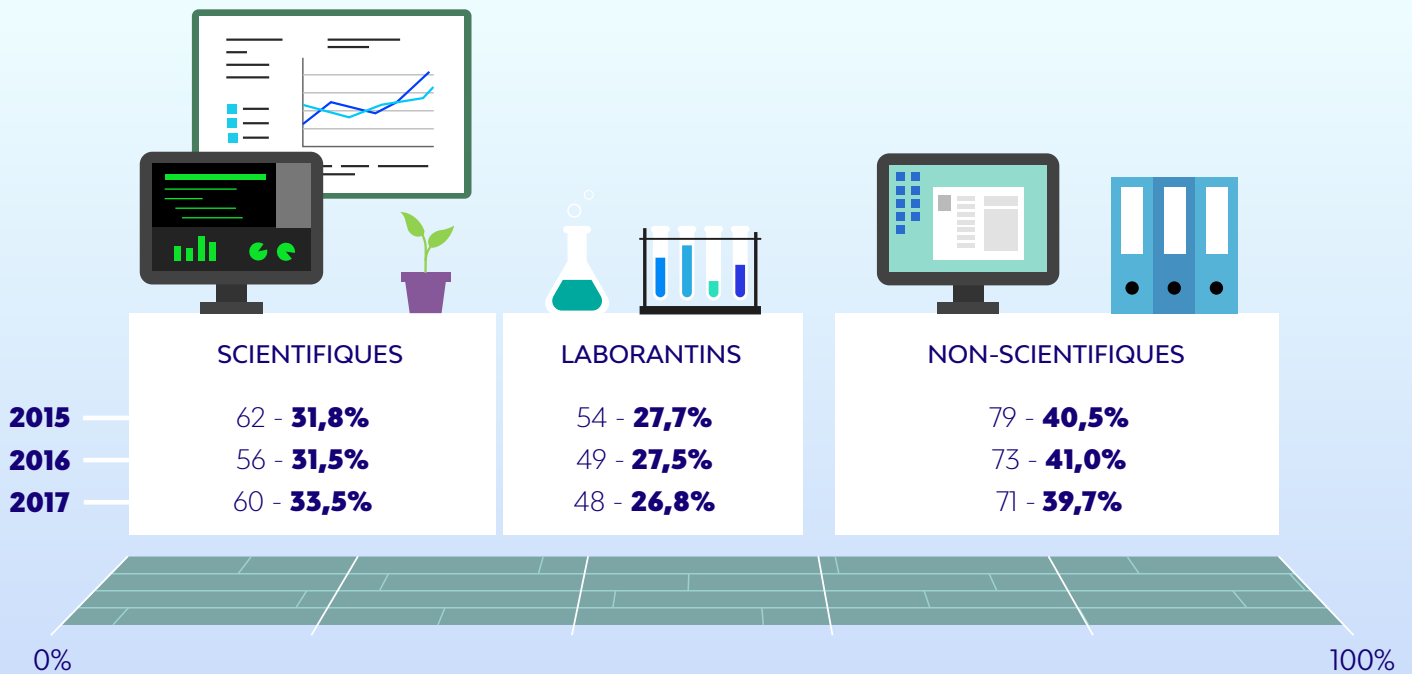
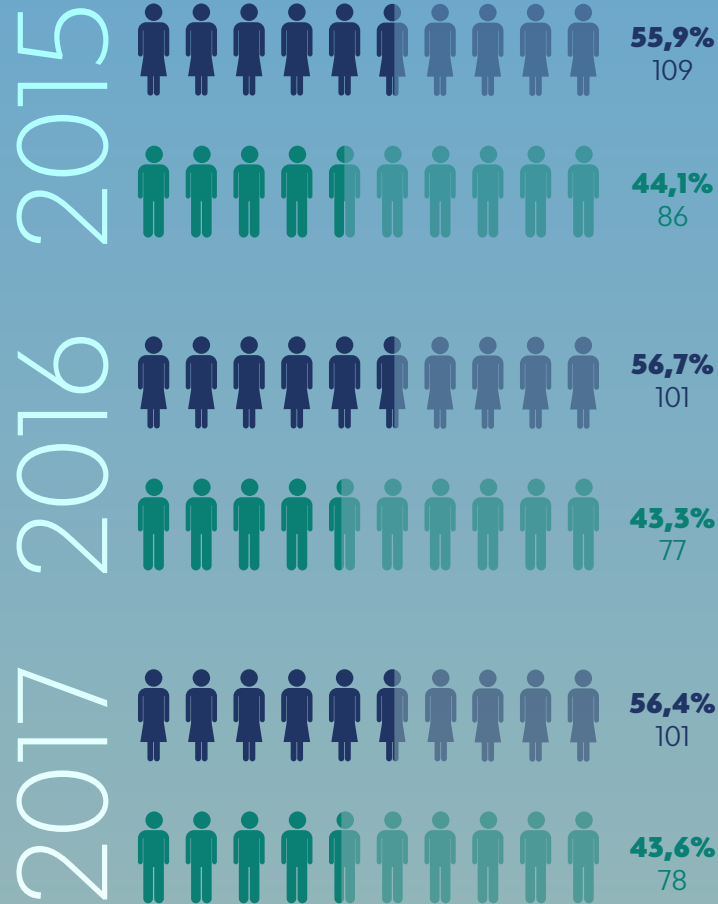
## INVESTISSEMENT BÂTIMENTS



## TOTAL



# Personnel



# Nos publications en 2015-2017

## Articles scientifiques

- Impact of *Acanthamoeba* Cysts on stress resistance of *Salmonella enterica* serovar Typhimurium, *Yersinia enterocolitica* 4/O:3, *Listeria monocytogenes* 1/2a, and *Escherichia coli* O:26. E. Lambrecht; J. Baré; K. Sabbe; K. Houf. *Appl Environ Microbiol.* 2017. DOI: 10.1128/AEM.00754-17
- The need for European OneHealth/EcoHealth networks. H. Keune; L. Flandroy; S. Thys; N. De Regge; M. Mori; N. Antoine-Moussiaux; M.P.M. Vanhove; J. Rebolledo; S. Van Gucht; I. Deblauwe; W. Hiemstra; B. Häslér; A. Binot; S. Savic; S.R. Ruegg; S. De Vries; J. Garnier; T. van den Berg. *Arch Public Health.* 2017. DOI: 10.1186/s13690-017-0232-6
- Toxicology of silica nanoparticles: an update. S. Murugadoss; D. Lison; L. Godderis; S. van den Brûle; J. Mast; F. Brassinne; N. Sebaihi; P.H. Hoet. *Archives of Toxicology.* 2017. DOI: 10.1007/s00204-017-1993-y
- Characterization of two recombinant HVT-IBD vaccines by VP2 insert detection and cell-mediated immunity after vaccination of specific pathogen-free chickens. F. Ingraio; F. Rauw; T. van den Berg; B. Lambrecht. *Avian Pathol.* 2017. DOI: 10.1080/03079457.2016.1265083
- Specific antibody-mediated immunity in the reproductive tract of laying chickens immunized against Newcastle disease with conventional attenuated and inactivated vaccines. F. Rauw; T.G. Nguyen; E. Ngabirano; S. Marché; B. Lambrecht. *Avian Pathol.* 2017. DOI: 10.1080/03079457.2017.1304528
- Pre-registration efficacy study of a novel marker vaccine against classical swine fever on maternally derived antibody positive (MDA+) target animals. A. Farsang; R. Levai; T. Barna; K. Fábrián; S. Blome; K. Belák; Á. Bálint; F. Koenen; G. Kulcsar. *Biologicals.* 2017. DOI: 10.1016/j.biologicals.2016.09.008
- Akabane, Aino and Schmallenberg virus-where do we stand and what do we know about the role of domestic ruminant hosts and Culicoides vectors in virus transmission and overwintering? N. De Regge. *Curr Opin Virol.* 2017. DOI: 10.1016/j.coviro.2017.10.004
- Exploring the diversity of field strains of *Brucella abortus* biovar 3 isolated in West Africa. M. Sanogo; D. Fretin; E. Thys; C. Saegerman. *Front Microbiol.* 2017. DOI: 10.3389/fmicb.2017.01232
- Complete coding sequence of Usutu Virus strain *Gracula religiosa/U1609393/Belgium/2016* obtained from the brain tissue of an infected captive common hill myna (*Gracula religiosa*). S. Van Borm; B. Lambrecht; F. Vandenbussche; M. Steensels. *Genome Announc.* 2017. DOI: 10.1128/genomeA.00042-17
- Complete genome sequence of an avian metapneumovirus subtype A strain isolated from chicken (*Gallus gallus*) in Brazil. L.S. Rizzato; G.P. Scagion; T.C. Cardoso; R.M. Simão; L.C. Caserta; J.C. Benassi; L.B. Keid; T.M.F. de S. Oliveira; R.M. Soares; C.W. Arns; S. Van Borm; H.L. Ferreira. *Genome Announc.* 2017. DOI: 10.1128/genomeA.00688-17
- Complete genome sequence of the Lumpy Skin Disease virus isolated from the first reported case in Greece in 2015. E.I. Agianniotaki; E. Mathijs; F. Vandenbussche; K.E. Tasioudi; A. Haegeman; P. Iliadou; S.C. Chaintoutis; C.I. Dovas; S. Van Borm; E.D. Chondrokouki; K. De Clercq. *Genome Announcements.* 2017. DOI: 10.1128/genomeA.00550-17
- Correction for Mathijs et al., Complete genome sequences of the Neethling-like Lumpy Skin Disease virus strains obtained directly from three commercial live attenuated vaccines. E. Mathijs; F. Vandenbussche; A. Haegeman; A. King; B. Nthangeni; C. Potgieter; L. Maartens; S. Van Borm; K. De Clercq. *Genome Announcements.* 2017. DOI: 10.1128/genomeA.01657-16
- Effect of residual doxycycline concentrations on resistance selection and transfer in porcine commensal *Escherichia coli*. L.E.J. Peeters; S. Croubels; G. Rasschaert; H. Imberechts; E. Daeseleire; J. Dewulf; M. Heyndrickx; P. Butaye; F. Haesebrouck; A. Smet. *Int J Antimicrob Agents.* 2017. DOI: 10.1016/j.ijantimicag.2017.04.018
- Arsenic release from foodstuffs upon food preparation. K. Cheyns; N. Waegeneers; T. Van de Wiele; A. Ruttens. *J Agric Food Chem.* 2017. DOI: 10.1021/acs.jafc.6b05721
- Selection and transfer of an Inc11-tet(A) plasmid of *Escherichia coli* in an ex vivo model of the porcine caecum at doxycycline concentrations caused by crosscontaminated feed. L.E.J. Peeters; T. De Mulder; E. Van Coillie; J. Huygens; A. Smet; E. Daeseleire; J. Dewulf; H. Imberechts; P. Butaye; F. Haesebrouck; S. Croubels; M. Heyndrickx; G. Rasschaert. *J Appl Microbiol.* 2017. DOI: 10.1111/jam.13561
- Us3 and Us9 proteins contribute to the stromal invasion of bovine herpesvirus 1 in the respiratory mucosa. J. Zhao; K.C.K. Poelaert; L. Steukers; H.W. Favoreel; Y. Li; S.I. Chowdhury; Svan Druenen van den Hurk; A. Brigitte Cay; H.J. Nauwynck. *J Gen Virol.* 2017. DOI: 10.1099/jgv.0.000764
- Genetically stable infectious Schmallenberg virus persists in foetal envelopes of pregnant ewes. A. Poskin; L. Martinelle; Y. Van der Stede; C. Saegerman; A. Brigitte Cay; N. De Regge. *J Gen Virol.* 2017. DOI: 10.1099/jgv.0.000841
- Validation of a particle tracking analysis method for the size determination of nano- and microparticles. V. Kestens; V. Bozatzidis; P.J. De Temmerman; Y. Ramaye; G. Roebben. *J Nanopart Res.* 2017. DOI: 10.1007/s11051-017-3966-8
- Evaluation of 16 commercial antibody ELISAs for the detection of bovine viral diarrhoea virus-specific antibodies in serum and milk using well-characterized sample panels. J.B. Hanon; M. De Baere; C. De la Ferté; S. Roelandt; Y. Van der Stede; A. Brigitte Cay. *J Vet Diagn Invest.* 2017. DOI: 10.1177/1040638717724839
- The major envelope glycoprotein of murid herpesvirus 4 promotes sexual transmission. C. Zeippen; J. Javaux; X. Xiao; M. Ledecq; J. Mast; F. Farnir; A. Vanderplasschen; P. Stevenson; L. Gillet. *J Virol.* 2017. DOI: 10.1128/JVI.00235-17
- Replication-deficient particles: New insights into the next generation of Bluetongue virus vaccines. C.C. Celma; M. Stewart; K. Wernike; M. Eschbaumer; L. Gonzalez-Molleda; E. Bréard; C. Schulz; B. Hoffmann; A. Haegeman; K. De

- Clercq; S. Zientara; P.A. van Rijn; M. Beer; P. Roy. *J Virol*. 2017. DOI: 10.1128/JVI.01892-16
- ⓪ Age-dependent differences in Pseudorabies virus neuropathogenesis and associated cytokine expression. S. Verpoest; A. Brigitte Cay; H. Favoreel; N. De Regge. *J Virol*. 2017. DOI: 10.1128/JVI.02058-16
  - ⓪ Characterization of three commercial ELISA kits for detection of BOHV-1 gE specific antibodies in serum and milk samples and applicability of bulk milk for determination of herd status. M. Tignon; M. De Baere; J.B. Hanon; A. Goolaerts; J.Y. Houtain; L. Delooz; A. Brigitte Cay. *J Virol Methods*. 2017. DOI: 10.1016/j.jviromet.2017.03.015
  - ⓪ Laboratory validation of two real-time RT-PCR methods with 5'-tailed primers for an enhanced detection of foot-and-mouth disease virus. F. Vandebussche; D. Lefebvre; I. De Leeuw; S. Van Borm; K. De Clercq. *J Virol Methods*. 2017. DOI: 10.1016/j.jviromet.2017.04.014
  - ⓪ Development and validation of a TaqMan probe-based real-time PCR method for the differentiation of wild type lumpy skin disease virus from vaccine virus strains. E.I. Agianniotaki; S.C. Chaintoutis; A. Haegeman; K.E. Tasioudi; I. De Leeuw; P.D. Katsoulos; A. Sachpatzidis; K. De Clercq; T. Alexandropoulos; Z.S. Polizopoulou; E.D. Chondrokouki; C.I. Dovas. *J Virol Methods*. 2017. DOI: 10.1016/j.jviromet.2017.08.011
  - ⓪ Improved metrological traceability of particle size values measured with line-start incremental centrifugal liquid sedimentation. V. Kestens; V.A. Coleman; P.J. De Temmerman; C. Minelli; H. Woehlecke; G. Roebben. *Langmuir*. 2017. DOI: 10.1021/acs.langmuir.7b01714
  - ⓪ Towards the development of innovative multi-mycotoxin reference materials as promising metrological tool for emerging and regulated mycotoxin analyses. E.K. Tangni; P. Debongnie; B. Huybrechts; F. Van Hove; A. Callebaut. *Mycotoxin Res*. 2017. DOI: 10.1007/s12550-016-0259-5
  - ⓪ Encephalomyocarditis virus in a captive Malayan tapir (*Tapirus indicus*). F. Vercammen; L. Bosseler; M. Tignon; A. Brigitte Cay. *Open Vet J*. 2017. DOI: 10.4314/ovj.v7i2.4
  - ⓪ Detection and characterization of *Brucella* spp. in bovine milk in small-scale urban and peri-urban farming in Tajikistan. E. Lindahl-Rajala; T. Hoffman; D. Fretin; J. Godfroid; N. Sattorov; S. Boqvist; Å. Lundkvist; U. Magnusson. *PLoS Negl Trop Dis*. 2017. DOI: 10.1371/journal.pntd.0005367
  - ⓪ Imported human brucellosis in Belgium: Bio and molecular typing of bacterial isolates, 1996-2015. D. Hanot Mambres; S. Boarbi; P. Michel; N. Bouker; L. Escobar-Calle; D. Desqueper; T. Fancello; M. Van Esbroeck; J. Godfroid; D. Fretin; M. Mori. *PLoS One*. 2017. DOI: 10.1371/journal.pone.0174756
  - ⓪ Unchanged Schmallenberg virus seroprevalence in the Belgian sheep population after the vector season of 2014 and 2015 despite evidence of virus circulation. C. Sohier; R. Michiels; E. Kapps; E. Van Mael; C. Quinet; A. Brigitte Cay; N. De Regge. *Res Vet Sci*. 2017. DOI: 10.1016/j.rvsc.2017.04.011
  - ⓪ Three different routes of inoculation for experimental infection with Schmallenberg virus in sheep. L. Martinelle; A. Poskin; F. dal Pozzo; L. Mostin; W. Van Campe; A. Brigitte Cay; N. De Regge; C. Saegerman. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12356
  - ⓪ The assessment of African swine fever virus risk to Belgium early 2014, using the quick and semiquantitative Pandora screening protocol. S. Roelandt; Y. Van der Stede; B. D'hondt; F. Koenen. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12365
  - ⓪ Schmallenberg Virus in Belgium: Estimation of Impact in Cattle and Sheep Herds. A. Poskin; E. Méroc; I. Behaeghel; F. Riocreux; M. Couche; H. Van Loo; G. Bertels; L. Delooz; C. Quinet; M. Dispas; Y. Van der Stede. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12367
  - ⓪ Belgian wildlife as potential zoonotic reservoir of hepatitis E virus. D. Thiry; A. Mauroy; C. Saegerman; A. Licoppe; T. Fett; I. Thomas; B. Brochier; E. Thiry; A. Linden. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12435
  - ⓪ Review: Capripoxvirus diseases: Current status and opportunities for control. E.S.M. Tuppurainen; E.H. Venter; J.L. Shisler; G. Gari; G.A. Mekonnen; N. Juleff; N.A. Lyons; K. De Clercq; C. Upton; T.R. Bowden; S. Babiuk; L.A. Babiuk. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12444
  - ⓪ Susceptibility of pigs to zoonotic Hepatitis E virus genotype 3 isolated from a wild boar. D. Thiry; N. Rose; A. Mauroy; F. Paboeuf; L. Dams; S. Roels; N. Pavo; E. Thiry. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12550
  - ⓪ Resurgence of Schmallenberg virus in Belgium after 3 years of epidemiological silence. L. Delooz; C. Saegerman; C. Quinet; T. Petitjean; N. De Regge; A. Brigitte Cay. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12552
  - ⓪ Effectiveness and cost efficiency of different surveillance components for proving freedom and early detection of disease: Bluetongue serotype 8 in cattle as case study for Belgium, France and the Netherlands. S. Welby; G. van Schaik; A. Veldhuis; H. Brouwer-Middelesch; C. Peroz; I.M. Santman-Berends; C. Fourichon; P. Wever; Y. Van der Stede. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12564
  - ⓪ Detection and molecular characterization of Foot and Mouth Disease viruses from outbreaks in some states of Northern Nigeria 2013-2015. D.O. Ehizibolo; A. Haegeman; A.R. De Vleeschauwer; J.U. Umoh; H.M. Kazeem; E.C. Okolocha; S. Van Borm; K. De Clercq. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12602
  - ⓪ Foot-and-mouth disease virus serotype SAT1 in cattle, Nigeria. D.O. Ehizibolo; A. Haegeman; A.R. De Vleeschauwer; J.U. Umoh; H.M. Kazeem; E.C. Okolocha; S. Van Borm; K. De Clercq. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12629
  - ⓪ Outbreak investigations and molecular characterization of foot-and-mouth disease viruses circulating in south-west Niger. S. Kouato; F.M. Elliot; D.P. King; J. Hyera; N.J. Knowles; A.B. Ludi; V. Mioulet; G. Matther; K. De Clercq; E. Thys; H. Marichatou; S. Issa; C. Saegerman. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12642
  - ⓪ Evidence of extensive renewed Schmallenberg virus circulation in Belgium during summer of 2016 - increase in arthrogryposis-hydranencephaly cases expected. C. Sohier; I. Deblauwe; T. Van Loo; J.B. Hanon; A. Brigitte Cay; N. De Regge. *Transbound Emerg Dis*. 2017. DOI: 10.1111/tbed.12655
  - ⓪ Seroprevalence of *Borrelia burgdorferi*, *Anaplasma phagocytophilum*, and *Francisella tularensis* Infections in Belgium: Results of three population-based samples. M. De Keukeleire; S.O. Vanwambeke; C. Cochez; P. Heyman; D. Fretin; V. Deneys; V. Luyasu; B. Kabamba; A. Robert. *Vector Borne Zoonotic Dis*. 2017. DOI: 10.1089/vbz.2016.1954
  - ⓪ Critical aspects for detection of *Coxiella burnetii*. M. Mori; K. Mertens; S.J. Cutler; A. Sofia Santos. *Vector Borne Zoonotic Dis*. 2017. DOI: 10.1089/vbz.2016.1958
  - ⓪ Field performance of six *Mycobacterium avium* subsp. *paratuberculosis* antigens in a 20 h interferon gamma release assay in Belgium. K. Dernivoix; V. Roupie; S. Welby; S. Roelandt; S. Viart; J.J. Letesson; R. Wattiez; K. Huygen; M. Govaerts. *Veterinary Immunology and Immunopathology*. 2017. DOI: 10.1016/j.vetimm.2017.05.008
  - ⓪ Reduced virulence of a pseudorabies virus isolate from wild boar origin in domestic pigs correlates with



- hampered visceral spread and age-dependent reduced neuroinvasive capacity. S. Verpoest; V. Redant; A. Brigitte Cay; H. Favoreel; N. De Regge. *Virulence*. 2017. DOI: 10.1080/21505594.2017.1368941
- Brucella abortus is prevalent in both humans and animals in Bangladesh. A.K.M.A. Rahman; C. Saegerman; D. Berkvens; F. Melzer; H. Neubauer; D. Fretin; E. Abatih; N. Dhand; M.P. Ward. *Zoonoses Public Health*. 2017. DOI: 10.1111/zph.12344
  - Multiyear serological surveillance of notifiable influenza A viruses in Belgian poultry: a retrospective analysis. S. Marché; P. Houdart; T. van den Berg; B. Lambrecht. *Avian Dis*. 2016. DOI: 10.1637/0005-2086-60.01s1.409
  - Protection afforded by a recombinant turkey herpesvirus-H5 vaccine against the 2014 European highly pathogenic H5N8 avian influenza strain. M. Steensels; F. Rauw; T. van den Berg; S. Marché; Y. Gardin; V. Palya; B. Lambrecht. *Avian Dis*. 2016. DOI: 10.1637/11126-050615-Reg.1
  - One decade of active avian influenza wild bird surveillance in Belgium showed a higher viro-prevalence in hunter-harvested than in live-ringed birds. M. Steensels; D. Vangeluwe; A. Linden; P. Houdart; T.P. van den Berg; B. Lambrecht. *Avian Dis*. 2016. DOI: 10.1637/11128-050715-ResNote
  - Impact of age, season, and flowing vs. stagnant water habitat on avian influenza prevalence in mute swan (*Cygnus olor*) in Belgium. B. Lambrecht; S. Marché; P. Houdart; T. Van Den Berg; D. Vangeluwe. *Avian Dis*. 2016. DOI: 10.1637/11132-050815-Reg
  - Stronger interference of avian influenza virus-specific than Newcastle disease virus-specific maternally derived antibodies with a recombinant NDV-H5 vaccine. A. Lardinois; O. Vandersleyen; M. Steensels; N. Desloges; J. Mast; T. van den Berg; B. Lambrecht. *Avian Dis*. 2016. DOI: 10.1637/11133-050815-Reg
  - Experimental and field results regarding immunity induced by a recombinant turkey Herpesvirus H5 vector vaccine against H5N1 and other H5 highly pathogenic avian influenza virus challenges. Y. Gardin; V. Palya; K. Moore Dorsey; J. El-Attrache; F. Bonfante; S. de Wit; D. Kapczynski; W. Hamdy Kilany; F. Rauw; M. Steensels; R.D. Soejoedono. *Avian Dis*. 2016. DOI: 10.1637/11144-050815-ResNote
  - The Enrichment of *Histomonas meleagridis* and Its Pathogen-Specific Protein Analysis: A First Step to Shed Light on Its Virulence. A. Dao Nguyen Pham; J. Mast; S. Magez; B. Maria Goddeeris; S.C. Carpentier. *Avian Dis*. 2016. DOI: 10.1637/11389-021016-Reg.1
  - Prevalence of *Mycoplasma gallisepticum* and *Mycoplasma synoviae* in commercial poultry, racing pigeons and wild birds in Belgium. T. Michiels; S. Welby; M. Vanrobaeys; C. Quinet; L. Rouffaer; L. Lens; A. Martel; P. Butaye. *Avian Pathol*. 2016. DOI: 10.1080/03079457.2016.1145354
  - Residues of chlortetracycline, doxycycline and sulfadiazine-trimethoprim in intestinal content and feces of pigs due to cross-contamination of feed. L.E.J. Peeters; E. Daeseleire; M. Devreese; G. Rasschaert; A. Smet; J. Dewulf; M. Heyndrickx; H. Imberechts; F. Haesebrouck; P. Butaye; S. Croubels. *BMC Vet Res*. 2016. DOI: 10.1186/s12917-016-0803-8
  - *Coxiella burnetii*, agent de la fièvre Q. S. Boarbi; D. Fretin; M. Mori. *Can J Microbiol*. 2016. DOI: 10.1139/cjm-2015-0551
  - Chemical analyses of dredged spoil disposal sites at the Belgian part of the North Sea. B. De Witte; A. Ruttens; B. Ampe; N. Waegeneers; J. Gauquie; L. Devriese; K. Cooreman; K. Parmentier. *Chemosphere*. 2016. DOI: 10.1016/j.chemosphere.2016.04.124
  - Risk of cross-contamination due to the use of antimicrobial medicated feed throughout the trail of feed from the feed mill to the farm. M. Eleni Filippitzi; S. Sarrazin; H. Imberechts; A. Smet; J. Dewulf. *Food Addit Contam Part A Chem Anal Control Expo Risk Assess*. 2016. DOI: 10.1080/19440049.2016.1160442
  - Relationship between *Fusarium* spp. diversity and mycotoxin contents of mature grains in southern Belgium. P. Hellin; G. Dedeurwaerder; M. Duvivier; J. Scauflaire; B. Huybrechts; A. Callebaut; F. Munaut; A. Legrève. *Food Addit Contam Part A Chem Anal Control Expo Risk Assess*. 2016. DOI: 10.1080/19440049.2016.1185900
  - Endocrine activity of mycotoxins and mycotoxin mixtures. H. Demaegdts; B. Daminet; A. Evrard; M.L. Scippo; M. Muller; L. Pussemier; A. Callebaut; K. Vandermeiren. *Food Chem Toxicol*. 2016. DOI: 10.1016/j.fct.2016.07.033
  - Complete genome sequences of three African foot-and-mouth disease viruses from clinical samples isolated in 2009 and 2010. S. Van Borm; T. Rosseel; A. Haegeman; M. Elliot Fana; L. Seoke; J. Hyera; G. Matlho; F. Vandenbussche; K. De Clercq. *Genome Announc*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.00326-16
  - Complete genome sequence of pseudorabies virus reference strain NIA3 using single-molecule real-time sequencing. E. Mathijs; F. Vandenbussche; S. Verpoest; N. De Regge; S. Van Borm. *Genome Announc*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.00440-16
  - Complete coding sequences of one H9 and three H7 low-pathogenic influenza viruses circulating in wild birds in Belgium, 2009 to 2012. S. Van Borm; T. Rosseel; S. Marché; M. Steensels; D. Vangeluwe; A. Linden; T. van den Berg; B. Lambrecht. *Genome Announc*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.00540-16
  - Complete genome sequence of a vaccinal Newcastle disease virus strain isolated from an owl (*Rhinoptynx clamator*). S. Van Borm; L.S. Rizotto; L.S. Ullmann; G.P. Scagion; C.D. Malossi; R.M. Simão; J.P. Araújo; I.M. Cordeiro; L.B. Keid; T. Maria F. So Oliveira; R.M. Soares; M.C. Martini; M.A. Orsi; C.W. Arns; H.L. Ferreira. *Genome Announc*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.01243-16
  - Complete Genome Sequence of Bovine Polyomavirus Type 1 from Aborted Cattle, Isolated in Belgium in 2014. S. Van Borm; T. Rosseel; I. Behaeghel; M. Saulmont; L. Deloos; T. Petitjean; E. Mathijs; F. Vandenbussche. *Genome Announc*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.01646-15
  - Complete genome sequence of the Goatpox virus strain Gorgan obtained directly from a commercial live attenuated vaccine. E. Mathijs; F. Vandenbussche; A. Haegeman; A. Al-Majali; K. De Clercq; S. Van Borm. *Genome Announcements*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.01113-16
  - Complete genome sequence of Capripoxvirus strain KSGP 0240 from a commercial live attenuated vaccine. F. Vandenbussche; E. Mathijs; A. Haegeman; A. Al-Majali; S. Van Borm; K. De Clercq. *Genome Announcements*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.01114-16
  - Complete genome sequences of the Neethling-like Lumpy Skin disease virus strains obtained directly from three commercial live attenuated vaccines. E. Mathijs; F. Vandenbussche; A. Haegeman; A. King; B. Nthangeni; C. Potgieter; L. Maartens; S. Van Borm; K. De Clercq. *Genome Announcements*. 2016. DOI: 10.1128/genomeA.01255-16
  - First TBEV serological screening in Flemish wild boar. S. Roelandt; V. Suin; Y. Van der Stede; S. Lamoral; S. Marché; M. Tignon; J. Carlos Saiz; E. Escribano-Romero; J. Casaer; B. Brochier; S. Van Gucht; S. Roels; M. Vervaeke. *Infect Ecol Epidemiol*. 2016. DOI: 10.3402/iee.v6.31099
  - Identification of risk factors for *Campylobacter* contamination levels on broiler carcasses during the slaughter process. T. Seliwiorstow; J. Baré; D. Berkvens; I. Van Damme; M. Uyttendaele; L. de Zutter. *Int J Food Microbiol*. 2016. DOI:

10.1016/j.ijfoodmicro.2016.03.010

- Comparative performance of isolation methods using preston broth, bolton broth and their modifications for the detection of *Campylobacter* spp. from naturally contaminated fresh and frozen raw poultry meat. T. Seliwiorstow; L. De Zutter; K. Houf; N. Botteldoorn; J. Baré; I. Van Damme. *Int J Food Microbiol.* 2016. DOI: 10.1016/j.ijfoodmicro.2016.06.040
- Prevalence and genetic diversity of livestock-associated methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* on Belgian pork. M. Verheghe; F. Crombé; K. Luyckx; F. Haesebrouck; P. Butaye; L. Herman; M. Heyndrickx; G. Rasschaert. *J Food Prot.* 2016. DOI: 10.4315/0362-028X.JFP-15-266
- Transfer of *Campylobacter* from a positive batch to broiler carcasses of a subsequently slaughtered negative batch: a quantitative approach. T. Seliwiorstow; J. Baré; I. Van Damme; I. Gisbert Algaba; M. Uyttendaele; L. de Zutter. *J Food Prot.* 2016. DOI: 10.4315/0362-028X.JFP-15-486
- Age- and strain-dependent differences in the outcome of experimental infections of domestic pigs with wild boar pseudorabies virus isolates. S. Verpoest; A. Brigitte Cay; W. Van Campe; L. Mostin; S. Welby; H. Favoreel; N. De Regge. *J Gen Virol.* 2016. DOI: 10.1099/jgv.0.000347
- Pseudorabies virus isolates from domestic pigs and wild boars show no apparent in vitro differences in replication kinetics and sensitivity to interferon-induced antiviral status. S. Verpoest; A. Brigitte Cay; H. Favoreel; N. De Regge. *J Gen Virol.* 2016. DOI: 10.1099/jgv.0.000348
- Seroprevalence of brucellosis in patients with prolonged fever in Bangladesh. A. Anisur Rahman; D. Berkvens; C. Saegerman; D. Fretin; N. Muhammad; A. Hossain; E. Abatih. *J Infect Dev Ctries.* 2016. DOI: 10.3855/jidc.6844
- Challenges in the size analysis of a silica nanoparticle mixture as candidate certified reference material. V. Kestens; G. Roebben; J. Herrmann; Å. Jämting; V. Coleman; C. Minelli; C. Clifford; P.J. De Temmerman; J. Mast; L. Junjie; F. Babick; H. Cölfen; H. Emons. *J Nanopart Res.* 2016. DOI: 10.1007/s11051-016-3474-2
- Inter-laboratory evaluation of the performance parameters of a lateral flow test device for the detection of Bluetongue virus-specific antibodies. J.B. Hanon; V. Vandenberghe; M. Deruelle; I. De Leeuw; K. De Clercq; S. Van Borm; F. Koenen; L. Liu; B. Hoffmann; C. Anne Batten; S. Zientara; E. Bréard; Y. Van der Stede. *J Virol Methods.* 2016. DOI: 10.1016/j.jviromet.2015.12.001
- Scalable chromatography-based purification of virus-like particle carrier for epitope based influenza A vaccine produced in *Escherichia coli*. P. Lagoutte; C. Mignon; S. Donnat; G. Stadthagen; J. Mast; R. Sodoyer; A. Lugari; B. Werle. *J Virol Methods.* 2016. DOI: 10.1016/j.jviromet.2016.02.011
- Dietary silver nanoparticles can disturb the gut microbiota in mice. S. van den Brûle; J. Ambroise; H. Lecloux; C. Levard; R. Soulas; P.J. De Temmerman; M. Palmari-Pallag; E. Marbaix; D. Lison. *Part Fibre Toxicol.* 2016. DOI: 10.1186/s12989-016-0149-1
- A versatile panel of reference gene assays for the measurement of chicken mRNA by quantitative PCR. K. Staines; A. Batra; W. Mwangi; H.J. Maier; S. Van Borm; J.R. Young; M. Fife; C. Butter. *PLoS One.* 2016. DOI: 10.1371/journal.pone.0160173
- A tale of tails: dissecting the enhancing effect of tailed primers in real-time PCR. F. Vandebussche; E. Mathijs; D. Lefebvre; K. De Clercq; S. Van Borm. *PLoS One.* 2016. DOI: 10.1371/journal.pone.0164463
- Comparison of PRRSV nucleic acid and antibody detection in pen-based oral fluid and individual serum samples in three different age categories of post-weaning pigs from endemically infected farms. N. De Regge; A. Brigitte Cay. *PLoS One.* 2016. DOI: 10.1371/journal.pone.0166300
- Clinical problems due to encephalomyocarditis virus infections in two pig herds. K. Vansteenkiste; T. Van Limbergen; R. Decaluwé; M. Tignon; A. Brigitte Cay; D. Maes. *Porcine Health Manag.* 2016. DOI: 10.1186/s40813-016-0036-z
- Application of syndromic surveillance on routinely collected cattle reproduction and milk production data for the early detection of outbreaks of Bluetongue and Schmallenberg viruses. A. Veldhuis; H. Brouwer-Middleesch; A. Marceau; A. Madouasse; Y. Van der Stede; C. Fourichon; S. Welby; P. Wever; G. van Schaik. *Prev Vet Med.* 2016. DOI: 10.1016/j.prevetmed.2015.12.006
- Next-generation sequencing workflows in veterinary infection biology: towards validation and quality assurance. S. Van Borm; J. Wang; F. Granberg; A. Colling. *Rev Sci Tech.* 2016. DOI: 10.20506/rst.35.1.2418
- Using genomics for surveillance of veterinary infectious agents. E. Mathijs; F. Vandebussche; S. Van Borm. *Revue Scientifique et Technique de l'OIE.* 2016. DOI: 10.20506/rst.issue.35.1.241210.20506/rst.35.1.2424
- A refined guinea pig model of foot-and-mouth disease virus infection for assessing the efficacy of antiviral compounds. A.R. De Vleeschauwer; D. Lefebvre; T. Willems; G. Paul; A. Billiet; L.E. Murao; J. Neyts; N. Goris; K. De Clercq. *Transbound Emerg Dis.* 2016. DOI: 10.1111/tbed.12255
- Investigation of a possible link between vaccination and the 2010 sheep pox epizootic in Morocco. A. Haegeman; K. Zro; D. Sammin; F. Vandebussche; M.M. Ennaji; K. De Clercq. *Transbound Emerg Dis.* 2016. DOI: 10.1111/tbed.12342
- Evaluation of three competitive ELISAs and a fluorescence polarisation assay for the diagnosis of bovine brucellosis. A. Praud; M. Durán-Ferrer; D. Fretin; M. Jay; M. O'Connor; A. Stournara; M. Tittarelli; T. Dias; B. Garin-Bastuji. *Vet J.* 2016. DOI: 10.1016/j.tvjl.2016.06.014
- Reconstruction of the Schmallenberg virus epidemic in Belgium: Complementary use of disease surveillance approaches. A. Poskin; L. Théron; J.B. Hanon; C. Saegerman; M. Vervaeke; Y. Van der Stede; A. Brigitte Cay; N. De Regge. *Vet Microbiol.* 2016. DOI: 10.1016/j.vetmic.2015.11.036
- Schmallenberg virus: on its way out or due for a comeback? N. De Regge. *Vet Rec.* 2016. DOI: 10.1136/vr.i5548
- Experimental bluetongue virus superinfection in calves previously immunized with bluetongue virus serotype 8. L. Martinelle; F. Dal Pozzo; P. Sarradin; W. Van Campe; I. De Leeuw; K. De Clercq; C. Thys; E. Thiry; C. Saegerman. *Vet Res.* 2016. DOI: 10.1186/s13567-016-0357-6
- Evaluation of the kinetics of anti-NP and anti-HA antibody after infection of Pekin ducks with low pathogenic avian influenza virus. S. Marché; T. van den Berg; B. Lambrecht. *Veterinary Medicine and Science.* 2016. DOI: 10.1002/vms3.18
- Determinants of the bovine leukemia virus envelope glycoproteins involved in infectivity, replication and pathogenesis. A. de Brogniez; J. Mast; L. Willems. *Viruses.* 2016. DOI: 10.3390/v8040088
- Risico op colistineresistentie neemt toe. B. Callens; F. Haesebrouck; J. Dewulf; F. Boyen; P. Butaye; B. Catry; P. Wattiau; E. De Graef. *Vlaams Diergeneeskundig Tijdschrift.* 2016. URL: vdt.ugent.be/sites/default/files/art6%20in%20Dutch.pdf
- About three cases of ulceroglandular tularemia, is this the re-emergence of *Francisella tularensis* in Belgium? E. Dupont; S. Van Eeckhoudt; X. Thissen; N. Ausselet; D. Fretin; I.

- Stefanescu; Y. Glupczynski; B. Delaere. *Acta Clin Belg.* 2015. DOI: 10.1179/2295333715Y.0000000022
- Protozoan cysts act as a survival niche and protective shelter for foodborne pathogenic bacteria. E. Lambrecht; J. Baré; N. Chavatte; W. Bert; K. Sabbe; K. Houf. *Appl Environ Microbiol.* 2015. DOI: 10.1128/AEM.01031-15
  - Fast and sensitive LC-MS/MS method measuring human mycotoxin exposure using biomarkers in urine. B. Huybrechts; J.C. Martins; P. Debongnie; S. Uhlig; A. Callebaut. *Arch Toxicol.* 2015. DOI: 10.1007/s00204-014-1358-8
  - Differential viral fitness between H1N1 and H3N8 Avian influenza viruses isolated from mallards (*Anas platyrhynchos*). H.Lage Ferreira; D. Vangeluwe; S. Van Borm; O. Poncin; N. Dumont; O. Ozhelvacı; M. Munir; T. van den Berg; B. Lambrecht. *Avian Dis.* 2015. DOI: 10.1637/11074-033015-Reg
  - Quantification of rHVT-F genome load in feather follicles by specific real-time qPCR as an indicator of NDV-specific humoral immunity induced by day-old vaccination in SPF chickens. F. Rauw; S. Van Borm; S. Welby; E. Ngabirano; Y. Gardin; V. Palya; B. Lambrecht. *Avian Pathol.* 2015. DOI: 10.1080/03079457.2015.1018869
  - Pre-registration efficacy study of a novel marker vaccine against classical swine fever on Maternally Derived Antibody negative (MDA-) target animals. R. Levai; T. Barna; K. Fábrián; S. Blome; K. Belák; Á. Bálint; F. Koenen; G. Kulcsar; A. Farsang. *Biologicals.* 2015. DOI: 10.1016/j.biologicals.2014.12.004
  - Transmission electron microscopy sample preparation protocols for the ultrastructural study of cysts of free-living protozoa. E. Lambrecht; J. Baré; M. Claeys; N. Chavatte; W. Bert; K. Sabbe; K. Houf. *Biotechniques.* 2015. DOI: 10.2144/000114274
  - First isolation, identification, phenotypic and genotypic characterization of *Brucella abortus* biovar 3 from dairy cattle in Tanzania. C. Mathew; M. Stokstad; T.B. Johansen; S. Klevar; R.H. Mdegela; G. Mwamengele; P. Michel; L. Escobar; D. Fretin; J. Godfroid. *BMC Vet Res.* 2015. DOI: 10.1186/s12917-015-0476-8
  - Heterozygous inactivation of plasma membrane Ca(2+)-ATPase in mice increases glucose-induced insulin release and beta cell proliferation, mass and viability. N. Pachera; J. Papin; F.P. Zummo; J. Rahier; J. Mast; K. Meyerovich; A.K. Cardozo; A. Herchuelz. *Diabetologia.* 2015. DOI: 10.1007/s00125-015-3745-y
  - Human biomonitoring of multiple mycotoxins in the Belgian population: Results of the BIOMYCO study. E. Heyndrickx; I. Sioen; B. Huybrechts; A. Callebaut; S. De Henauw; S. De Saeger. *Environ Int.* 2015. DOI: 10.1016/j.envint.2015.06.011
  - Accumulation of atmospheric deposition of As, Cd and Pb by bush bean plants. L. De Temmerman; N. Waegeneers; A. Ruttens; K. Vandermeiren. *Environ Pollut.* 2015. DOI: 10.1016/j.envpol.2015.01.014
  - Extended transmission of two H5/H7 low pathogenic avian influenza viruses in chickens. G. Claes; B. Lambrecht; J. Dewulf; T. Van Den Berg; S. Marché. *Epidemiol Infect.* 2015. DOI: 10.1017/S0950268814001307
  - Outbreak of leptospirosis during a scout camp in the Luxembourg Belgian province, Belgium, summer 2012. M. Mori; M. Van Esbroeck; S. Depoorter; W. Decaluwe; S.J. Vandecasteele; D. Fretin; M. Reynders. *Epidemiol Infect.* 2015. DOI: 10.1017/S0950268814002763
  - Pyrrolizidine alkaloids in food and feed on the Belgian market. B. Huybrechts; A. Callebaut. *Food Addit Contam Part A Chem Anal Control Expo Risk Assess.* 2015. DOI: 10.1080/19440049.2015.1086821
  - Comparison of sample types and analytical methods for the detection of highly campylobacter-colonized broiler flocks at different stages in the poultry meat production chain. T. Seliwiorstow; A. Duarte; J. Baré; N. Botteldoorn; K. Dierick; M. Uyttendaele; L. de Zutter. *Foodborne Pathog Dis.* 2015. DOI: 10.1089/fpd.2014.1894
  - Whole genome protein microarrays for serum profiling of immunodominant antigens of *Bacillus anthracis*. K.E. Kempell; S.P. Kidd; K. Lewandowski; M.J. Elmore; S. Charlton; A. Yeates; H. Cuthbertson; B. Hallis; D.M. Altman; M. Rogers; P. Wattiau; R.J. Ingram; T. Brooks; R. Vipond. *Front Microbiol.* 2015. DOI: 10.3389/fmicb.2015.00747
  - Controlling of CSFV in European wild boar using oral vaccination: a review. S. Rossi; C. Staubach; S. Blome; V. Guberti; H.H. Thulke; A. Vos; F. Koenen; M.F. Le Potier. *Front Microbiol.* 2015. DOI: 10.3389/fmicb.2015.01141
  - Regulatory T-cell development and function are impaired in mice lacking membrane expression of full length intercellular adhesion molecule-1. G. Gottrand; T. Courau; V. Thomas-Vaslin; N. Prevel; T. Vazquez; M. Grazia Ruocco; B. Lambrecht; B. Bellier; B.M. Colombo; D. Klatzmann. *Immunology.* 2015. DOI: 10.1111/imm.12533
  - Serologic screening for 13 infectious agents in roe deer (*Capreolus capreolus*) in Flanders. P. Tavernier; S.U. Sys; K. De Clercq; I. De Leeuw; A. Brigitte Cay; M. De Baere; N. De Regge; D. Fretin; V. Roupie; M. Govaerts; P. Heyman; D. Vanrompay; L. Yin; I. Kalmar; V. Suin; B. Brochier; A. Dobly; S. De Craeye; S. Roelandt; E. Goossens; S. Roels. *Infect Ecol Epidemiol.* 2015. DOI: 10.3402/iee.v5.29862
  - *Campylobacter* carcass contamination throughout the slaughter process of *Campylobacter*-positive broiler batches. T. Seliwiorstow; J. Baré; I. Van Damme; M. Uyttendaele; L. de Zutter. *Int J Food Microbiol.* 2015. DOI: 10.1016/j.ijfoodmicro.2014.11.004
  - Contamination of freshly slaughtered pig carcasses with enteropathogenic *Yersinia* spp.: Distribution, quantification and identification of risk factors. I. Van Damme; D. Berkvens; G. Vanantwerpen; J. Baré; K. Houf; G. Wauters; L. De Zutter. *Int J Food Microbiol.* 2015. DOI: 10.1016/j.ijfoodmicro.2015.03.016
  - TEM and SP-ICP-MS analysis of the release of silver nanoparticles from decoration of pastry. E. Verleysen; E. Van Doren; N. Waegeneers; P.J. De Temmerman; A. Daoud Francisco; J. Mast. *J Agric Food Chem.* 2015. DOI: 10.1021/acs.jafc.5b00578
  - Next-generation sequencing shows West Nile virus quasispecies diversification after a single passage in a carrion crow (*Corvus corone*) in vivo infection model. M. Dridi; T. Rosseel; R. Orton; P. Johnson; S. Lecollinet; B. Muylkens; B. Lambrecht; S. Van Borm. *J Gen Virol.* 2015. DOI: 10.1099/jgv.0.000231
  - Small RNA deep sequencing identifies viral microRNAs during malignant catarrhal fever induced by alcelaphine herpesvirus 1. O. Sorel; L. Tuddenham; F. Myster; L. Palmeira; P. Kerkhofs; S. Pfeffer; A. Vanderplassen; B.G. Dewals. *J Gen Virol.* 2015. DOI: 10.1099/jgv.0.000272
  - Method for fluorescent marker swapping and its application in *Steinernema* nematode colonization studies. S. Gengler; H. Batoko; P. Wattiau. *J Microbiol Methods.* 2015. DOI: 10.1016/j.mimet.2015.03.023
  - Diagnosis of the Lelystad strain of Porcine reproductive and respiratory syndrome virus infection in individually housed pigs: comparison between serum and oral fluid samples for viral nucleic acid and antibody detection. I. Decorte; W. Van Campe; L. Mostin; A. Brigitte Cay; N. De Regge. *J Vet Diagn Invest.* 2015. DOI: 10.1177/1040638714561252
  - European interlaboratory comparison of Schmallenberg



- virus (SBV) real-time RT-PCR detection in experimental and field samples: The method of extraction is critical for SBV RNA detection in semen. C. Schulz; W.H.M. van der Poel; C. Ponsart; A. Brigitte Cay; F. Steinbach; S. Zientara; M. Beer; B. Hoffmann. *J Vet Diagn Invest.* 2015. DOI: 10.1177/1040638715593798
- The genome of a tortoise Herpesvirus (Testudinid Herpesvirus 3) has a novel structure and contains a large region that is not required for replication in vitro or virulence in vivo. F. Gandar; G.S. Wilkie; D. Gatherer; K. Kerr; D. Marlier; M. Diez; R.E. Marschang; J. Mast; B.G. Dewals; A.J. Davison; A.F.C. Vanderplasschen. *J Virol.* 2015. DOI: 10.1128/JVI.01794-15
  - Deletion of murid Herpesvirus 4 ORF63 affects the trafficking of incoming capsids toward the nucleus. M. Bilal Latif; B. Machiels; X. Xiao; J. Mast; A. Vanderplasschen; L. Gillet. *J Virol.* 2015. DOI: 10.1128/JVI.02942-15
  - Evaluation of convenient pretreatment protocols for RNA virus metagenomics in serum and tissue samples. T. Rosseel; O. Ozhelvaci; G. Freimanis; S. Van Borm. *J Virol Methods.* 2015. DOI: 10.1016/j.jviromet.2015.05.010
  - Culicoides monitoring in Belgium in 2011: analysis of spatiotemporal abundance, species diversity and Schmallenberg virus detection. N. De Regge; R. De Deken; C. Fassotte; B. Losson; I. Deblauwe; M. Madder; P. Vantieghem; M. Tomme; F. Smeets; A. Brigitte Cay. *Med Vet Entomol.* 2015. DOI: 10.1111/mve.12109
  - Next-generation sequencing in veterinary medicine: how can the massive amount of information arising from high-throughput technologies improve diagnosis, control, and management of infectious diseases? S. Van Borm; S. Belák; G. Freimanis; A. Fusaro; F. Granberg; D. Höper; D.P. King; I. Monne; R. Orton; T. Rosseel. *Methods Mol Biol.* 2015. DOI: 10.1007/978-1-4939-2004-4\_30
  - Long-term persistence of *Yersinia pseudotuberculosis* in entomopathogenic nematodes. S. Gengler; A. Laudisoit; H. Batoko; P. Wattiau. *PLoS One.* 2015. DOI: 10.1371/journal.pone.0116818
  - Experimental infection of sheep at 45 and 60 days of gestation with Schmallenberg virus readily led to placental colonization without causing congenital malformations. L. Martinelle; A. Poskin; F. Dal Pozzo; N. De Regge; A. Brigitte Cay; C. Saegerman. *PLoS One.* 2015. DOI: 10.1371/journal.pone.0139375
  - Detection and isolation of swine influenza A virus in spiked oral fluid and samples from individually housed, experimentally infected pigs: Potential role of porcine oral fluid in active influenza A virus surveillance in swine. I. Decorte; M. Steensels; B. Lambrecht; A. Brigitte Cay; N. De Regge. *PLoS One.* 2015. DOI: 10.1371/journal.pone.0139586
  - Measuring general animal health status: Development of an animal health barometer. P. Depoorter; X. Van Huffel; H. Diricks; H. Imberechts; J. Dewulf; D. Berkvens; M. Uyttendaele. *Prev Vet Med.* 2015. DOI: 10.1016/j.prevetmed.2014.12.008
  - Prediction of respiratory disease and diarrhea in veal calves based on immunoglobulin levels and the serostatus for respiratory pathogens measured at arrival. B. Pardon; J. Allié; R. Boone; S. Roelandt; B. Valgaeren; P. Deprez. *Prev Vet Med.* 2015. DOI: 10.1016/j.prevetmed.2015.04.009
  - A trend analysis of antimicrobial resistance in commensal *Escherichia coli* from several livestock species in Belgium (2011-2014). J.B. Hanon; S. Jaspers; P. Butaye; P. Wattiau; E. Méroc; M. Aerts; H. Imberechts; K. Vermeersch; Y. Van der Stede. *Prev Vet Med.* 2015. DOI: 10.1016/j.prevetmed.2015.09.001
  - Diversity of antimicrobial resistance and virulence genes in methicillin-resistant non-Staphylococcus aureus staphylococci from veal calves. A. Argudín; W. Vanderhaeghen; P. Butaye. *Res Vet Sci.* 2015. DOI: 10.1016/j.rvsc.2015.01.004
  - HIV-1 IN/Pol recruits LEDGF/p75 into viral particles. B. Ayele Desimmie; C. Weydert; R. Schrijvers; S. Vets; J. Demeulemeester; P. Proost; I. Paron; J. De Rijck; J. Mast; N. Bannert; R. Gijssbers; F. Christ; Z. Debyser. *Retrovirology.* 2015. DOI: 10.1186/s12977-014-0134-4
  - Engineering a nanopore with co-chaperonin function. C.W. Ho; V. Van Meervelt; K.C. Tsai; P.J. De Temmerman; J. Mast; G. Maglia. *Sci Adv.* 2015. DOI: 10.1126/sciadv.1500905
  - Toxicity in lead salt spiked soils to plants, invertebrates and microbial processes: Unraveling effects of acidification, salt stress and ageing reactions. E. Smolders; K. Oorts; S. Peeters; R. Lanno; K. Cheyns. *Sci Total Environ.* 2015. DOI: 10.1016/j.scitotenv.2015.07.067
  - Veal calves produce less antibodies against *C. perfringens* alpha toxin compared to beef calves. B.R. Valgaeren; B. Pardon; E. Goossens; S. Verherstraeten; S. Roelandt; L. Timbermont; N. Van Der Vekens; S. Stuyvaert; L. Gille; L. Van Driessche; F. Haesebrouck; R. Ducatelle; F. Van Immerseel; P. Deprez. *Toxins (Basel).* 2015. DOI: 10.3390/toxins7072586
  - Bluetongue virus RNA detection by real-time rt-PCR in post-vaccination samples from cattle. I. De Leeuw; M. Garigliani; G. Bertels; T. Willems; D. Desmecht; K. De Clercq. *Transbound Emerg Dis.* 2015. DOI: 10.1111/tbed.12100
  - Full-genome sequencing of four Bluetongue virus serotype 11 viruses. F. Vandenbussche; C. Sailleau; T. Rosseel; A. Desprat; C. Viarouge; J. Richardson; M. Eschbaumer; B. Hoffmann; K. De Clercq; E. Bréard; S. Zientara. *Transbound Emerg Dis.* 2015. DOI: 10.1111/tbed.12178
  - Follow-up of the Schmallenberg virus seroprevalence in Belgian cattle. E. Méroc; A. Poskin; H. Van Loo; E. Van Driessche; G. Czaplicki; C. Quinet; F. Riocreux; N. De Regge; A. Brigitte Cay; T. Van Den Berg; J. Hooyberghs; Y. Van der Stede. *Transbound Emerg Dis.* 2015. DOI: 10.1111/tbed.12202
  - Nosocomial intravascular catheter infections with Extended-Spectrum Beta-Lactamase-producing *Escherichia coli* in calves after strain introduction from a commercial herd. B. Pardon; A. Smet; P. Butaye; M.A. Argudín; B. Valgaeren; B. Catry; F. Haesebrouck; P. Deprez. *Transbound Emerg Dis.* 2015. DOI: 10.1111/tbed.12352
  - Evaluation of adaptive immune responses and heterologous protection induced by inactivated bluetongue virus vaccines. E. Bréard; G. Belbis; C. Viarouge; K. Nomikou; A. Haegeman; K. De Clercq; P. Hudelet; C. Hamers; F. Moreau; T. Lili; B. Durand; P. Mertens; D. Vitour; C. Sailleau; S. Zientara. *Vaccine.* 2015. DOI: 10.1016/j.vaccine.2014.11.053
  - Antimicrobial resistance and population structure of *Staphylococcus epidermidis* recovered from pig farms in Belgium. A. Argudín; W. Vanderhaeghen; P. Butaye. *Vet J.* 2015. DOI: 10.1016/j.tvjl.2015.01.008
  - Antimicrobial resistance and population structure of *Staphylococcus epidermidis* recovered from animals and humans. A. Argudín; W. Vanderhaeghen; S. Vandendriessche; I. Vandecandelaere; F.X. André; O.J. Denis; T. Coenye; P. Butaye. *Vet Microbiol.* 2015. DOI: 10.1016/j.vetmic.2015.04.019
  - Antimicrobial resistance and population structure of *Staphylococcus aureus* recovered from pigs farms. L.E.J. Peeters; A. Argudín; S. Azadikhah; P. Butaye. *Vet Microbiol.* 2015. DOI: 10.1016/j.vetmic.2015.08.018
  - Serological diagnosis of bovine neosporosis: a Bayesian evaluation of two antibody ELISA tests for in vivo diagnosis

in purchased and abortion cattle. S. Roelandt; Y. Van der Stede; G. Czaplicki; H. Van Loo; E. Van Driessche; J. Dewulf; J. Hooyberghs; C. Faes. *Vet Rec.* 2015. DOI: 10.1136/vr.102872

- Evaluation of the pathogenicity of West Nile virus (WNV) lineage 2 strains in a SPF chicken model of infection: NS3-249Pro mutation is neither sufficient nor necessary for conferring virulence. M. Dridi; T. van den Berg; S. Lecollinet; B. Lambrecht. *Vet Res.* 2015. DOI: 10.1186/s13567-015-0257-1
- Persistence of the protective immunity and kinetics of the isotype specific antibody response against the viral nucleocapsid protein after experimental Schmallenberg virus infection of sheep. A. Poskin; S. Verite; L. Comtet; Y. Van der Stede; A. Brigitte Cay; N. De Regge. *Vet Res.* 2015. DOI: 10.1186/s13567-015-0260-6

## Rapports

- Determination of As, Asi, Cd, Pb, Cu and Zn in chocolate (PT-2017-NRL-TE-FASFC). Final report on the 2017 Proficiency Test organised by the National Reference Laboratory for Trace Elements in Food and Feed. K. Cheyns; N. Waegeneers. CODA-CERVA, Brussel, België. 2017.
- European OneHealth/EcoHealth workshop report - Brussels, 6-7 October 2016. H. Keune; L. Flandroy; S. Thys; N. De Regge; M. Mori; T. van den Berg; N. Antoine-Moussiaux; M.P.M. Vanhove; J. Rebolledo; S. Van Gucht; I. Deblauwe; P. Biot; W. Hiemstra; B. Häslar; A. Binot. Biodiversity & Health Community of Practice and the Belgian Biodiversity Platform., Brussels, Belgium. 2017.
- Activiteitenverslag NRL spoorelementen 2015. N. Waegeneers; K. Cheyns. CODA-CERVA, Brussel, België. 2016.
- Activiteitenverslag NRL spoorelementen 2016. K. Cheyns; N. Waegeneers. CODA-CERVA, Brussel, België. 2016.
- Analyse en risicokarakterisatie van arseenspecies in voedingssupplementen. Eindrapport COMPAs-project. H. Demaegdt; N. Waegeneers; A. Ruttens. CODA-CERVA, Brussel, België. 2016.
- Analysis and risk characterisation for arsenic species in food supplements. Final report COMPAs project. H. Demaegdt; N. Waegeneers; A. Ruttens. CODA-CERVA, Brussels, Belgium. 2016.
- Determination of As, Asi, Cd, Pb, Cu and Zn in rice wafers (PT-2016-NRL-TE-FASFC). Final report on the 2016 Proficiency Test organised by the National Reference Laboratory for Trace Elements in Food and Feed. K. Cheyns; N. Waegeneers. CODA-CERVA, Brussels, Belgium. 2016.
- Method validation of nanomaterial characterization by single particle ICP-MS, DLS and quantitative TEM analyses. Final report NanoVAL. V. Bozatzidis; L. Delfosse; A. Evrard; N. Waegeneers. CODA-CERVA, Brussels, Belgium. 2016.
- Modelling van de opname van cadmium in blad- en wortelgewassen. Eindrapport Flanders' FOOD project FOODCAD. I. Arents; V. Rijckaert; M. Seynnaeve; T. Van de Sande; K. Vandermeriren; F. Tack. CODA-CERVA, Brussel, België. 2016.
- Questing for TBEV in Belgium: towards veterinary sentinel surveillance ?!. S. Roelandt. UGent, Gent. 2016.
- Zoönosen en vectoroverdraagbare ziekten. Samenvattend jaaroverzicht 2015. J. Rebolledo; T. Lernout; A. Litzroth; D. Van Beckhoven; B. Brochier; B. Delaere; D. Fretin; M. Hing; J.A. Jacobs; K. Mukadi; M. Mori; S. Patteet; V. Saegeman; V. Suin; C. Truyens; D. Vanrompay; M. Van Esbroeck; S. Van Gucht; P. Wattiau. WIV-ISP, Brussel, België. 2016. D/2016/2505/39
- Zoonoses et maladies à transmission vectorielle. Surveillance épidémiologique en Belgique; Synthèse annuelle 2015;. J. Rebolledo; T. Lernout; L. Amber; D. Van Beckhoven; B. Brochier; B. Delaere; D. Fretin; M. Hing; K. Mukadi; M. Mori; S. Patteet; V. Saegeman; V. Suin; C. Truyens; D. Vanrompay; M. Van Esbroeck; S. Van Gucht; P. Wattiau. WIV-ISP, Bruxelles, Belgique. 2016. D/2016/2505/38
- Analyse en risicokarakterisatie van arseenspecies in voedingssupplementen. Tussentijds rapport COMPAs-project. A. Ruttens; H. Demaegdt; N. Waegeneers. CODA-CERVA, Brussel, België. 2015.
- Analysis of PPD and ESAT-6 specific IFN-gamma responses before and after single intradermal skin test in experimentally M. bovis infected and uninfected cattle. V. Roupie; E. Alonso-Velasco; S. Van Der Heyden; L. Duytschaever; I. Van Dosselaer; M. Govaerts; Van campe; S. Roels; K. Huygen. CODA-CERVA, Brussel. 2015.
- Arsenic and other elements in algae and dietary supplements based on algae. Advice 9149 of the Superior Health Council. A. Witters; S. De Henauw; G. Maghuin-Rogister; B. Mertens; A. Ruttens; C. Vleminckx; L. Pussemier. HGR-CSS, Brussels, Belgium. 2015.
- Biobeschikbaarheid en transformatie van arseen uit levensmiddelen: rol van voedselbereiding, bewaring en, vertering. Eindrapport BIOTRAS-project RT11/6247. T. Van de Wiele; D. Laing; A. Ruttens; N. Waegeneers; Y.J. Schneider; A.C. Blanpain; K. Cheyns; J. De Bodt; J. Neri; T. Sergent. UGent - CODA-CERVA, Gent - Brussel, België. 2015.
- Biobeschikbaarheid en transformatie van arseen uit levensmiddelen: rol van voedselbereiding, bewaring en, vertering. Tussentijdsrapport 3 BIOTRAS project. T. Van de Wiele; D. Laing; A. Ruttens; N. Waegeneers; Y.J. Schneider; A.C. Blanpain; K. Cheyns; J. De Bodt; J. Neri; T. Sergent. UGent - CODA-CERVA, Gent - Brussel, België. 2015.
- Determination of As, (iAs), Cd, Pb, Cu, Hg and Zn in liquid follow-on formulae manufactured from soya protein isolates (PT-2015-NRL-TE-FASFC). Final report on the 2015 interlaboratory comparison organised by the NRL for Trace Elements in food and feed. K. Cheyns; N. Waegeneers. CODA-CERVA, Brussel, België. 2015.
- Zoönosen en Vector-Overdraagbare Ziekten. Epidemiologische surveillance in België, 2013 en 2014. J. Rebolledo; T. Lernout; A. Litzroth; D. Van Beckhoven; B. Brochier; B. Delaere; D. Fretin; W. Heuinckx; M. Hing; J. Jacobs; K. Mukadi; P. Maes; M. Mori; S. Patteet; S. Quoilin; V. Saegeman; V. Suin; C. Truyens; D. Vanrompay; M. Van Esbroeck; S. Van Gucht; P. Wattiau. WIV-ISP, Brussel, België. 2015. D/2015/2505/74
- Zoönosen en vectoroverdraagbare ziekten. Epidemiologische surveillance in Vlaanderen, Wallonië, het Brussels Hoofdstedelijk Gewest en België, 2011 en 2012. J. Rebolledo; S. Hammadi; D. Van Beckhoven; B. Brochier; M. Delmée; G. Ducoffre; D. Fretin; J.A. Jacobs; K. Mukadi; T. Lernout; M. Leroy; W. Heuinckx; A. Litzroth; M. Mori; G. Muyltermans; S. Patteet; S. Quoilin; C. Truyens; J. Vanderpas; D. Vanrompay; M. Van Esbroeck; S. Van Gucht; M. Van Ranst; P. Wattiau. WIV-ISP, Brussel, België. 2015. D/2015/2505/41
- Zoonoses et maladies à transmission vectorielle. Surveillance épidémiologique en Belgique, 2013 et 2014. J. Rebolledo; T. Lernout; L. Amber; D. Van Beckhoven; B. Brochier; B. Delaere; D. Fretin; W. Heuinckx; M. Hing; J.A. Jacobs; K. Mukadi; P. Maes; M. Mori; S. Patteet; S. Quoilin; V. Saegeman; V. Suin; C. Truyens; D. Vanrompay; M. Van Esbroeck; S. Van Gucht; P. Wattiau. WIV-ISP, Bruxelles, Belgique. 2015. D/2015/2505/73
- Zoonoses et maladies à transmission vectorielle. Surveillance épidémiologique en Flandre, en Wallonie, en Région de Bruxelles-Capitale et en Belgique, 2011 et 2012. J. Rebolledo;

S. Hammadi; D. Van Beckhoven; B. Brochier; M. Delmée; G. Ducoffre; D. Fretin; J.A. Jacobs; K. Mukadi; T. Lernout; M. Leroy; W. Heuninckx; A. Litzroth; M. Mori; G. Muyldermans; S. Patteet; S. Quoilin; C. Truyens; J. Vanderpas; D. Vanrompay; M. Van Esbroeck; S. Van Gucht; M. Van Ranst; P. Wattiau. WIV-ISP, Bruxelles, Belgique. 2015. D/2015/2505/40

## Thèses

- Modulation de l'activité transcriptionnelle de récepteurs nucléaires par les produits de migration de matériaux en plastique destinés aux jeunes enfants. C. Simon. ULg, Liège, Belgique. 2017. URL: [bictel.ulg.ac.be/ETD-db/collection/available/ULgetd-01162017-200130/](https://bictel.ulg.ac.be/ETD-db/collection/available/ULgetd-01162017-200130/)
- Questing for tick-borne encephalitis virus in Belgium using veterinary sentinel surveys and risk factor mapping. S. Roelandt. Ghent University, Ghent, Belgium. 2016. URL: [hdl.handle.net/1854/LU-8024294](https://hdl.handle.net/1854/LU-8024294)
- In vitro study towards the genotoxic potential of compounds migrating from plastic baby bottles. L. Schaukens. VUB, Brussels, Belgium. 2015.
- Role of wildlife and domestic pigs as reservoirs for hepatitis E virus (HEV): study of the infection in suids and cervids and of the susceptibility of pigs to HEV originating from wild boar. D. Thiry. ULg, Liège, Belgique. 2015. URL: [bictel.ulg.ac.be/ETD-db/collection/available/ULgetd-01112016-142200](https://bictel.ulg.ac.be/ETD-db/collection/available/ULgetd-01112016-142200)