

71 SG/13/GT

Original: Inglés
Febrero 2003

INFORME DE LA REUNIÓN DEL GRUPO DE TRABAJO DE LA OIE DE ENFERMEDADES DE LOS ANIMALES SALVAJES

París, 17 – 19 de febrero de 2003

La reunión del Grupo de Trabajo de Enfermedades de los Animales Salvajes se celebró del día 17 al 19 de febrero de 2003 en la Oficina Central de la OIE. El Dr. Alejandro Schudel, Jefe del Departamento Científico y Técnico, dio la bienvenida a los participantes y declaró abierta la reunión. El Dr. M.H. Woodford fue elegido presidente de la reunión y se encargó a los Drs. T. Morner y Stephanie Haig que redactaran las actas. El orden del día y la lista de participantes figuran respectivamente en los Anexos I y II.

1. Situación epidemiológica de algunas enfermedades de los animales salvajes en 2002

Enfermedades de la lista A

Influenza aviar

Diez gaviotas argénteas (*Larus novaehollandiae*) murieron repentinamente en Sydney, Australia, como consecuencia de una infección por *Pseudomonas fluorescens* combinada con una grave hepatitis granulomatosa subyacente causada por parásitos (esquistosomas). Ambos organismos abundan en el medio acuático y ninguno de ellos provoca enfermedades por separado. Es probablemente la combinación de los dos agentes infecciosos lo que causó la muerte de estas aves. El análisis serológico del virus de la enfermedad de Newcastle (inhibición de la hemaglutinación) dio resultado negativo (n = 10). Pero se analizó por ELISA la influenza aviar, que sí dio positivo (n = 10) en tres aves. Las aves salvajes australianas (casi todas, especies acuáticas) han sido identificadas como posibles reservorios del virus de la influenza aviar, por serología o aislando el virus. Ahora bien, no ha podido ser demostrado claramente que hayan sido la fuente de la infección en brotes anteriores de influenza aviar en granjas avícolas de ese país. El interés de este hallazgo, por lo tanto, no es evidente.

Con motivo de una investigación epidemiológica sobre la influenza aviar en aves salvajes que pasaban por un zoológico de Hong Kong, se examinaron las heces de más de 100 aves acuáticas (garzas, garcetas y patos). El análisis del virus de la influenza aviar dio negativo.

Lengua azul

La enfermedad de la lengua azul fue diagnosticada clínicamente en tres *Kobus kob* del Parque Nacional Queen Elizabeth, de Uganda. Todavía no se ha recibido la confirmación del laboratorio.

En EEUU, se aisló un virus de lengua azul de tipo 10 en venados coliblancos (*Odocoileus virginianus*) afectados por la enfermedad orbiviral hemorrágica, en Georgia, Carolina del Norte y Virginia.

Varias reses bovinas y caprinas de cuatro granjas lecheras de un parque agrotecnológico, así como una población susceptible de rumiantes salvajes del zoológico de Singapur, dieron resultado serológico positivo al análisis de la lengua azul. En el zoológico había 500 animales susceptibles y 1400 en las granjas. No se observaron signos clínicos de la infección. Se realizó el diagnóstico con un ELISA competitivo para la detección de anticuerpos y 71 de las 145 muestras dieron positivo, incluyendo a búfalos cafres (*Syncerus caffer*), markhores (*Capra falconeri*) y cudúes (*Tragelaphus* sp.) entre otros. Se está realizando actualmente el serotipo del virus, así como un estudio de los insectos que pueden ser vectores.

Peste porcina clásica

En 2002, esta enfermedad fue declarada en Bélgica, Francia, Alemania, Luxemburgo, Eslovenia, Eslovaquia y Rumania. Los focos estaban limitados a jabalíes (*Sus scrofa*) y se observaron excepcionalmente epizootias relacionadas en porcinos domésticos. Un gran foco abarcó zonas forestales en las fronteras de Bélgica, Francia, Alemania, Luxemburgo y Países Bajos (todavía indemne). En esta zona, a pesar de los intentos para luchar contra ella, la infección sigue aumentando en número de casos y distribución. Los expertos de la Unión Europea han comunicado recomendaciones técnicas destinadas a frenar y, en la medida de lo posible, eliminar los brotes. Con esta base, un reglamento promulgado recientemente en la UE codifica las medidas de control con el propósito de que la proporción de individuos inmunizados naturalmente vaya aumentando y se interrumpa la transmisión de la enfermedad. La mayoría de estas medidas son muy restrictivas (prohibición de la caza deportiva durante seis meses como mínimo), por lo que las autoridades locales tienen dificultades para aceptarlas. Es posible que la infección sea favorecida por las diferencias y asincronía entre las medidas de lucha contra la enfermedad de cada administración, ya que en esta zona los jabalíes pueden pasar de un país a otro atravesando bosques inmensos. No se recomienda el sacrificio selectivo porque incrementa la dispersión espacial de la infección y la rotación de la población, al aumentar la tasa de reproducción y el reclutamiento de nuevos animales susceptibles. En Alemania se está realizando actualmente la vacunación de los jabalíes con un sistema de cebos, ya que los experimentos científicos han dado resultados satisfactorios, según sus autores.

También en Alemania, se está elaborando una base de datos sobre la peste porcina clásica en los jabalíes, en el Instituto de Epidemiología de Wusterhausen, cooperando con los servicios veterinarios de Bélgica, Francia, Alemania, Luxemburgo y Países Bajos. Cada caso de la enfermedad se mostrará en tiempo real en un mapa que será publicado en internet. Los expertos y veterinarios podrán estar informados de la extensión geográfica de la infección prácticamente en tiempo real.

Perineumonía contagiosa bovina

En Etiopía, 75 muestras de suero tomadas en 10 especies de ungulados salvajes dieron resultado negativo.

Fiebre aftosa

En Suráfrica, se dispone de evidencias serológicas de que hay un ciclo persistente de un virus SAT 2 en la población occidental-central de impalas (*Aepyceros melampus*) del Parque Nacional Kruger. La seroprevalencia observada en diferentes muestras aleatorias varía entre el 24% y el 61%. El virus no ha sido aislado, pero se observa con carácter leve y apatógeno en los impalas, con pocos signos clínicos. El Parque Nacional Kruger se encuentra en la zona de búfalos endémicamente infectados. En Zimbabue, hay evidencias serológicas de que el virus de la fiebre aftosa (de tipo no específico) circula entre los grandes cudúes (*Tragelaphus strepsiceros*), en la reserva de Save River, en los pastizales del bajo oriental. El análisis de las muestras recogidas aleatoriamente arrojó una seroprevalencia del 30%. Esta reserva también se encuentra en una zona de búfalos endémicamente infectados.

Enfermedad de Newcastle

Zimbabue informó de un brote de la enfermedad de Newcastle en una granja de avestruces (*Struthio camelus*). Aproximadamente unas cien aves estaban infectadas. La infección se diagnosticó por los signos clínicos y fue confirmada con la prueba de la inhibición de la hemaglutinación. Se detectaron títulos muy altos.

Los resultados preliminares de una investigación sobre una desacostumbrada mortalidad de pichones de albatros (*Thalassarche cauta*) en la isla de Albatros, situada en el Estrecho de Bassa, en Tasmania (40.375°S, 144.656°E) daban a entender que la elevada mortalidad era causada por un virus de viruela (histología y signos clínicos). Las pruebas hechas con el suero de 37 pollos vivos dieron negativo a la influenza aviar y la bursitis infecciosa, pero una muestra de suero dio positivo al virus de la enfermedad de Newcastle (título superior a 80 con inhibición de la hemaglutinación). Es posible que se deba a una infección anterior con una cepa endémica del virus de la enfermedad de Newcastle.

Peste de los pequeños rumiantes en Abu Dabi

Un grupo de 18 gacelas (*Gazella dorcas*) fueron importado de Sudán y mantenidas en aislamiento durante seis meses. Catorce murieron de la peste de los pequeños rumiantes (confirmada por ELISA), después de haber estado en contacto estrecho con un pequeño grupo de ovejas provenientes del mismo país. Las ovejas mostraban signos clínicos de la peste de los pequeños rumiantes a los pocos días de llegar a Abu Dabi. Todas las ovejas murieron, pero no se tomaron muestras para el diagnóstico. Se considera que esta enfermedad es endémica en los rebaños ovinos y caprinos en los Emiratos Arabes Unidos.

En Etiopía, se analizaron 75 muestras de suero de 10 especies de ungulados salvajes que arrojaron un resultado negativo para esta enfermedad.

Peste bovina

La sospecha de un brote de peste bovina en ganado y animales salvajes en la zona de Laikipia, en Kenia, que fue declarado en octubre de 2002, no pudo ser confirmado con pruebas serológicas y no se aisló virus alguno.

En Etiopía, se recogieron 75 muestras de suero de 10 especies de ungulados salvajes que dieron resultado negativo a la peste bovina.

Enfermedades de la lista B

Anaplasmosis

La anaplasmosis (*A. marginale*) ha sido diagnosticada en grupos aislados de bovinos y búfalos (*Bubalus bubalis*) salvajes en Australia.

Carbunco

En Namibia, se informó de casos esporádicos de carbunco en las regiones del norte, en elefantes (*Loxodonta africana*), leones (*Pantera leo*) y gacelas saltarinas (*Antidorcas marsupialis*).

En Suráfrica, se registraron casos esporádicos de carbunco en grandes cudúes (*Tragelaphus strepsiceros*) en la provincia del Northern Cape y en el Parque Nacional Kruger.

En Etiopía, no se declararon más casos en el Parque Nacional Mago, después de los extensos focos de 1999 y 2000, cuando murieron más de 1 600 animales de 21 especies distintas. La mayoría fueron cudúes pequeños (*Tragelaphus imberbis*).

En Zambia, más de 120 hipopótamos (*Hippopotamus amphibious*) y cuatro búfalos (*Syncerus caffer*) murieron de carbunco. El diagnóstico fue confirmado por frotis y/o cultivo sanguíneo.

Tuberculosis aviar

Más de 100 faisanes vulgares (*Phasianus colchicus*) se infectaron (lesiones mayores, histología y aislamiento) en una granja en España. Estas aves estaban destinadas a ser soltadas en la naturaleza. La tuberculosis aviar se observa corrientemente en aves salvajes en Europa y se registró en 2002 en faisanes, perdices, patos, cisnes, gaviotas y aves de presa. También se registró la infección con *Mycobacterium avium* en distintas especies de cérvidos y en isarzos (*Rupicapra rupicapra*).

Tuberculosis bovina

En Tanzania, se detectó tuberculosis bovina en el 11,1% de ñúes (*Connochaetes taurinus*) y el 11,1% de topíes (*Damaliscus lunatus*) sacrificados con motivo de los programas de producción cárnica en el ecosistema de Serengeti. También se dispone de pruebas serológicas de la infección en búfalos y leones en el mismo sitio. Asimismo, se aisló *Mycobacterium bovis* en ñúes y cudúes (*Tragelaphus strepsiceros*) del coto de caza Mdori situado junto al Parque Nacional Tarangire en Tanzania.

En Uganda, se diagnosticó tuberculosis bovina en dos búfalos del Parque Nacional Queen Elizabeth.

En Suráfrica, persiste esta enfermedad en el Parque Nacional Kruger y en el Parque Hluhluwe/Umfolosi, donde viven sobre todo búfalos y cudúes (*Tragelaphus strepsiceros*). Más recientemente, ha sido detectada en cudúes (*Tragelaphus strepsiceros*) en la Reserva Natural Spioenkop. En 2002, se detectó la tuberculosis bovina por primera vez en jabalíes verrugosos (*Phacochoerus aethiopicus*) en el Parque Kruger y, asimismo, se cultivó *M. bovis* en muestras tomadas en 18 leones y 2 leopardos del mismo parque. En una propiedad privada situada al sur del parque, se confirmó la presencia de tuberculosis en jabalíes verrugosos y un alce de África (*Taurotragus oryx*). En el Parque Hluhluwe/Umfolosi, una encuesta de tuberculosis detectó la infección en 80 de los 810 búfalos cuyas muestras fueron analizadas (9,87%).

Año tras año, la tuberculosis bovina parece estar más extendida de lo que se creía en la fauna salvaje europea. Se ha declarado periódicamente en focos tradicionales en tejones (*Meles meles*) del Reino Unido. En años anteriores ha sido diagnosticada en ungulados salvajes, como el ciervo común (*Cervus elaphus*) en Francia, el Reino Unido y España. En Francia, después de que se registrara el primer caso en 2001, ha sido identificado un foco local en un bosque aislado, donde el origen de la infección parece ser una infección en el ganado que vuelve aparecer. También se ha presentado en jabalíes en Italia y España. En Europa continental, la infección por tuberculosis bovina de los jabalíes, los venados y los corzos (*Capreolus capreolus*) se observa en un número limitado de focos, pero en éstos se trata de una infección relativamente prevalente en estas especies.

La tuberculosis bovina en los alces y, este año, también en los venados coliblanco (*Odocoileus virginianus*), en una zona del centro de Canadá, ha conducido a modificar el estatus comercial. La tuberculosis sigue siendo recurrente en el ganado de dicha zona. Se supone que la enfermedad fue transmitida al principio por el ganado a los cérvidos salvajes y que éstos representan ahora un reservorio de la enfermedad con la que se vuelven a infectar en ocasiones rebaños seronegativos. No se sabe si las poblaciones de cérvidos salvajes son suficientemente densas o tienen otras características biológicas que les llevan a mantener la infección durante mucho tiempo en ausencia de ganado infectado.

En EEUU, la tuberculosis bovina es endémica en los venados coliblanco, en el nordeste de la Península Baja de Michigan. Se ha confirmado en 449 venados coliblanco salvajes y 2 wapitíes (*Cervus elaphus*) en 2001. Asimismo, se ha documentado una aparente transmisión a otras especies de la fauna salvaje, como el mapache (*Procyon lotor*), el oso negro (*Ursus americanus*), el coyote (*Canis latrans*) y el lince rojo (*Felix rufus*). Las medidas que se han tomado para eliminar la tuberculosis bovina en los cérvidos de Michigan comprenden reducir la densidad de la población cérvida así como restringir el suministro de cebos y alimentos.

Brucelosis

La infección con brucella ha sido declarada en rebecos (*Rupicapra rupicapra*), liebres comunes europeas (*Lepus europaeus*) y jabalíes en Andorra, Austria, Italia, República Checa, Países Bajos y el Reino Unido. También hay varias declaraciones sobre mamíferos marinos en los que se ha aislado *Brucella* spp. en el Reino Unido.

La brucelosis bovina es endémica en los wapitíes (*Cervus elaphus nelsoni*) y los bisontes (*Bison bison*) en la zona de Greater Yellowstone, al oeste de Estados Unidos.

***Echinococcus granulosus* en la fauna salvaje australiana**

Varios perros silvestres (*Canis familiaris*) y zorros (*Vulpes vulpes*) fueron atrapados con trampas en el mismo lugar del Parque Nacional Kosciuszko y en siete lugares situados en la periferia del parque. En algunos de ellos también fueron atrapados jabalíes, marsupiales macrópodos, *Vombatus ursinus* y cabras silvestres (*Capra hircus*). Se encontraron tenias *Echinococcus granulosus* en perros silvestres recogidos en todos los puntos. La prevalencia alcanzó el 100%, con cargas de hasta 300 000 tenias. La prevalencia en los zorros era del 50%, en animales recogidos en 5 puntos distintos. La cantidad de tenias fue en general de menos de 50 *E. granulosus* por animal. Todas las especies macrópodas tenían quistes hidáticos. La mayor prevalencia (69%) y fertilidad de los quistes (100%) fueron registradas en los *Wallabia bicolor*. La prevalencia de los quistes en los jabalíes fue del 49%. Menos del 22% de los quistes fueron encontrados en los *Vombatus ursinus* o *Capra hircus*. Estos resultados hacen suponer que los *Wallabia bicolor* son la clave en la transmisión de este parásito.

Leishmaniosis

En Zimbabue, se diagnosticó esta enfermedad en una gacela *Raphicercus melanotis* que había sido importada del zoológico Tygerberg, de Suráfrica. Se está investigando el origen.

En un canguro rojo (*Macropus rufus*) cautivo de Northern Territory se diagnosticó dermatitis protozoica. El análisis histopatológico de los promastigotes correspondía a la morfología de *Leishmania* spp. Es muy importante que se descarte esta enfermedad, que se considera exótica en Australia. La identificación está en curso.

Rabia

En Namibia, se declaró una importante epidemia de rabia en grandes cudúes (*Tragelaphus strepsiceros*). Se estima el número de casos en 2 500, en base a los animales que muestran signos clínicos. La mayoría de las muestras de cudú que se analizaron con FAT dieron positivo para la rabia. El brote tuvo lugar en un área que comprende unas 81 explotaciones y se cree que el 20% de la población de cudúes ha sucumbido a la enfermedad. Los animales mostraban signos clínicos y de comportamiento típicos y los que estaban infectados vagaban en solitario generalmente, habiendo abandonado a su grupo. El cuadro clínico comprendía un porte bajo de la cabeza, con las orejas echadas a los lados, salivación, movimientos erráticos y docilidad y, además, los animales entraban en edificios y lugares poblados por humanos que no les eran familiares. Por último, sufrían de paresis y parálisis y se encontraron muchos cadáveres cerca de los abrevaderos, donde los animales enfermos pasaban sus últimas horas de vida, siendo incapaces de beber. Una epidemia anterior de esta forma única de rabia, que no se transmite por mordedura, con el virus de biotipo canino, fue también descrito en Namibia entre 1977 y 1979. Se calcula que unos 10 000 cudúes murieron en esa ocasión.

También se confirmaron casos de rabia en dos alces de África (*Taurotragus oryx*), 14 chacales (*Canis mesomelas*) y un *Mellivora capensis* en Namibia.

En Suráfrica, se confirmaron casos esporádicos y dispersos de rabia con el biotipo *viverid* en 24 *Cynictus penicillata*, 4 *Herpestes sanguinea*, 5 *Suricata suricata* y 1 *Herpestes pulverulenta*. Se confirmaron casos de rabia causados por el biotipo canino en 5 *Otocyon megalotis*, 4 *Canis mesomelas* y 1 *Civettictis civetta*. En Zimbabue, fueron diagnosticados casos esporádicos de rabia en *Canis mesomelas*, *Canis adustus* y *Civettictis civetta*. En Zambia, se diagnosticó la rabia a un solo *Canis mesomelas*.

En Uganda, se diagnosticó un caso de rabia en un *Tragelaphus scriptus*.

En total, se observaron en Europa 1 721 casos de rabia en la fauna salvaje. Las declaraciones provenían de Austria, la República Checa, Letonia, Lituania, Alemania, Noruega (Svalbard), Polonia y Rumania. Los animales afectados fueron: zorros rojos (*Vulpes vulpes*), zorros árticos (*Alopex lagopus*), *Nyctereutes procyonoides*, lobos (*Canis lupus*), linceos (*Lynx lynx*), tejones (*Meles meles*), martas (*Martes* sp.), mustélidos (*Mustela* sp.), nutrias (*Lutra lutra*), gatos silvestres (*Felis silvestris*), corzos (*Capreolus capreolus*), jabalíes (*Sus scrofa*) y ardillas rojas (*Sciurus vulgaris*). Los siguientes países están libres de rabia: Austria, Bélgica, Chipre, Dinamarca, Finlandia, Francia, Grecia, Islandia, Irlanda, Italia, Luxemburgo, Países Bajos, Noruega, Portugal, continente e islas, España, Suecia, Suiza y Reino Unido.

En EEUU y Canadá, la rabia es endémica en varias especies de murciélago, así como en varias especies de carnívoros. Las especies carnívoras que suelen estar asociadas con los virus de la rabia varían según las regiones.

Tularemia

Fueron declarados más de 400 casos de tularemia en liebres comunes europeas (*Lepus europaeus*) y liebres de las nieves (*Lepus timidus*) en Austria, República Checa, Finlandia, Francia, Italia y Suecia.

Hubo un brote de tularemia en *Cynomys* sp. capturados en Dakota del Sur, EEUU, y vendidos en Texas en un comercio de mascotas exóticas. Los animales habían sido adquiridos por mayoristas, minoristas y particulares en diez estados federales, así como en Bélgica, República Checa, Japón, Países Bajos y Tailandia. La tasa de mortalidad de estos animales era muy alta y aproximadamente unos 250 de los 3 600 que habían pasado por el comercio murieron. Las autoridades sanitarias avisaron a todos los estados y países de destino en cuanto se tuvo conocimiento del problema. No se ha registrado ningún caso de tularemia en seres humanos.

Angiostrongilosis

Un *Podargus strigoides* fue sacrificado en Sydney, ya que mostraba ataxia grave, inclinación de la cabeza y temblores intensos. Se le encontraron nematodos parásitos migrando a través del cerebelo que probablemente eran *Angiostrongylus cantonensis*. Este parásito está ahora establecido en la región de Nueva Gales del Sur, donde se encuentra Sydney, y empieza a ser una zoonosis importante en Australia.

Un estudio reciente encontró pruebas histológicas de infección por *Angiostrongylus cantonensis* en 16 de 86 *Pteropus* spp. En 10 de esos 16, los parásitos fueron identificados sin lugar a dudas como larvas en quinta fase de *A. cantonensis*. Los 16 animales dieron resultado negativo al análisis de lisavirus por prueba de anticuerpos con fluorescencia directa.

Un *Saguinus oedipus oedipus* cautivo en Sydney, Australia, tenía una marcada infección por nematodos en las meninges, con nematodos adultos en la arteria pulmonar y un gran número de huevos y larvas de nematodos que había causado arteritis en los pulmones. El diagnóstico más probable fue infección por *Angiostrongylus cantonensis*.

Arbovirus

En marzo de 2002, dieron resultado positivo los análisis serológicos de encefalitis japonesa realizados en suidos centinelas en la isla de Badu, en el estrecho de Torres.

En 2001, el virus del Oeste del Nilo fue detectado en Canadá, solamente en el sur de Ontario. En 2002, se detectó en aves silvestres muertas (*Corvidae*) en cinco provincias (Nueva Escocia, Québec, Ontario, Manitoba, Saskatchewan), sobre una superficie que se extendía aproximadamente desde 63° a 110° longitud oeste y desde aproximadamente 43° a 53° latitud norte. En total, se analizó a 3 478 aves (PCR) y 563 dieron positivo (16%). Un total de 388 casos de sospecha o infección confirmada en humanos por virus del oeste del Nilo fueron detectados y 11 concluyeron con la muerte de los enfermos. Se desconoce el número de caballos afectados en Canadá, pero seguramente serán entre 500 y 2000.

En EEUU, se confirma que el virus del oeste del Nilo sigue propagándose hacia el oeste. Se observó la mortalidad de más de 10 000 aves salvajes, a medida que la enfermedad se va propagando desde el centro-oeste hacia California.

Virus del oeste del Nilo en Norteamérica – Véase punto 5 de las actas.

Infección por virus Usutu

En Austria, a finales del verano de 2001, se registraron una serie de muertes de distintas especies de pájaros y los distintos métodos de investigación hicieron pensar en una infección similar al virus del oeste del Nilo. Ulteriormente, se pudo aislar e identificar el virus, que resulta ser cercano al virus Usutu. Este es un virus del grupo de virus de la encefalitis japonesa transmitido por mosquitos, del género *Flavivirus*. El virus Usutu no había sido observado previamente fuera de Africa, ni había estado asociado con enfermedades mortales de animales ni de humanos.

Viruela aviar

Nueva Zelanda declaró una infección por viruela Psittacine en *Platycercus eximius* de una pajarería. Esta enfermedad puede infectar a poblaciones de loros en peligro de extinción que no hayan estado en contacto con ella, por lo que es preocupante por motivos ecológicos.

La infección por el virus de viruela aviar también se observó en aras cautivas en Guyana.

Mielinopatía vacuolar aviar

Esta enfermedad sigue presentándose en un número limitado de reservorios en el sudeste de EEUU. A principios de 2003, ha sido sospechada o confirmada como causa de la muerte de al menos 92 águilas de cabeza blanca (*Haliaeetus leucocephalus*) y ha sido confirmada en otras 7 especies de aves salvajes, principalmente acuáticas, como patos y ocas, aves del litoral y fochas comunes. Se desconocen tanto la causa como el origen de esta enfermedad, a pesar de la investigación intensiva que se ha realizado y no se sabe si su agente puede afectar a los mamíferos. De un estudio piloto se desprende que los lechones que consumen tejidos provenientes de fochas americanas (*Fulica americana*) con mielinopatía vacuolar aviar no desarrollan lesiones neurológicas, al contrario de los halcones *Buteo jamaicensis*.

Lyssavirus de murciélagos

En abril, fue observada una infección esporádica por lyssavirus del murciélago en una oveja de un rebaño danés (confirmado por norma FAT, la cepa aislada fue caracterizada por MAb como homóloga de cepas anteriormente aisladas en murciélagos y ovejas danesas). En el Reino Unido, se aisló lyssavirus en un murciélago Daubenton (*Myotis daubentonii*) y en otro incidente no relacionado con éste, una persona que trabajaba con murciélagos falleció en noviembre, en Escocia, de la misma enfermedad, que podría haber sido causada por una mordedura de un murciélago infectado. También se encontraron murciélagos infectados por lyssavirus en Alemania, Polonia, Suiza y Países Bajos.

En Australia, los estudios patogénicos de *Pteropus poliocephalus* mostraron que la respuesta al lyssavirus australiano inoculado periféricamente era similar a la de murciélagos inoculados periféricamente con el virus de la rabia del murciélago. Tres de los diez animales inoculados con lyssavirus desarrollaron lesiones histológicas que correspondían a una infección por lyssavirus y se identificó antígeno lyssavírico en el sistema nervioso central de los tres. Se aislaron virus en los tejidos cerebrales de dos de ellos. De los cuatro inoculados con rabia, dos desarrollaron signos clínicos similares a la rabia y ambos mostraban lesiones histológicas y antígeno vírico en el sistema nervioso central, pero sólo se recogió virus en el cerebro de un animal. Tres meses después de la inoculación, cinco de los siete supervivientes inoculados con lyssavirus y dos de los inoculados con rabia seroconvirtieron.

Botulismo

En Taiwan siguen muriendo *Palatea minor*, en peligro de extinción, a causa del botulismo. Esta enfermedad podría ser una amenaza para esta especie.

En Canadá, el botulismo de tipo E ha acabado con grandes cantidades de aves, incluidas algunas especies en peligro de extinción, como *Gavia immer*, todos los años, desde hace cuatro, en los lagos Erie y Huron. El origen de la toxina parece encontrarse en los peces y, en particular, en especies exógenas de góbidos. Los ecologistas consideran que es probable que el botulismo de tipo E en estos lagos sea una enfermedad emergente asociada con los grandes cambios ecológicos causados por especies invasoras de mejillones y peces que se alimentan de ellos, como los góbidos. La presencia de la bacteria y la toxina del botulismo de tipo E en este medio también empieza a ser un problema para la práctica de la pesca deportiva y comercial y para la salud de quienes consumen este pescado.

Clamidiosis

Han sido aisladas nuevas cepas de *Chlamydia* 16SA/B (similares a *C. pecorum*) en *Perameles bougainville*, en peligro de extinción, en varias localidades del oeste de Australia, incluso en algunas poblaciones libres de depredadores que viven en las islas y en poblaciones reproductoras cautivas y semicautivas en el continente. Se han observado lesiones verrugosas en poblaciones más limitadas de *Perameles bougainville* en los pliegues mucocutáneos y en las mucosas orales y sacos. Es posible que esta enfermedad impida la recuperación de esta especie.

En Zimbabue se observó una infección por clamidiosis en crías de cocodrilo (*Crocodylus niloticus*) en una explotación.

Caquexia crónica

En Canadá, las medidas de vigilancia de la caquexia crónica en los animales cazados en otoño de 2002 detectaron cuatro animales con proteína prion anormal (PrP^{res}) en las amígdalas. Se trataba de ciervos cazados en dos sitios distintos y alejados del lugar donde la caquexia crónica fue detectada por vez primera en ciervos silvestres en Canadá. Por lo tanto, se puede decir que ha sido detectada en tres zonas distintas de la provincia de Saskatchewan y en dos especies salvajes: venado bura (*Odocoileus hemionus*) y venado coliblanco (*Odocoileus virginianus*).

En EEUU, la infección por caquexia crónica se documentó en 2002 por primera vez en venados silvestres (*Odocoileus* spp.) en Illinois, Nuevo México, Dakota del Sur y Wisconsin. La infección fue documentada por primera vez en venados coliblanco (*Odocoileus virginianus*) cautivos en Wisconsin y en wapitíes cautivos en Minnesota.

Caquexia crónica en Norteamérica – Véase punto 5 de las actas.

Coccidiosis en los reptiles

Los patólogos han diagnosticado un brote de una enfermedad neurológica en tortugas marinas en peligro de extinción (*Chelonia mydas*) causada por coccidiosis sistémica. Las tortugas se quedaron varadas en las playas de Nueva Gales del Sur a mediados de octubre. Mostraban signos clínicos como inclinación de la cabeza y dificultad para nadar, lo que corresponde a una infección por coccidiosis sistémica de las tortugas de mar que ya se había asociado con la mortalidad en 1991 en Morton Bay, Queensland, Australia (Gordon *et al.*, 1993). El diagnóstico histopatológico correspondía a *Caryospora cheloniae* (n = 11) y fue confirmado posteriormente por maduración de oocistos y morfología de los oocistos esporulados. La epidemiología no se comprende. Las investigaciones en curso se centran en el posible papel de las algas y de la temperatura de la superficie del mar para expresar este cuadro.

Se declararon casos de coccidiosis en crías de cocodrilo (*Crocodylus niloticus*) en 7 explotaciones de Zimbabue. En Suráfrica, la coccidiosis causada por dos especies distintas de *Eimeria* es un problema corriente en los búfalos cafres (*Syncerus caffer*) criados en explotaciones de tipo intensivo.

Virus Ebola (informe y debate completos en el punto 5 de las actas)

En la República Democrática del Congo, el Centre International de Recherches Médicales de Franceville (CIMRF) confirmó que la causa de la muerte de tres gorilas (*Gorilla gorilla*) en 2002 había sido el virus Ebola. Más recientemente, han sido encontrados los restos de al menos seis gorilas y más, así como de numerosos chimpanzés (*Pan troglodytes*) y se ha pedido al CIMRF que investigue.

Enfermedad hemorrágica

En EEUU, han sido confirmados numerosos casos de la enfermedad hemorrágica orbivírica en venados coliblanco, al aislar el virus de tipo 2 de esta epizootia, también en Pennsylvania y Wisconsin, donde es la primera vez que se aísla este virus.

Enfermedad por cuerpos de inclusión

Esta enfermedad fue diagnosticada en Australia, en un grupo de serpientes en cautividad. Al examinar a dos serpientes con síntomas clínicos con microscopio electrónico, fueron identificadas partículas retrovíricas de tipo C. En 10 de 40 serpientes clínicamente normales se encontraron pruebas histológicas de partículas intracitoplásmicas en el sistema nervioso central. Una serpiente autóctona con linfosarcoma tenía partículas retrovíricas de tipo C dentro de los linfocitos neoplásicos.

Melioidosis

En Hong Kong, la melioidosis es frecuente en determinados lugares y es causa de la muerte de muchos animales y personas en otras partes de Asia. No se suele diagnosticar ni declarar porque es difícil diagnosticar la bacteria: *Burkholderia pseudomallei*.

Micobacteriosis

Han sido observadas numerosas bacterias ácidosresistentes en las heces o tejidos de animales salvajes australianos, en particular (en 2002): *Neophema splendida*, *Melopsittacus undulatus*, *Columba leucomela*, pez arco iris (especie indeterminada), *Geopelia cuneata*, *Ptilinopus regina*, *Erythrura gouldiae*, *Taeniopygia guttata* y *Perameles nasuta*. En ninguno de estos casos se pudo identificar la bacteria.

En una oveja *Ammotragus lervia* conservada en cautividad en Sydney, Australia, se encontraron bacterias ácidosresistentes en las paredes de varios abscesos pulmonares. No hubo reproducción de micobacterias en los cultivos hechos con las muestras pulmonares que se habían congelado en el momento de la necropsia. La PCR no dio resultado debido al tiempo que los tejidos fijados habían estado sumergidos en formalina. El hecho de que no haya crecido en el cultivo puede significar que se trata de un organismo complejo de *M. avium*, pero no se sabe a ciencia cierta. El resto del rebaño está siendo objeto de análisis con una prueba de estimulación de linfocitos.

Micoplasmosis

En una explotación de Zimbabwe, los cocodrilos (*Crocodylus niloticus*) padecieron artritis micoplásmica.

Infección por virus Nipah

El virus Nipah fue confirmado en seres humanos en India. En Siliguri, en Bengala del Norte, el análisis de 6 muestras en el Centre for Disease Control confirmó el resultado positivo. También hubo varios casos sin confirmar en el distrito Chandpurthana Meherpur.

Moquillo de las focas: brote en el Mar del Norte

En abril de 2002, se registró una nueva epizootia de moquillo en focas comunes (*Phoca vitulina*) que se inició en la isla de Anholt, entre Dinamarca y Suecia, como había sido el caso en 1988. En 2002, la enfermedad se propagó por casi todo el territorio de Kattegat, Skagerack y por el Mar del Norte hasta alcanzar las islas británicas, los Países Bajos y la bahía de Somme, en Francia. No ha sido observada en el Mar Báltico. Entre principios de mayo de 2002 y el final del brote, en otoño de 2002, murieron unas 19 000 focas comunes. Como en 1988, sucumbió aproximadamente la mitad de la población de focas comunes de Europa occidental. También murieron tres focas grises (*Halichoerus grypus*) en el Reino Unido.

Se cree que la epizootia de 1988 fue iniciada por focas “harp” (*Phoca groenlandica*) portadoras de moquillo que pueden haber infectado a las focas comunes con ocasión de una migración desacostumbrada hacia el sur. Las investigaciones de campo realizadas desde 1988 no han conseguido localizar el reservorio del moquillo. Cabe suponer que las focas grises pueden transmitir el virus a las focas comunes, pero todavía no se ha demostrado.

Salmonelosis

En Australia se aisló 64 veces diferentes *Salmonella* spp. en especies autóctonas en 2002. Desde 1983, las bases de datos del Programa Nacional de Vigilancia Enteropatógena han registrado 1 633 *Salmonella* aislados en animales autóctonos, al 29 de enero de 2003.

Durante la estación de reproducción 2001/2002 del león marino de Nueva Zelanda (*Phocarctos hookeri*), en las islas subantárticas de Auckland, nació un 30% menos de crías y la mortalidad en los dos meses siguientes al nacimiento fue el triple de la tasa normal en esta época del año. La causa principal fue la infección sistémica bacteriana por *Salmonella* spp. y *Klebsiella pneumoniae*.

De las 126 crías a las que se efectuó una necropsia, 5 habían nacido muertas, 41 murieron por trauma, 10 por malnutrición y 17 sufrían de anemia causada por infección con ancylostoma, pero la infección bacteriana sistémica fue la principal causa y se considera que fue un factor que favoreció la muerte de otras 16 crías. Otros animales murieron por causas indeterminadas. Los signos clínicos y la necropsia apuntan hacia la infección bacteriana: fascitis, miositis y osteomielitis.

En Zimbabue, una septicemia por *Salmonella* provocó la muerte de un cachorro de león. No pudo ser determinado el organismo que se cultivó. En Suráfrica, la salmonelosis peraguda todavía se declara esporádicamente en rinocerontes blancos (*Ceratotherium simum*) estresados y recientemente capturados. Se han tipificado varias *Salmonella* spp. y el síndrome parece ser originado por activación de un portador.

Sarna sarcóptica

La sarna sigue siendo una enfermedad muy corriente en la fauna salvaje europea y en 2002 se declararon varios casos, en zorros rojos (*Vulpes vulpes*), *Nyctereutes procyonoides*, linceos (*Lynx lynx*), martas (*Martes martes*), corzos (*Capreolus capreolus*), isarzos (*Rupicapra rupicapra*), muflones (*Ovis musimon*) y jabalíes (*Sus scrofa*), en distintos países europeos.

La sarna también ha sido identificada en *Vombatus ursinus* en Australia y se ha designado como enfermedad endémica introducida que provoca intenso padecimiento en los animales y una reducción del crecimiento de la población. Recientemente, se ha propuesto que esta enfermedad se añada a la lista de Procesos Peligrosos Importantes, con arreglo a la ley de protección del medio ambiente y la biodiversidad, de 1999.

Triquinelosis

La triquinelosis (*T. zimbabwensis*) se declaró en dos granjas de cocodrilos (*Crocodylus niloticus*) de Zimbabue.

O t r a s e n f e r m e d a d e s

Criptococosis en Canadá

Un brote de *Cryptococcus neoformans var gatti* (especie exógena) tuvo lugar en una localidad de la costa occidental de Canadá y ha provocado infecciones y enfermedades de gravedad variable en seres humanos, gatos, perros y diversos animales salvajes, como los delfines. La infección parece transmitirse por el aire a partir de hongos establecidos en el ambiente. La epidemiología y la ecología de esta enfermedad exógena están siendo estudiadas.

Criptosporidiosis en Australia

Numerosos *Emblema guttata* y *Emblema picta* cautivos murieron en Australia: en Perth, Victoria y Sydney. La necropsia reveló una combinación de criptosporidiosis ventricular con otras infecciones fúngicas en algunos casos (generalmente *Candida* sp.) en los ventrículos. La criptosporidiosis ventricular ya ha sido declarada previamente como causa de emaciación de estorninos cautivos en numerosas pajarerías australianas.

Mortalidad de los zorros voladores en Australia

Seis de los 34 ejemplares de zorro volador (*Pteropus poliocephalus*) que se mantenían en un establecimiento especializado para ser puestos en libertad murieron dentro de un plazo de 36 horas. Otros tres, que estaban en el mismo establecimiento, presentaron al mismo tiempo problemas respiratorios y disfagia. No hubo exposición conocida a toxinas ni se identificaron agentes víricos o bacterianos significativos. A todos se les hicieron análisis de lyssavirus del murciélago australiano y de hendravirus, que dieron resultado negativo.

Infección fúngica en una foca neozelandesa

En Sydney, Australia, la necropsia de una foca salvaje neozelandesa (*Arctocephalus forsteri*) enflaquecida reveló un gran nódulo linfático gástrico. El exámen post mortem general había hecho sospechar micobacteriosis, pero la histopatología reveló una infección fúngica diseminada. El hongo que se encontró en los órganos es poco corriente. El laboratorio nacional de referencia para micología no pudo identificarlo, así pues se han enviado muestras a distintos micólogos del sur de Australia. La identificación está en curso.

Mortalidad de buitres *Gyps*

El buitre *Gyps*, cuya etiología se desconoce, se extinguió en el subcontinente indio y las consecuencias ecológicas de la reducción del número de aves carroñeras, que se estima en un 95%, suscitan graves preocupaciones.

India – enfermedades de la fauna salvaje

El ministerio de Agricultura de la India comunicó los datos recogidos mediante un proyecto relativo a las enfermedades de la fauna salvaje que comprende informaciones sobre distintos animales y sobre brotes de enfermedades de los mamíferos, entre 1995 y 2001; y sobre las aves entre 1997 y 2002. Se observó: rabia en tigres, carbunco en hienas, osos negros y palomas Crown; tuberculosis en cérvidos y simios (*Nilgai* y *Rhesus*); pasteurelisis en cérvidos; viruela y enfermedad de Newcastle en palomas. También se apuntaron otras enfermedades, pero con patología no específica, por ejemplo, miositis fibrinonecrótica en leopardos.

Síndrome de parálisis de los loritos australianos

Varios loritos salvajes (*Trichoglossus haematodus*) fueron sacrificados en Nueva Gales del Sur como consecuencia de una parálisis progresiva. La histopatología correspondió a una encefalomiелitis no supurativa que hace pensar en infección vírica (n = 6). No se ha hecho un diagnóstico definitivo, pero es un cuadro muy conocido en estos animales en el este de Australia.

Mortalidad masiva de las gaviotas del mar Báltico

Los científicos suecos han observado una alta tasa de mortalidad en las aves marinas del mar Báltico en los tres últimos años. Los casos más frecuentes afectan a las gaviotas argénteas (*Larus argentatus*), elevándose a miles de muertes. También se ha observado mortalidad en otras gaviotas, así como en patos, ocas, cisnes, aves zancudas y passeriformes. La etiología de la enfermedad sigue siendo desconocida, pero los laboratorios ya han descartado el botulismo, la cólera aviar, la enfermedad de Newcastle y otras enfermedades conocidas de las aves.

Mucormicosis en los anfibios

Un “nuevo” síndrome mortal no diagnosticado y posiblemente asociado con la mucormicosis anfibia está causando actualmente la muerte de las ranas en Queensland. Se ha observado infección por *Mucor amphibiorum* en distintos batracios salvajes en Australia: *Bufo marinus*, *Litoria caerulea*, *Litoria infrafrenata* y *Limnodynastes peronii*. El 0,7% de *Bufo marinus* analizados en Queensland, Nueva Gales del Sur y el Territorio del Norte resultaron estar infectados. Esta enfermedad también se asocia con una morbilidad significativa en los *Ornithorhynchus anatinus* de Australia.

Enfermedades de la fauna salvaje en Nepal

Se observó mortalidad de etiología desconocida en *Presbytis entellus* en el Parque Nacional Bardiya, en 2002. Fueron declarados casos de intoxicación en *Boselaphus tragocamelus* y rinocerontes (*Rhinoceros unicornis*). Estos últimos fueron confirmados por el laboratorio. Se pensó que la fiebre aftosa, la peste de los pequeños rumiantes y la peste porcina podían estar presentes en la fauna salvaje de Nepal. Se declararon epidemias de encefalitis japonesa humana en Banke, Bardiya, Kailali y Kanchanpur, donde existe una gran población de jabalíes, gacetas y garzas reales.

Enfermedades protozoarias (otras)

En Nueva Zelanda, se diagnosticó en la isla Motuara una infección protozoaria sistémica en *Philesturnus carunculatus carunculatus* de South Island, en peligro de extinción, con ocasión del desplazamiento de las aves a otra isla, que se había decidido para reducir la densidad de población aviar. Se sospechó que el origen se debía a un protozoo similar a coccidia proveniente de un manantial contaminado.

Se observó sarcocistosis en murciélagos *Mystacina tuberculata tuberculata*, en peligro de extinción, en la isla Codfish, en Nueva Zelanda. Se encontraron quistes en los músculos esqueléticos, el diafragma y la lengua. No había en el miocardio ni había modificaciones degenerativas asociadas con los quistes en los músculos. La enfermedad no estaba presente en las ratas polinesias *Rattus exulans* de la isla.

Se observó espiroucleosis (protozoos similares a *Spironucleus*, antes *Hexamita* sp.) en loros australianos silvestres (*Alisterus scapularis*) (n = 7) en Victoria. Se realizó el diagnóstico por medio de histopatología y examen fecal. Se cree que esta enfermedad causó un síndrome de debilitamiento y diarrea en *A. scapularis* entre 1984 y 2000 en el este de Australia.

Enfermedad de origen desconocido en los isarzos de los Pirineos (*Rupicapra pyrenaica*)

Desde febrero de 2001, varios isarzos de los Pirineos en distintas localidades españolas y francesas (es posible que en Andorra también) fueron afectados por signos clínicos y mortalidad que no se había registrado anteriormente. Los animales afectados que se encontraron estaban solos, a baja altitud y habiendo perdido miedo a los humanos fueron fáciles de recoger. En primavera sufrieron de alopecia e hiperpigmentación. Se observó una lesión no específica del sistema nervioso central. En algunas zonas, los censos de población arrojan una disminución del 40 o 45% comparada con el periodo 2000-2002.

Se identificó un pestivirus que no se había registrado anteriormente, pero no se pueden descartar otras causas. La investigación sigue su curso.

Mortalidad masiva del murciélago de Schreiber (*Miniopterus schreibersi*)

En primavera y verano se observó una mortalidad masiva en varias colonias de murciélagos de Schreiber (*Miniopterus schreibersi*) en el sur de Francia, así como en España y Portugal. Este murciélago es un insectívoro que anida en cavernas en grandes colonias, de hasta miles de individuos. Los protectores de los murciélagos, para observar sus tendencias demográficas y resguardar los nidos de los humanos, las estudian regularmente. En varias colonias se observó una desacostumbrada mortalidad de adultos entre mayo y junio. La tasa de reproducción fue excepcionalmente baja y en algunos lugares también morían las crías.

Se están utilizando distintos métodos para investigar las causas de esta mortalidad. Hasta ahora, el único patógeno aislado ha sido un virus de herpes.

Varios

En Zimbabue, la verminosis clínica causada por un *Trichuris* spp. se ha convertido en un problema en los terneros de búfalo (*Syncerus caffer*) destetados en las granjas.

En Zimbabue, se declararon casos de ceguera causada por el gusano trematodo (*Philopthalmus gralli*) en avestruces (*Struthio camelus*) criadas en una explotación.

Hubo infección por adenovirus en crías de cocodrilo (*Crocodylus niloticus*) en cinco granjas e infección por viruela de cocodrilo en dos granjas de Zimbabue.

2. Puntos que se desprenden de las actas de la reunión del Grupo en febrero de 2002

ENFERMEDADES DE LA LISTA A

Fiebre aftosa

Se ha hecho un informe de seguimiento sobre el tipo de virus de fiebre aftosa que causó la muerte de tres elefantes asiáticos cautivos en Nueva Delhi, en 2001. Se ha confirmado que se trata del tipo O. Este tipo de virus también ha sido declarado como causa de la muerte de tres de los cinco elefantes asiáticos con síntomas clínicos en la reserva de Bandipur Tiger, en Karnataka, India, en 2002.

ENFERMEDADES DE LA LISTA B

Tuberculosis bovina

Los resultados preliminares de un ensayo de vacunación con BCG a terneros de un año de búfalos africanos fueron decepcionantes. En este proyecto piloto, la vacuna no pareció proteger a los búfalos de la infección por *M. bovis*, pero sí que redujo significativamente la enfermedad, como se deduce del tamaño, la expansión y la extensión de las lesiones. Se cree que el estrés provocado por la cautividad influyó de modo negativo a la respuesta inmune en esta prueba.

El experimento está siendo repetido actualmente en condiciones de semi-libertad.

LISTA DE ENFERMEDADES DE LOS ANIMALES SALVAJES

Virus Ebola

La investigación en curso sobre posibles reservorios y vectores del virus sigue sin dar fruto.

Número especial sobre las enfermedades de la fauna salvaje de la *Revista Científica y Técnica de la OIE* y otras publicaciones del Grupo de Trabajo

Todas las publicaciones mencionadas figuran a la cabeza en número de ventas en el Departamento de Publicaciones de la OIE.

Otras cuestiones que se mencionan en el informe del Grupo para 2002 se tratan como puntos separados en el informe para 2003.

3. Respuesta de los delegados al informe del Dr. Artois ante la Sesión General de la OIE en mayo de 2002

No se hicieron preguntas concretas al final del resumen del informe del Grupo de Trabajo. El doctor Artois habló de los nuevos casos de peste porcina clásica, fiebre aftosa, peste bovina, carbunco, tuberculosis bovina, rabia, virus de la enfermedad hemorrágica del conejo (factores que limitan la eficacia del control biológico, efectos potenciales en los mamíferos autóctonos), el virus del oeste del Nilo y la caquexia crónica en los cérvidos. Se mencionó especialmente la mortalidad de los batracios en el Reino Unido, así como la mortandad de los buitres asiáticos. Las opiniones y recomendaciones del grupo fueron debatidas y trataron temas tales como la compartimentalización, la validez de los métodos de diagnóstico, la tuberculosis bovina y el desplazamiento.

4. Prevención de las enfermedades exóticas de los animales

Debido a la importancia que tiene este tema a nivel internacional, el Grupo de Trabajo volvió a tratarlo, como ya se hiciera en la reunión anterior, en 2002. El grupo reiteró su opinión de que es muy importante anticipar las consecuencias económicas y ecológicas para los países miembros de tales enfermedades en la fauna salvaje (por ejemplo, cuando se imponen y se prolongan las restricciones al comercio). El grupo tomó nota de que el término “enfermedad exótica de los animales” no refleja adecuadamente lo que se quiere expresar, así que decidió optar por la expresión “incursiones nacionales o regionales de enfermedades de las listas A & B de la OIE en la fauna salvaje”, a efectos de los trabajos del grupo.

El Grupo de Trabajo ha determinado que relativamente pocos países disponen de planes de intervención en caso de tales incursiones, pero que algunos sí los están elaborando. Con el fin de ayudar a los países que decidan preparar tales planes, el grupo, en el transcurso de los próximos tres años, estudiará los planes de intervención que se hayan elaborado e identificará en ellos los principales componentes y requisitos en materia de información. El resultado de este estudio será presentado ante el Comité Internacional en 2004 o 2005.

Fueron puestos de relieve los principales elementos que deben recoger los planes técnicos, así como las funciones de los organismos pertinentes, como los que ya existen en virtud de los sistemas de Australia y Nueva Zelanda para las enfermedades exóticas de los animales.

5. Temas de debate especial: La caquexia crónica y el virus del oeste del Nilo en Norteamérica, la fiebre hemorrágica Ebola en Africa

Caquexia crónica

De la caquexia crónica se pensó primero que se trataba de una enfermedad de los venados bura (*Odocoileus hemionus*), que se criaban en un centro de investigación en Colorado, en los años sesenta. Al principio se supuso que era un problema de nutrición, pero más adelante se identificó como encefalopatía esponjiforme transmisible. Posteriormente, fue identificada también en wapitíes (*Cervus elaphus nelsoni*) en otros rebaños utilizados para la investigación en Colorado y en Wyoming, así como en dos colecciones zoológicas. A lo largo de los años ochenta y los noventa, se observó la enfermedad en venados bura (*Odocoileus hemionus*), venados coliblancos (*Odocoileus virginianus*) y wapitíes en estado salvaje en una zona reducida situada al nordeste de Colorado y sudeste de Wyoming y así fue como se determinó que esta área constituía la zona endémica de la enfermedad. A partir de

1996, se observó en rebaños de wapitíes cautivos, criados con fines comerciales, en varios estados de EEUU y en dos provincias canadienses. Desde 2000 ha sido detectada en cérvidos salvajes fuera de la zona endémica.

El origen de la caquexia crónica, que es una enfermedad muy distinta de las demás encefalopatías espongiiformes transmisibles, como el prurigo lumbar o la EEB, sigue sin conocerse. La infección natural no se ha observado más que en las tres especies mencionadas, por más que se sospecha que otras subespecies de *Cervus elaphus* podrían ser susceptibles. Se desconoce la susceptibilidad de otras especies cérvidas. En experimentos, 4 sobre 13 reses a las que se había inoculado material infeccioso por vía intracerebral desarrollaron una encefalopatía espongiiforme, mientras que las reses alojadas con cérvidos infectados, según estudios en curso, no han desarrollado síntomas clínicos al cabo de varios años. La Organización Mundial de la Salud y los Centros de Lucha y Prevención de las Enfermedades de EEUU han declarado que no se dispone actualmente de ninguna prueba que permita afirmar que la caquexia crónica es transmisible a los humanos. Recomiendan, no obstante, que se evite la exposición al agente de la enfermedad mientras no se haya concluido la evaluación del riesgo potencial.

En cuanto a los cérvidos cautivos de propiedad privada, la caquexia crónica ha sido diagnosticada en 40 rebaños de alces cautivos en Saskatchewan (Canadá), en 10 de Colorado, 7 en Dakota del Sur, 4 de Nebraska, 2 en Minnesota (EEUU), así como una vez en Kansas, Montana, Oklahoma (EEUU) y Alberta (Canadá). Existen numerosos vínculos epidemiológicos entre muchos de los rebaños infectados pero el origen de la caquexia en algunos sigue sin explicarse. Prácticamente todos estos rebaños han sido destruidos y sus propietarios han sido indemnizados con fondos públicos, en la mayoría de los casos. Desde septiembre de 2002, se ha observado en rebaños de venados coliblanco en Wisconsin y Alberta, así como en un ejemplar coliblanco que fue cazado seis meses después de que se escapara al monte, en el sudeste de Wisconsin.

Desde 2000, como resultado de una intensificación de la vigilancia, ha habido que modificar las estimaciones sobre la distribución de la caquexia crónica entre los cérvidos salvajes. Han sido localizados animales infectados al oeste (en Colorado, Wyoming y Utah) y al sur (Colorado) de la zona endémica, así como en el suroeste de Nebraska, zona adyacente al este. A partir de finales de 2001, ha sido detectada en lugares distantes de la zona endémica: en Saskatchewan, noroeste de Nebraska, Dakota del Sur, Nuevo México, Wisconsin e Illinois. Se desconoce el origen de estas infecciones, pero en algunos casos existe una correlación espacial con rebaños cautivos infectados. Se sospecha que la caquexia crónica se transmite de los cérvidos salvajes a los cautivos y viceversa, pero no se ha demostrado. Ahora bien, el drástico aumento en la distribución supuesta de la enfermedad en Norteamérica ha suscitado una inquietud inusitada entre los responsables de la fauna salvaje, funcionarios veterinarios, administradores de granjas de cérvidos, políticos, cazadores y el público en general.

Se han lanzado programas de lucha contra la caquexia crónica de los cérvidos salvajes o domesticados, o se están desarrollando. En Canadá, esta enfermedad es ahora de declaración obligatoria y también es obligatorio hacer análisis para detectarla en todos los cérvidos cautivos en varias provincias. Se han gastado más de 19 millones de dólares US en actividades de lucha contra la enfermedad. En EEUU, se está preparando un programa federal que se impondrá a todos los casos en que se transporten cérvidos cautivos de un estado a otro. Forman parte integrante del programa planes de supervisión y de intervención. Cada estado puede, sin embargo, imponer normas más restrictivas y algunos han prohibido la importación de ciervos y wapitíes vivos.

En EEUU y Canadá, los cérvidos sueltos se encuentran bajo la jurisdicción de los organismos de gestión de la fauna salvaje, del estado o de la provincia, y son éstos quienes han iniciado o divulgado los programas de detección de la caquexia crónica en los animales salvajes, para luchar contra ella y medir la eficacia de la lucha. En Saskatchewan, los reglamentos de caza se han hecho más permisivos para que se pueda reducir la densidad de población cérvida allí donde se han detectado casos de la enfermedad. En el suroeste de Wisconsin, donde se detectó la enfermedad a principios de 2002, se ha fijado una zona de erradicación dentro de la cual se pretende eliminar totalmente a los cérvidos salvajes sobre una superficie de aproximadamente 1 064 kilómetros cuadrados. Además, las poblaciones de cérvidos salvajes irán reduciéndose todavía más dentro de una zona que rodea a la zona de erradicación, para frenar o evitar la propagación de la enfermedad. En las zonas consideradas enzoóticas, se perseguirá el objetivo general de reducir la prevalencia y prevenir la expansión.

En el verano de 2002, los departamentos de Agricultura e Interior de EEUU colaboraron con los órganos de gestión de la fauna salvaje y sanidad animal, así como con universidades y otros organismos para desarrollar un *Plan de asistencia a los estados, organismos federales y tribus para luchar contra la caquexia crónica de los cérvidos salvajes o cautivos*. Este plan, que será financiado con fondos federales, hace un llamamiento a la cooperación y comunicación entre todos los grupos interesados y fija objetivos para la vigilancia, investigación, diagnóstico, lucha contra la enfermedad, información y formación.

Virus del Oeste del Nilo

El virus del oeste del Nilo fue observado por primera vez en Norteamérica en el verano de 1999, en Nueva York. No se sabe cómo se introdujo. Se registró una alta tasa de mortalidad en las aves infectadas, tanto silvestres como en los zoológicos (a diferencia de las aves infectadas con arbovirus de encefalitis endémicas en Norteamérica), así como 7 víctimas mortales en seres humanos y numerosas infecciones equinas. Desde entonces, el virus se ha propagado rápidamente por todo el continente y fue detectado en la costa occidental al cabo de menos de tres años. Se cree que las aves migratorias son un factor importante de transmisión del virus.

En EEUU, se desarrolló un programa federal para facilitar orientación y financiación a los estados con el fin de que vigilaran el virus. Los programas estatales constaban de distintas combinaciones de medidas de vigilancia de las aves salvajes, veterinarios, humanos, mosquitos y pollos centinela. Pronto se supo que la mortalidad de las aves salvajes, junto con las pruebas de diagnóstico del virus del oeste del Nilo, sería un excelente indicador de la actividad vírica de la zona. Además, la vigilancia de las aves salvajes brindó a la sanidad pública la oportunidad de emitir avisos antes de que se dieran casos en seres humanos.

Los humanos se infectan por picadura de mosquitos infectados y el virus ha sido aislado en numerosas especies de mosquitos. Pero las aves con infección mortal por virus del oeste del Nilo tienen grandes cantidades de virus en numerosos tipos de tejidos, así que deben tomarse precauciones sanitarias para evitar que se infecten las personas encargadas de realizar el diagnóstico. En EEUU, 18 personas fallecieron en los tres primeros años y estas muertes coincidieron con los meses de verano, cuando los mosquitos son más activos. En 2002 se declararon 274 casos mortales en humanos. Al final del verano, se había detectado el virus en aves salvajes, seres humanos o caballos en 44 estados, así como en el Distrito de Columbia. Se confirmaron infecciones víricas en más de 10 000 aves salvajes muertas. En Canadá, hubo 388 casos humanos, 11 de ellos mortales, en Ontario y Quebec.

No se sabe qué efecto tiene el virus del oeste del Nilo en las poblaciones de aves salvajes. Se han registrado infecciones mortales en más de 135 especies aviarias hasta el día de hoy, así como en un número reducido de mamíferos salvajes. Entre las aves, los cuervos (*Corvus spp.*) y el arrendajo azul (*Cyanocitta cristata*) son especialmente susceptibles a la infección mortal y son especies clave para los programas de control que comprenden una vigilancia de las aves. Pese a que estas especies abundan en prácticamente todo el continente, el impacto de la mortalidad causada por el virus del oeste del Nilo en sus poblaciones puede ser considerable. Lo que es más, el efecto de la mortalidad causada por el virus en especies aviarias en peligro de extinción es muy preocupante.

La situación que ha provocado el virus del oeste del Nilo en Norteamérica en los últimos tres años es un excelente ejemplo de cómo una enfermedad emergente puede propagarse rápidamente entre una población anfitriona muy móvil y de cómo la cooperación entre los entes públicos y privados de sanidad animal, las universidades y los organismos de administración de la naturaleza, entre otros, es esencial para poder reaccionar de modo oportuno y equilibrado.

El virus de Ebola en África occidental

El Grupo de Trabajo de Enfermedades de los Animales Salvajes analizó y consideró la información facilitada por los informes sobre el brote en curso de la enfermedad de Ebola en gorilas, chimpancés y humanos en la República del Congo.

De estos informes se desprenden ciertos hechos importantes, a saber:

- Hasta el día de hoy, todos los esfuerzos realizados para identificar el reservorio selvático del virus, así como su modo de transmisión a los grandes simios, han sido vanos.
- No se ha descartado la posibilidad de que exista un vector alado o que no vuele.
- En los grandes simios, se desconoce el mecanismo de la infección primaria, pero parece que la infección por contacto secundario entre miembros del mismo grupo familiar es la causa de la desaparición de muchos grupos conocidos y bien estudiados.
- En el ser humano, parece haber un vínculo causal con la manipulación, el despiece o el consumo de canales de primates, o por contacto secundario con personas infectadas. Las campañas de información del público parecen ser esenciales para influir sobre la exposición humana, aunque las creencias locales puedan ser una barrera importante para la puesta en práctica.
- La aparente relación espacial entre la mortalidad de los primates y zonas remotas (para los humanos) pero densamente pobladas por simios indica una posible relación con la densidad. Si la dependencia de la densidad es un factor, entonces la pauta de desarrollo de la enfermedad a largo plazo podría incluir casos esporádicos entremezclados con epidemias cíclicas dependientes de la demografía.
- Como parece que grupos familiares enteros son eliminados por completo, cabe suponer que no hay ninguna predilección de sexo o edad.
- Una incógnita importante sigue siendo si el 5 o 10% de supuestos supervivientes estuvieron expuestos y se inmunizaron.

Es por lo tanto es difícil asesorar o proponer soluciones para un problema cuyas características epidemiológicas siguen sin conocerse bien.

Habida cuenta de estas incógnitas, sería irresponsable prescribir medidas de control inmediatas. Además, hay dos grandes escuelas de tratamiento de esta enfermedad, que puede llegar a tener un gran impacto en los simios en peligro de extinción y las comunidades humanas vecinas, a saber:

- Los que abogan por emprender acciones inmediatas, con uso de técnicas muy agresivas pero cuya eficacia no ha sido demostrada.
- Los que se inclinan por realizar una investigación epidemiológica para intentar determinar cuál es la estrategia con más probabilidades de tener éxito.

El Grupo de Trabajo de las Enfermedades de los Animales Salvajes quiere comentar lo siguiente en relación con la enfermedad de Ebola:

- a) La investigación epidemiológica y la posibilidad de desarrollar una vacuna eficaz (tanto para los humanos como para los grandes simios) deberían acelerarse e intensificarse.
- b) Deben intensificarse, en la medida de lo posible, las campañas de información sobre cómo protegerse al estar en contacto con canales de primates o con cadáveres humanos.
- c) Podría probarse de suprimir los puentes naturales (árboles caídos) que salvan los obstáculos a la circulación, como son los ríos o las carreteras, como medida provisional a tomar en determinados lugares, donde se haya determinado el límite de la propagación espacial de la infección.
- d) Proceder a talas masivas para formar un corredor de 100 metros de anchura en la selva que impida el paso de los gorilas y chimpanzés no servirá probablemente para nada.
- e) Destruir colonias de murciélagos porque es posible que sean vectores o anfitriones potenciales es intolerable. No sólo no se dispone de pruebas de su papel en la epidemiología de esta infección, sino que además, si la infección fuera transmitida por artrópodos, su propagación sería acelerada por la destrucción masiva de los murciélagos insectívoros. Además, no debe subestimarse el impacto ecológico de la despoblación de los murciélagos frugívoros.

- f) Asimismo, es preocupante que se empleen acciones y técnicas como los explosivos y armas de fuego, la captura y el desplazamiento, que pueden atemorizar y causar la dispersión de los grandes simios y/o los posibles reservorios selváticos de los vectores del virus de Ébola.

6. El Grupo de Trabajo de las Enfermedades de los Animales en la web de la OIE

El doctor K. Ben-Jebara, jefe del Departamento de Información de la OIE, presentó al grupo el nuevo sitio web de la organización, donde los grupos de trabajo disponen de página propia. De esta manera, el Grupo de Trabajo de las Enfermedades de los Animales Salvajes podrá difundir informaciones pertinentes sobre los servicios veterinarios y facilitará que sean declaradas adecuadamente las enfermedades importantes de la fauna salvaje.

El doctor Artois se reunirá con Caroline Malotau, “webmaster” de la OIE, para explicarle cómo debe presentarse la página web del grupo. El grupo propuso que ésta recoja su mandato y cometido, así como los informes que ha presentado al Comité Internacional, a ser posible en formato PDF, para que los interesados puedan guardarlos.

El grupo habló con el doctor Ben-Jebara de métodos para aumentar la transparencia y eficacia de las declaraciones de enfermedades de la fauna salvaje a la OIE a lo largo del año. Es algo particularmente interesante para los países que no han hecho muchas declaraciones de este tipo, o para los países que no son miembros de la organización. Se habló también de la intervención del Comité Internacional y de la Comisión del Código, si se establece una lista única de enfermedades. El grupo expresó la opinión de que quizás el Grupo de Especialistas Veterinarios de IUCN pueda servir de intermediario para contactar con los países que no declaran o lo hacen mal.

7. Consecuencias de la Iniciativa Mundial OIE/FAO para el Control Progresivo de la Fiebre Aftosa y otras Enfermedades Transnacionales de los Animales

El doctor Dewan Sibartie, jefe adjunto del departamento Científico y Técnico de la OIE, presentó este tema destacando las iniciativas tomadas por la OIE y la FAO para instaurar un control progresivo de la fiebre aftosa y otras enfermedades transnacionales. El plan comprende dos componentes principales: a) Establecer un Sistema de Alerta Temprana para informar sobre las principales enfermedades de los animales, que administrarán conjuntamente la FAO, la OIE y la OMS; y b) El control efectivo de las principales enfermedades de los animales, en especial en los países en desarrollo, con el objetivo de promover el comercio internacional de animales y productos derivados. Esto último será coordinado por una secretaría conjunta de la FAO y la OIE, bajo la supervisión de un Comité Rector (Steering Committee). Las acciones regionales serán coordinadas por los representantes de las estructuras regionales de la FAO y la OIE. El Dr. Sibartie invitó al grupo a que considere cómo incorporar las enfermedades de la fauna salvaje al Plan Mundial.

El Grupo de trabajo observó que los animales, tanto salvajes como domésticos, así como sus parásitos y vectores patógenos, no respetan las fronteras geográficas ni políticas. Las barreras instaladas por el hombre, las vallas y los cierres sí que encierran, no obstante, a la mayoría de los animales domésticos. Por otra parte, a falta de barreras materiales, como es el caso de muchas fronteras, los animales salvajes y sus patógenos pueden extenderse, si las condiciones ecológicas son favorables. Es fácil de predecir que, si existen puentes biológicos sobre las fronteras, como resultado de la contigüidad de poblaciones de animales salvajes, entonces si no se toman medidas de control transnacional, los agentes patógenos y sus vectores se extenderán por allá donde vayan sus huéspedes. La situación actual y pasada de la peste porcina clásica y la rabia en Europa son buenos ejemplos de ello, así como los riesgos que entrañan los parques transfronterizos en África y otras partes del globo.

En cuanto a estos parques transfronterizos, las ventajas que supone para la conservación de la naturaleza la expansión de zonas protegidas, en un mundo donde lo normal es que sean los humanos los que ganan terreno, hacen de ellos una iniciativa positiva para el objetivo a largo plazo de la conservación de la biodiversidad y la expansión del ecoturismo. Pero todos los países que participan en estas iniciativas deben emprenderlas con los ojos bien abiertos y estar atentos a las posibles consecuencias para la sanidad animal de la circulación transfronteriza de vectores o enfermedades significativas. Las autoridades competentes tendrán que estudiar planes de prevención de riesgos y estrategias de lucha contra las enfermedades.

8. Sensibilidad y Especificidad de las Pruebas de Diagnóstico para los Animales Salvajes

El Grupo de Trabajo pasó revista a debates previos e informaciones relativas a la validez de las pruebas oficiales para diagnosticar las enfermedades de las Listas A y B (*Manual de Normas*) cuando se aplican a muestras de especies de animales salvajes. Está claro que pruebas como el aislamiento de virus y la PCR son independientes de la especie, pero que algunas pruebas serológicas pueden no ser válidas para algunas especies. Todo depende de las diferencias en las especies en lo relativo a la cantidad de agente patógeno difundido y la necesidad subsiguiente de utilizar un procedimiento de amplificación serológica. Si se utilizan pruebas cuyo resultado depende de la especie para las que no han sido validadas, pueden obtenerse falsos positivos y falsos negativos y no podrán interpretarse correctamente.

En los próximos tres años, el Grupo de Trabajo, consultando a los grupos de especialistas en enfermedades y a los laboratorios de referencia, emprenderá una revisión de todas las pruebas para las enfermedades de las Listas A y B que se describen en el *Manual de Normas* para determinar cuáles son válidas para todas las especies de animales huéspedes. El grupo informará al respecto a la Comisión de Normas y le presentará sus recomendaciones, si procede, para añadir al *Manual de Normas* las observaciones útiles para evitar que se utilicen pruebas no válidas sobre animales salvajes.

Se determinó el protocolo a seguir para poder contar con la asistencia de la OIE. El grupo tomó nota de que el plazo para comunicar enmiendas al *Manual* para la edición de 2004 expira en mayo de 2003. No obstante, las enmiendas presentadas por el grupo en la reunión anual pueden, mediante propuestas oficiales enviadas por la Oficina de Normas de la OIE, ser aprobadas para un año. El grupo también tomó nota de que los nombres de los expertos en enfermedades son aprobados por el Comité Internacional pasando por la Comisión de Normas.

9. Cuestionarios sobre enfermedades de los animales salvajes

a) Cuestionario anual sobre enfermedades para 2002

El grupo estudió los resultados obtenidos por el cuestionario anual que se envía a los jefes de servicios veterinarios para que informen sobre los casos de enfermedades en animales salvajes. Los países miembros remitieron en total 43 cuestionarios a la Oficina Central de la OIE. El grupo debatió sobre varios mecanismos posibles para que aumente el grado de participación de los países y, así, se obtenga un panorama más completo de la situación en el mundo. Una medida que podría ser útil para los servicios veterinarios y mejoraría la toma de informaciones, consistiría en que cada veterinario en jefe designe a un funcionario como persona de contacto para todo lo relativo a la fauna salvaje de su país y le comunique el nombre al miembro del grupo de trabajo que se encargue de su región.

El grupo convino en que este sistema sería muy útil en los países donde se hacen pocas declaraciones de enfermedades, de hecho, es lo que ya se practica en muchos países desarrollados. Cada veterinario jefe puede delegar esta responsabilidad o actuar él mismo como persona de contacto. La Oficina Central afirmó que sería beneficioso y se comprometió a ponerse en contacto con todos los servicios veterinarios y establecer una lista de personas o instituciones de contacto para todos los países miembros. La Oficina Central también convino en asistir al grupo de trabajo para que se obtenga un mayor grado de participación en la encuesta anual sobre enfermedades salvajes, trabajando con las Comisiones Regionales.

El grupo estudió el cuestionario y determinó que debería ser revisado para 2003, de tal modo que sea más fácil de entender y de completar. También fueron revisadas las listas de enfermedades, en particular las de la lista B, y se aclararon los nombres. Concretamente, se clarificó la nomenclatura y se decidió utilizar los nombres de los agentes etiológicos, en lugar de los nombres comunes o de género. Al menos un País Miembro planteó que se presentara ese tema como punto del orden del día para la reunión del grupo en 2003. El resultado se presenta en el Anexo III.

Este año, por primera vez, los resultados de la encuesta anual se presentan en cuadros con textos que explican algunos temas o enfermedades para cada región. El resultado se presenta en el Anexo IV.

b) Cuestionario sobre el control de las enfermedades de los animales salvajes

En 2002, la Oficina Central envió un segundo cuestionario en nombre del grupo a los servicios veterinarios oficiales para pedirles que comunicaran informaciones generales sobre los programas de su país relativos a la vigilancia de las enfermedades de los animales salvajes. Cuarenta y cuatro países miembros contestaron al cuestionario.

10. Actividades propuestas para el grupo en 2003-2006 (Véase el [Anexo V](#))

11. Centros Colaboradores de la OIE para Enfermedades de la Fauna Salvaje

Debido a la preocupación creciente que inspiran las enfermedades de los animales salvajes en el mundo entero, así como la posibilidad de que se produzcan situaciones de emergencia, la OIE tendría que contar con la ayuda de los Centros Colaboradores para la gestión sanitaria de los animales salvajes. El grupo de trabajo opinó que habría que aprobar tales centros próximamente para mejorar y facilitar su mandato al colaborar con ellos.

En sus once años de actividad, el grupo de trabajo se ha visto confrontado frecuentemente con situaciones de mortalidad masiva en distintas poblaciones animales, a menudo sin que se conozca la etiología. La etiología de tal mortandad puede ser muy difícil y costosa de establecer. En India, por ejemplo, es así como se ha reducido la población de los buitres *Gyps* spp. en gran parte del subcontinente. Esto no sólo pone en peligro valiosos recursos naturales, sino que también puede tener efectos nocivos para la salud humana. Por ejemplo, al disminuir la presencia de los buitres en los vertederos de basuras, ha aumentado la de los perros asilvestrados, lo que a su vez ha causado un aumento de los casos de rabia en humanos. Así las cosas, los centros colaboradores podrían resultar muy útiles al constituir un contacto con una amplia gama de conocimientos en materia de epidemiología e identificación de agentes patógenos.

El grupo de trabajo convino en colaborar para definir los criterios según los cuales la OIE seleccionará a los centros colaboradores.

12. Varios

Organismos Modificados Genéticamente, vacunas y anticoncepción de los animales salvajes

Se ha señalado a la atención de la OIE que se han desarrollado organismos modificados genéticamente (OMG) para ayudar en la gestión de la fauna salvaje. Estos organismos podrían difundirse y transmitirse entre hospedadores susceptibles. Lo que podría tener consecuencias internacionales, ya que esta propagación podría llegar a países con distintos objetivos de gestión de las especies en cuestión.

El grupo de trabajo ya expresó su preocupación en sus informes ante el Comité Internacional en 1994, 1996, 1998 y 2001. Ha hecho recomendaciones sobre el peligro potencial que supone difundir organismos modificados genéticamente que pueden propagarse espontáneamente entre los animales salvajes.

En cuanto al control de la fecundidad de los animales salvajes, en sus informes de 1994 y 1996, el grupo de trabajo declaraba: *“Administrar vacunas anticonceptivas a los animales salvajes, así como sus efectos en la especie objetivo y otras, es algo que inspira dudas en cuanto a la protección del medio ambiente y el bienestar de los animales. Algunos de los anticonceptivos estudiados en el pasado o con los que se han hecho experimentos a escala limitada, tienen efectos nocivos potenciales. Puede ser difícil mantener a los agentes infecciosos, que pueden servir como vector para administrar inmunocontraceptivos, dentro de los límites estrictos de la población objetivo. Las ventajas e inconvenientes de las distintas técnicas deben ser estudiados detenidamente y evaluados.”*

En su informe de 1998, el grupo trataba la cuestión de la vacunación de conejos sueltos contra la enfermedad hemorrágica viral con una cepa de mixomavirus modificada genéticamente para contener el antígeno a la enfermedad hemorrágica. En esa ocasión declaraba: *“la seguridad (de tales vacunas) para las poblaciones de animales debe evaluarse y, cuando proceda, para los humanos. La vacuna será segura no sólo para la especie objetivo, sino también para las principales especies no objetivo que puedan quedar expuestas a la vacuna al ingerir cebos, o por depredación o al consumir los restos de las especies objetivo.*

Los organismos portadores de la vacuna no deben emplearse en la fauna salvaje si pueden transmitirse de los animales vacunados a los no vacunados.”

El grupo considera que estas observaciones siguen siendo pertinentes.

.../Anexos

**REUNIÓN DEL GRUPO DE TRABAJO DE LA OIE
DE ENFERMEDADES DE LOS ANIMALES SALVAJES**

París, 17 – 19 de febrero de 2003

Orden del día

1. Situación epidemiológica de algunas enfermedades de los animales salvajes en 2002
 2. Puntos que se desprenden de las actas de la reunión del Grupo en febrero de 2002
 3. Respuesta de los delegados al informe del Dr. Artois ante la Sesión General de la OIE en mayo de 2002
 4. Prevención de las enfermedades exóticas de los animales
 5. Temas de debate especial: La caquexia crónica y el virus del oeste del Nilo en Norteamérica, la fiebre hemorrágica Ebola en Africa
 6. El Grupo de Trabajo de las Enfermedades de los Animales en la web de la OIE
 7. Consecuencias de la Iniciativa Mundial OIE/FAO para el Control Progresivo de la Fiebre Aftosa y otras Enfermedades Transnacionales de los Animales
 8. Sensibilidad y Especificidad de las Pruebas de Diagnóstico para los Animales Salvajes
 9. Cuestionarios sobre enfermedades de los animales salvajes
 10. Actividades propuestas para el grupo en 2003-2006
 11. Centros Colaboradores de la OIE para Enfermedades de la Fauna Salvaje
 12. Varios
-

**REUNIÓN DEL GRUPO DE TRABAJO DE LA OIE DE ENFERMEDADES
DE LOS ANIMALES SALVAJES
París, 17 – 19 de febrero de 2003**

Lista de participantes

MIEMBROS

Dr Michael H. Woodford (*Presidente*)

Quinta Margarida
c/o Apartado 1084
8000-000 Loule
Algarve
PORTUGAL
Tel: (351-289) 999 556
Fax: (351-289) 414 078
E-mail: dinton@aol.com

Dr Torsten Mörner

Senior Veterinary Officer
Associate Professor
Department of Wildlife
National Veterinary Institute
751 89 Uppsala
SUECIA
Tel: (46-18) 67 4214
Fax: (46-18) 30 9162
E-mail: torsten.morner@sva.se

Dr Roy Bengis

Veterinary Investigation Centre
P.O. Box 12
Skukuza 1350
SUDÁFRICA
Tel: (27-13) 735 5641
Fax: (27-13) 735 5155
E-mail: royb@nda.agric.za

Dr John Fischer

Southeastern Cooperative Wildlife
Disease Study
College of Veterinary Medicine
University of Georgia
Athens - GA 30602
ESTADOS UNIDOS DE AMÉRICA
Tel: (1-706) 542 1741
Fax: (1-706) 542 5865
E-mail: jfischer@vet.uga.edu

Dr Marc Artois

Ecole Nationale Vétérinaire de Lyon
Département de santé publique vétérinaire
Unité de pathologie infectieuse
BP 83
69280 Marcy l'Etoile
FRANCIA
Tel: (33-4) 78 87 27 74
Fax: (33-4) 78 87 27 74
E-mail: m.artois@vet-lyon.fr

Dr Stephanie Haigh

Unit 40
1-7 Hampden Ave
Cremorne, NSW 2090
AUSTRALIA
Tel: (61-2) 9953 2090
E-mail: sahaigh@yahoo.com.au

OTROS PARTICIPANTES

Dr F.A. Leighton

Canadian Cooperative Wildlife Health Centre
Department of Veterinary Pathology
University of Saskatchewan
Saskatoon
Saskatchewan S7N 5B4
CANADÁ
Tel: (1.306) 966 72 81
Fax: (1. 306) 966 74 39
E-mail: ted.leighton@usask.ca

Dr Riccardo Orusa

Istituto Zooprofilattico Sperimentale of
Piedmont, Liguria and Aosta Valley
Aosta's Territorial Area – Aosta's Unit
National Reference Centre of Wild Animal Diseases
Via Guido Rey, 5
11100 Aosta
ITALIA
Tel: 0039-0165-238558
Fax: 0039-0165-236775
E-mail: riccardo.orusa@izsto.it or cermas@izsto.it

OFICINA CENTRAL DE LA OIE

Dr Alejandro Schudel

Jefe del Departamento Científico y Técnico
12 rue de Prony
75017 París
FRANCIA
Tel: (33-1) 44.15.18.88
Fax: (33-1) 42.67.09.87
E-mail: a.schudel@oie.int

Dr Dewan Sibartie

Jefe adjunto del Departamento Científico y Técnico
E-mail: d.sibartie@oie.int

Result of annual questionnaire sent by Working Group

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Algeria	No report				
B	Algeria					
W	Algeria					
A	Andorra			No	0	
B	Andorra	Game		Brucellosis	None	Serology
B	Andorra	Game		Salmonellosis	None	Isolation
B	Andorra	Game		Tuberculosis	None	Isolation
W	Andorra	Isard		Pestivirus infection	1	Suspicion
W	Andorra	Fox		Sarcoptic mange	2/21	Lab examination
W	Andorra	Sparrowhawk		Trichomoniasis	1	Ana-path
A	Angola	No report				
B	Angola					
W	Angola					
A	Argentina	No report				
B	Argentina					
W	Argentina					
A	Australia	Silver gull	<i>Larus novaehollandiae</i>	Avian Influenza	3 of 10 tested	Serology (ELISA)
A	Australia	Shy albatross	<i>Diomedea cauta</i>	Newcastle disease	1 of 37 tested	Serology (HI)
B	Australia	Crimson rosella	<i>Platycercus elegans</i>	Avian chlamydiosis	8	Histopathology, Clearview
B	Australia	Plum headed finch	<i>Neochmia modesta</i>	Avian tuberculosis	1	Histopathology, culture
B	Australia	Pacific black duck	<i>Anas superciliosa</i>	Avian tuberculosis	1	Isolation
B	Australia	Brush tailed bettong	<i>Bettongia penicillata ogilbyi</i>	Avian tuberculosis	1	Isolation
B	Australia	Superb lyrebird	<i>Menura novaehollandiae</i>	Avian tuberculosis	1	Histopathology, culture
B	Australia	Feral pig	<i>Sus scrofa</i>	Cysticercosis (<i>T. hydatigena</i>)	2	Necropsy
B	Australia	Wild dog	<i>Canis lupus dingo</i>	Echinococcosis (<i>E. granulosus</i>)	8	Necropsy
B	Australia	Red Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Echinococcosis (<i>E. granulosus</i>)	2	Necropsy
B	Australia	Feral pig	<i>Sus scrofa</i>	Hydatidosis	3	Necropsy
B	Australia	Rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Myxomatosis	Several	ELISA
B	Australia	Rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	RHD	Several	ELISA
W	Australia	Grey headed flying fox	<i>Pteropus poliocephalus</i>	Australian Bat Lyssavirus	1	IHC
W	Australia	Crimson rosella	<i>Platycercus elegans</i>	Avian Pox	3	Necropsy
W	Australia	Pied currawong	<i>Strepera graculina</i>	Avian Pox	2	Necropsy
W	Australia	Sulphur crested cockatoo	<i>Cacatua galerita</i>	Avian Pox	2	Necropsy
W	Australia	Buff banded rail	<i>Gallirallus philippensis</i>	Botulism (Types C or D)		ELISA, mouse protection tests
W	Australia	Pacific black duck	<i>Anas superciliosa</i>	Botulism (Types C or D)		ELISA, mouse protection tests
W	Australia	Grey teal	<i>Anas gracilis</i>	Botulism (Types C or D)		ELISA, mouse protection tests
W	Australia	Hardhead duck	<i>Aythya australis</i>	Botulism (Types C or D)		ELISA, mouse protection tests
W	Australia	Native hen	<i>Gallinula spp.</i>	Botulism (Types C or D)		ELISA, mouse protection tests
W	Australia	Black winged stilt	<i>Himantopus himantopus</i>	Botulism (Types C or D)		ELISA, mouse protection tests
W	Australia	Tree frog	<i>Litoria caerulea</i>	Chytridiomycosis	1	Necropsy
W	Australia	Banjo frog	<i>Limnodynastes dumerilli</i>	Chytridiomycosis	1	Necropsy
W	Australia	Sulphur crested cockatoo	<i>Cacatua galerita</i>	Circovirus	10	Necropsy
W	Australia	Rainbow lorikeet	<i>Trichoglossus haematodus</i>	Circovirus	17	Necropsy
W	Australia	Diamond python	<i>Morelia spilota spilota</i>	Inclusion body disease	1	Necropsy
W	Australia	Red wing parrot	<i>Aprosmictus erythropterus</i>	Inclusion body disease	1	Necropsy
W	Australia	Galah	<i>Cacatua roseicapilla</i>	Inclusion body disease	2	Necropsy
W	Australia	Sugar glider	<i>Petaurus breviceps</i>	Listeriosis	1	Isolation
W	Australia	Various native species		Salmonellosis	N/A	Isolation
W	Australia	Common wombat	<i>Vombatus ursinus</i>	Sarcoptic mange	5	Necropsy
W	Australia	Water rat	<i>Hydromys chrysogaster</i>	Toxoplasmosis	1	Necropsy
W	Australia	Common wombat	<i>Vombatus ursinus</i>	Toxoplasmosis	1	Necropsy
W	Australia	Eastern grey kangaroo	<i>Macropus giganteus giganteus</i>	Toxoplasmosis	1	Necropsy
W	Australia	Agile wallaby	<i>Macropus agilis</i>	Toxoplasmosis	1	Necropsy
W	Australia	Indo-Pacific dolphin	<i>Sousa chinensis</i>	Toxoplasmosis	2	Necropsy

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Austria			No		
B	Austria	Alpine ibex	<i>Capra ibex</i>	Avian tuberculosis	1	Isolation
B	Austria	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	Avian tuberculosis	2	Isolation
B	Austria	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Brucellosis	1	Necropsy
B	Austria	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>	4	Microscopy
B	Austria	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Paratuberculosis	2	Isolation
B	Austria	Fallow deer	<i>Dama dama</i>	Paratuberculosis	1	Isolation
B	Austria	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	21	Necropsy
B	Austria	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Rabies	2	Necropsy
B	Austria	Badger	<i>Meles meles</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Austria	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	RHD	2	Hemagglut.
B	Austria	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Tularemia	14	Necropsy
W	Austria	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	EBHS	5	Necropsy
W	Austria	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Listeriosis	2	Isolation
W	Austria	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Pasteurellosis		Isolation
W	Austria	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pasteurellosis	2	Necropsy
W	Austria	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pestivirus infection	1	NT
W	Austria	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pseudotuberculosis	2	Isolation
W	Austria	Alpine ibex	<i>Capra ibex</i>	Pseudotuberculosis	1	Isolation
W	Austria	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pseudotuberculosis	9	Necropsy
W	Austria	Raven	<i>Corvus corax</i>	Salmonellosis	1	Isolation
W	Austria	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Salmonellosis (<i>S. choleraesuis</i>)	6	Isolation
W	Austria	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Salmonellosis (<i>S. enteritidis</i>)	1	Isolation
W	Austria	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	3	Necropsy
A	Belgium	No report				
B	Belgium					
W	Belgium					
A	Belize			No		
B	Belize	Fox		Rabies	1	
W	Belize					
A	Benin			No		
B	Benin					
W	Benin					
A	Bolivia	No Report				
B	Bolivia					
W	Bolivia					
A	Botswana	No report				
B	Botswana					
W	Botswana					
A	Brazil			No		
B	Brazil	Recife broad nosed bat	<i>Platyrrhinus recifinus</i>	Rabies	80	FAT
B	Brazil	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	26	FAT
W	Brazil					
A	Bulgaria	No report				
B	Bulgaria					
W	Bulgaria					
A	Burkina Faso	No report				
B	Burkina Faso					
W	Burkina Faso					
A	Burundi	No report				
B	Burundi					
W	Burundi					
A	Central African Rep.	No report				
B	Central African Rep					
W	Central African Rep					

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Cameroon	No report				
B	Cameroon					
W	Cameroon					
A	Canada			No		
B	Canada	Various/Multiple	Aves	Avian Pox	endemic	
B	Canada	Various/multiple	Aves	Avian Tuberculosis	endemic	
B	Canada	Bison	<i>Bison bison</i>	Bovine Brucellosis	endemic - 1 herd	
B	Canada	Bison	<i>Bison bison</i>	Bovine Tuberculosis	endemic - 1 herd	
B	Canada	Deer, White-tailed	<i>Odocoileus virginianus</i>	Bovine Tuberculosis	1	Isolation
B	Canada	Caribou	<i>Rangifer tarandi</i>	Echinococcosis	endemic	
B	Canada	Moose	<i>Alces alces</i>	<i>Echinococcus granulosus</i>	endemic	
B	Canada	Wolf	<i>Canis lupus</i>	<i>Echinococcus granulosus</i>	endemic	
B	Canada	Cormorant	<i>Phalacrocorax auritus</i>	Fowl Cholera/Pasteurellosis	>1000	Isolation
B	Canada	Duck, Eider	<i>Somateria mollissima</i>	Fowl Cholera/Pasteurellosis	>1000	Isolation
B	Canada	Goose, Snow	<i>Chen caerulescens</i>	Fowl Cholera/Pasteurellosis	>100	Isolation
B	Canada	Gulls	<i>Larus sp.</i>	Fowl Cholera/Pasteurellosis	Several	Isolation
B	Canada	Finch, House	<i>Carpodacus mexicanus</i>	<i>Mycoplasma gallisepticum</i>	>10	Isolation
B	Canada	Bat,	<i>multiple species</i>	Rabies	112	FAT/isolation
B	Canada	Bear, Grizzly	<i>Ursus horribilis</i>	Rabies	1	FAT/isolation
B	Canada	Fox, Arctic	<i>Alopex lagopus</i>	Rabies	11	FAT/isolation
B	Canada	Fox, red	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	54	FAT/isolation
B	Canada	Raccoon	<i>Procyon lotor</i>	Rabies	26	FAT/isolation
B	Canada	Skunk, striped	<i>Mephitis mephitis</i>	Rabies	101	FAT/isolation
B	Canada	Wolf	<i>Canis lupus</i>	Rabies	1	FAT/isolation
B	Canada	Various/multiple	<i>Mammalia</i>	Trichinellosis	endemic	
W	Canada	Dove, Rock	<i>Columba livia</i>	Avian Paramyxovirus 1	<10	IHC
W	Canada	Owl, Great Horned	<i>Bubo virginianus</i>	Avian Paramyxovirus 1	1	IHC
W	Canada	Mouse, Deer	<i>Peromyscus maniculatus</i>	<i>Bartonella sp.</i>	>10	culture, PCR
W	Canada	Squirrel, Ground	<i>Spermophilus sp.</i>	<i>Bartonella sp.</i>	<10	Isolation
W	Canada	Raccoon	<i>Procyon lotor</i>	Baylisascaris	endemic	Necropsy
W	Canada	Caribou	<i>Rangifer tarandi</i>	Besnoitosis	endemic	Histology
W	Canada	Mouse, Deer	<i>Peromyscus maniculatus</i>	<i>Borellia burgdorferi</i>	endemic in one region	various (PCR)
W	Canada	Aves		Botulism Type C	Several	Mouse inoculation
W	Canada	Loon, Common	<i>Gavia immer</i>	Botulism Type E	~1000	Mouse inoculation
W	Canada	Merganser ducks	<i>Mergus sp.</i>	Botulism Type E	>1000	Mouse inoculation
W	Canada	Caribou	<i>Rangifer tarandi</i>	<i>Brucella suis</i> biotype 4	endemic	
W	Canada	Mammalia: Carnivora	Carnivores	Canine Distemper	Several	IHC
W	Canada	Amphibia		Chytridiomycosis	endemic	Histology, IHC
W	Canada	Deer, Mule	<i>Odocoileus hemionus</i>	Chronic Wasting Disease	3	IHC
W	Canada	Deer, White-tailed	<i>Odocoileus virginianus</i>	Chronic Wasting Disease	1	IHC
W	Canada	Mammalia: Ovis/Oreamnos		Contagious ecthyma	endemic	Histology
W	Canada	Mouse, Deer	<i>Peromyscus maniculatus</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>	<10	Necropsy
W	Canada	Caribou	<i>Rangifer tarandi</i>	<i>Elaphostrongylus rangiferi</i>		Necropsy
W	Canada	Moose	<i>Alces alces</i>	<i>Elaphostrongylus rangiferi</i>	Several	Necropsy
W	Canada	Loon, Common	<i>Gavia immer</i>	<i>Erysipelothrix rhusiopathiae</i>	1	Isolation
W	Canada	Mammalia: Artiodactyla	Cervids	<i>Fascioloides magna</i>	Several	Necropsy
W	Canada	Deer, White-tailed	<i>Odocoileus virginianus</i>	<i>Parelaphostrongylus tenuis</i>	Several	Necropsy
W	Canada	Mammalia: Carnivora	Carnivores	Parvovirus	Several	Various
W	Canada	Amphibia		Ranavirus diseases	Endemic	Culture, IHC, PCR
W	Canada	Cormorant	<i>Phalacrocorax auritus</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	Several	Isolation
W	Canada	Gulls	<i>Larus sp.</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	>10	Isolation
W	Canada	Heron	<i>Ardea herodias</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	<10	
W	Canada	Owl, Snowy	<i>Nyctea scandiaca</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	1	Isolation
W	Canada	Pine Siskin	<i>Carduelis pinus</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	Several	Isolation
W	Canada	Redpoll, Common	<i>Carduelis flammea</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	Several	Isolation
W	Canada	Sparrow, House	<i>Passer domesticus</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	Several	Isolation
W	Canada	Mammalia: Carnivora	<i>raccoons, canids</i>	Sarcoptic mange	Several	Histology, Parasitology
W	Canada	Dove, Mourning	<i>Zenaidura macroura</i>	Trichomoniasis	<10	Necropsy
W	Canada	Goshawk	<i>Accipiter gentilis</i>	Trichomoniasis	1	Necropsy
W	Canada	Hawk, Cooper's	<i>Accipiter cooperii</i>	Trichomoniasis	1	Necropsy
W	Canada	Aves, Mammalia		West Nile Virus	600 +	PCR, Culture, IHC

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Chad	No report				
B	Chad					
W	Chad					
A	Chile	No Report				
B	Chile					
W	Chile					
A	Colombia	No Report				
B	Colombia					
W	Colombia					
A	Comoros	No report				
B	Comoros					
W	Comoros					
A	Congo	No report				
B	Congo					
W	Congo					
A	Cote d'Ivoire	No report				
B	Cote d'Ivoire					
W	Cote d'Ivoire					
A	Cuba	No Report				
B	Cuba					
W	Cuba					
A	Cyprus			No		
B	Cyprus	"Sheep"	<i>Ovis melini ophion</i>	Paratuberculosis	6	Serology
W	Cyprus			No		
A	Czech rep.			No		
B	Czech rep.	Hare (species not given)	<i>Lepus</i> sp	Brucellosis	58	HA+PCR
B	Czech rep.	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	3	FAT
B	Czech rep.	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	3	Digestion
B	Czech rep.	Hare (species not given)	<i>Lepus</i> sp	Tularemia	317	HA+PCR
W	Czech rep.			No		
A	Dem. Rep. of Congo			No		
B	D. Rep. Congo			No		
W	D.Rep.Congo	Gorillas	<i>Gorilla gorilla</i>	Ebola	Unknown	Necropsy and Laboratory
A	Denmark			No		
B	Denmark	Gulls	<i>Larus</i> sp	Pasteurellosis	3	Isolation
B	Denmark	Eider duck	<i>Somateria mollissima</i>	Pasteurellosis	7	Isolation
B	Denmark	Oystercatcher	<i>Haematopus ostralegus</i>	Pasteurellosis	1	Isolation
B	Denmark	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Brucellosis	2	Isolation
W	Denmark	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pasteurellosis	3	Necropsy
W	Denmark	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	2	Necropsy
W	Denmark	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pseudotuberculosis	3	Bacteriology
W	Denmark	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pseudotuberculosis	1	Bacteriology
W	Denmark	Stone marten	<i>Martes foina</i>	Canine distemper	1	Necropsy
W	Denmark	Badger	<i>Meles meles</i>	Canine distemper	8	Necropsy
W	Denmark	Pole cat		Canine distemper	1	Necropsy
W	Denmark	Marten	<i>Martes martes</i>	Canine distemper	1	Necropsy
W	Denmark	Badger	<i>Meles meles</i>	Pasteurellosis	1	Isolation
W	Denmark	Badger	<i>Meles meles</i>	Listeriosis	1	Isolation
W	Denmark	Common gull	<i>Larus canus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Badger	<i>Meles meles</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Stone marten	<i>Martes foina</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Bullfinch	<i>Pyrrhula pyrrhula</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Pole cat		Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Hedgehog	<i>Erinaceus europaeus</i>	Salmonellosis (<i>S. Derby</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Hedgehog	<i>Erinaceus europaeus</i>	Salmonellosis (<i>S. enteritidis</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Gulls	<i>Larus</i> sp.	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	Denmark	Common seal	<i>Phoca vitulina</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	isolation

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
W	Denmark	Common seal	<i>Phoca vitulina</i>	Pasteurellosis	1	Isolation
W	Denmark	Common seal	<i>Phoca vitulina</i>	Phocine distemper	36	PCR
A	Dominican rep.	No Report				
B	Dominican rep.					
W	Dominican rep.					
A	Egypt	No report				
B	Egypt					
W	Egypt					
A	El Salvador			No		
B	El Salvador			No		
W	El Salvador			No		
A	Equador	No Report				
B	Equador					
W	Equador					
A	Eritrea	No report				
B	Eritrea					
W	Eritrea					
A	Ethiopia			No		
B	Ethiopia			No		
W	Ethiopia			no		
A	Finland			No		
B	Finland	Moose	<i>Alces alces</i>	<i>Echinococcus granulosus</i>	4	Necropsy
B	Finland	Reindeer	<i>Rangifer tarandus</i>	<i>Echinococcus granulosus</i>	15	Necropsy
B	Finland	Squirrel	<i>Sciurus vulgaris</i>	<i>Pasteurella multocida</i>	1	Necropsy
B	Finland	Lynx	<i>Lynx lynx</i>	Trichinellosis	32	Necropsy
B	Finland	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Trichinellosis	5	Necropsy
B	Finland	Wolf	<i>Canis lupus</i>	Trichinellosis	5	Necropsy
B	Finland	Brown bear	<i>Ursus arctos</i>	Trichinellosis	1	Necropsy
B	Finland	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	2	Necropsy
B	Finland	Mountain hare	<i>Lepus timidus</i>	Tularemia	5	Necropsy
B	Finland	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Tularemia	2	Necropsy
W	Finland	Varying hare	<i>Lepus timidus</i>	EBHS	11	Necropsy
W	Finland	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	<i>Pasteurella multocida</i>	2	Necropsy
W	Finland	Varying hare	<i>Lepus timidus</i>	<i>Pasteurella multocida</i>	3	Necropsy
W	Finland	Hedgehog	<i>Erinaceus europaeus</i>	Salmonellosis (<i>S. enteritidis</i>)	4	Necropsy
W	Finland	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Salmonellosis (<i>S. Konstanž</i>)	1	Necropsy
W	Finland	Ermine	<i>Mustela sp.</i>	Salmonellosis (<i>S. sp.</i>)	1	Necropsy
W	Finland	Hedgehog	<i>Erinaceus europaeus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Necropsy
W	Finland	Otter	<i>Lutra lutra</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Necropsy
W	Finland	Squirrel	<i>Sciurus vulgaris</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	2	Necropsy
W	Finland	Black headed gull	<i>Larus ridibundus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	3	Necropsy
W	Finland	Herring gull	<i>Larus argentatus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	5	Necropsy
W	Finland	Great tit	<i>Parus major</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Necropsy
W	Finland	Bullfinch	<i>Pyrrhula pyrrhula</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Necropsy
W	Finland	Raccoon dog	<i>Nyctereutes procyonoides</i>	Sarcoptic mange	6	Necropsy
W	Finland	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	7	Necropsy
W	Finland	Lynx	<i>Lynx lynx</i>	Sarcoptic mange	1	Necropsy
W	Finland	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Toxoplasmosis	7	Necropsy
W	Finland	Varying hare	<i>Lepus timidus</i>	Toxoplasmosis	2	Necropsy
A	France	Wild Boar	<i>Sus scrofa</i>	Classical Swine Fever	22	Virology
A	France	Wild Boar	<i>Sus scrofa</i>	Classical Swine Fever	37	Serology
A	France	Wild Boar	<i>Sus scrofa</i>	Classical Swine Fever	3	Serology
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Aujeszky disease	101	Serology
B	France	Wood Pigeon	<i>Columba palumbus</i>	Avian tuberculosis	1	Isolation
B	France	Buzzard	<i>Buteo buteo</i>	Avian tuberculosis	1	Isolation
B	France	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	Bovine tuberculosis	11	Isolation
B	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Bovine tuberculosis	1	Isolation
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Bovine tuberculosis	25	Isolation

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
B	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Brucellosis (<i>B. suis</i> 2)	6	Isolation
B	France	Ibex	<i>Capra ibex ibex</i>	CAE-Maedi/Visna	2	Serology
B	France	Ibex	<i>Capra ibex ibex</i>	CAE-Maedi/Visna	1	Isolation PCR
B	France	Red-legged Partridge	<i>Alectoris rufa</i>	Chlamyophilosis	1	Bacteriology
B	France	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Cysticercosis	11	Necropsy
B	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Cysticercosis	12	Necropsy
B	France	Badger	<i>Meles meles</i>	Cysticercosis	1	Necropsy
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Cysticercosis	3	Necropsy
B	France	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Cysticercosis	6	necropsy
B	France	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	<i>Echinococcus granulosus</i>	1	necropsy parasitology
B	France	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>	1	Necropsy
B	France	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>	5	Parasitology
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>	2	Histology + PCR
B	France	Marmott	<i>Marmotta marmotta</i>	<i>Echinococcus</i> sp.	1	Necropsy
B	France	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Leptospirosis	1	necropsy
B	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Leptospirosis	1	serology
B	France	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Myxomatosis	10	Necropsy
B	France	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Myxomatosis	1	Virology
B	France	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Paratuberculosis	1	isolation (BACAAR)
B	France	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	Paratuberculosis	1	Isolation (BACAAR)
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Porcine brucellosis	13	isolation <i>B. suis</i> 2
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Porcine brucellosis	26	<i>Brucella</i> PCR
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Porcine brucellosis	525	serology
B	France	Serotine bat	<i>Eptesicus serotinus</i>	Rabies (EBL)	2	isolation
B	France	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	RHD	103	ELISA detection of antigen
B	France	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	RHD	84	necropsy
B	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	28	serology ELISA
B	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Tularemia	39	Isolation
B	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Tularemia	9	necropsy
W	France	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	<i>Arcanobacterium pyogenes</i>	1	Isolation
W	France	European Coot	<i>Fulica atra</i>	Avian influenza	1	serology
W	France	Great Cormoran	<i>Phalacrocorax carbo</i>	Avian influenza	7	serology
W	France	Green-winged Teal	<i>Anas crecca</i>	Avian influenza	1	isolation
W	France	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Avian influenza	1	isolation
W	France	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Avian Influenza	2	isolation
W	France	Common teal	<i>Anas crecca</i>	Botulism C type	1	Toxin identification
W	France	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Botulism C type	Several	Necropsy, Toxin and/or bacterial identification
W	France	Coot	<i>Fulica atra</i>	Botulism C type	Several	Necropsy
W	France	Common teal	<i>Anas crecca</i>	Botulism D type	1	Toxin identification
W	France	Mute swan	<i>Cygnus olor</i>	Botulism D type	Several	Toxin and/or bacterial identification
W	France	Pyrenean Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	BVD	2	isolation
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	BVD	1	isolation
W	France	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Contagious Ecthyma	1	virology
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	EBHS	190	necropsy
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	EBHS	117	Elisa (detection of Ag)
W	France	Red backed bank vole	<i>Clethrionomys glareolus</i>	Hantaviruses	several	serology
W	France	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Listeriosis	3	Isolation
W	France	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Listeriosis	3	Isolation
W	France	White stork	<i>Ciconia ciconia</i>	Listeriosis	1	Isolation
W	France	Black stork	<i>Ciconia nigra</i>	Listeriosis	1	Isolation
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Listeriosis	3	Isolation
W	France	Chamois	<i>R. rupicapra</i>	<i>Mycoplasma conjunctivae</i>	several	Clinical
W	France	Ibex	<i>Capra ibex ibex</i>	<i>Mycoplasma conjunctivae</i>	Several	Necropsy
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	oestrose (<i>Oestrus ovis</i>)	38	Necropsy
W	France	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Paramyxovirus	10	serology
W	France	Red-legged Partridge	<i>Alectoris rufa</i>	Pasteurellosis (Avian cholera)	5	Isolation
W	France	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Pasteurellosis	10	necropsy, isolation
W	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Pasteurellosis	15	Isolation
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pasteurellosis	116	Isolation

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pasteurellosis	46	Isolation
W	France	Beaver	<i>Castor fiber</i>	Pasteurellosis (<i>P. hemolytica</i>)	1	isolation
W	France	Lapwing	<i>Vanellus vanellus</i>	Pasteurellosis (<i>P. multocida</i>)	1	Isolation
W	France	Lynx	<i>Felis lynx</i>	Pasteurellosis (<i>P. multocida</i>)	1	Isolation
W	France	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Pasteurellosis (<i>P. multocida</i>)	1	Isolation
W	France	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	Pasteurellosis (<i>P. multocida</i>)	1	Isolation
W	France	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Pasteurellosis (<i>P. multocida</i>)	14	Isolation
W	France	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	PMV1 non virulent	2	isolation
W	France	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	PMV4	2	isolation
W	France	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	PMV9	1	isolation
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pseudotuberculosis (<i>Yersinia</i>)	135	Isolation
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pseudotuberculosis (<i>Yersinia</i>)	5	Isolation
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Psoroptic mange	1	Isolation
W	France	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Psoroptic mange	1	parasitology
W	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Psoroptic Mange	1	Parasitology
W	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Salmonellose (<i>S. enteritidis</i>)	1	Isolation
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Salmonellosis (<i>S. arizonae</i>)	1	Isolation
W	France	Mute swan	<i>Cygnus olor</i>	Salmonellosis (<i>S. hadar</i>)	1	Isolation
W	France	Black-headed gull	<i>Larus ridibundus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	2	Isolation
W	France	Grey Heron	<i>Ardea cinerea</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	France	Greenfinch	<i>Carduelis chloris</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	5	Isolation
W	France	Red-legged Partridge	<i>Alectoris rufa</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	4	Isolation
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Salmonellosis (<i>S. enterit., dublin</i>)	4	Isolation
W	France	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Sarcoptic mange	1	Isolation
W	France	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic Mange	22	Parasitology
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Sarcoptic Mange	2	Parasitology
W	France	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Sarcoptic Mange	1	Parasitology
W	France	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Toxoplasmosis	49	Serology
W	France	Red-legged Partridge	<i>Alectoris rufa</i>	Trichomoniasis	4	Necropsy
A	Gabon	No report				
B	Gabon					
W	Gabon					
A	Germany	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Classical swine fever	451	Isolation
B	Germany	Wild birds		Avian Chlamydiosis	17	Isolation
B	Germany	Wild birds		Avian Chlamydiosis	4	Antigen-ELISA
B	Germany	Wild birds		Avian Tuberculosis	17	Isolation
B	Germany	Red fox		Echinococcosis	Unknown	Intestinal scraping technique
B	Germany	White stork		Hepadnavirus infection	14	antigen Elisa
B	Germany	Bovidae (in zoos)		Listeriosis	1	Isolation
B	Germany	Other zoo animals		Listeriosis	1	Isolation
B	Germany	Rabbit		Myxomatosis	Unknown	Necropsy
B	Germany	Monkey (in zoos)		Q-fever	6	Isolation
B	Germany	Bovidae (in zoos)		Q-fever	8	Isolation <i>C. burnetii</i>
B	Germany	Canidae (in zoos)		Q-fever	1	Isolation <i>C. burnetii</i>
B	Germany	Red fox		Rabies	17	FAT
B	Germany	Bat		Rabies	8	FAT
B	Germany	Roe deer		Rabies	6	FAT
B	Germany	Marten		Rabies	3	FAT
B	Germany	Hare, Wild rabbit		RHD	Unknown	Necropsy
B	Germany	Rabbit		RHD	6	ELISA (antigen)
W	Germany	Sea Eagle		Avian Pox	1	Electron microscopy
W	Germany	Eurasian Crane		Avian Pox	3	Electron microscopy
W	Germany	European brown hare		EBHS	92	Serology
W	Germany	European brown hare		Toxoplasmosis	147	Serology
W	Germany	European brown hare		Toxoplasmosis	108	IHC
W	Germany	European brown hare		Yersinia infection	163	Serology
A	Ghana	No Report				
B	Ghana					
W	Ghana					

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Guatemala			No		
B	Guatemala			No		
W	Guatemala			no		
A	Guyana			No		
B	Guyana			No		
W	Guyana	Macaw	<i>Ara sp.</i>	Avian pox	1	Clinical
A	Haiti	No Report				
B	Haiti					
W	Haiti					
A	Iceland			0		
B	Iceland			0		
W	Iceland			0		
A	India	Elephant	<i>Elaphas maximus</i>	FMD Type O	8	Serology
B	India	Indian gaur	<i>Bos gaurus</i>	Anthrax	25	Lab examination
B	India	Mithun or Gayal	<i>Bos frontalis</i>	Hydatid cysts	1	Lab examination
B	India	Hog deer	<i>Axix porcinus</i>	Rabies	12	FAT
W	India	Small Indian Civet	<i>Viverricular indica</i>	Dermatomycosis	5	Isolation
W	India	Sambar deer (capt)	<i>Cervus unicolor</i>	Pasteurellosis	15	Isolation
A	Italy			no		
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Aujeszky's disease	215	ELISA
B	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Brucellosis	3	FDC
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Brucellosis	20	Isolation
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Brucellosis	81	TRB
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Brucellosis	80	FDC
B	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Cysticercosis	4	Necropsy
B	Italy	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Cysticercosis	3	Necropsy
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Cysticercosis	2	Necropsy
B	Italy	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Echinococcosis	2	ELISA + parasitology.
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Leptospirosis	51	MAT
B	Italy	Hare	<i>Lepus europaeus</i>	Myxomatosis	1	Necropsy
B	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Paratuberculosis	1	AGID
B	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Paratuberculosis	2	Isolation
B	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Paratuberculosis	3	FDC
B	Italy	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Paratuberculosis	1	Isolation
B	Italy	Hare	<i>Lepus europaeus</i>	Paratuberculosis	1	Isolation
B	Italy	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	Paratuberculosis	19	Isolation
B	Italy	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Paratuberculosis	4	Isolation
B	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Pseudotuberculosis	3	Isolation
B	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Toxoplasmosis	15	Serology
B	Italy	Badger	<i>Meles meles</i>	Trichinellosis	1	Artificial digestion
B	Italy	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Trichinellosis	2	Artificial digestion
B	Italy	Wolf	<i>Canis lupus</i>	Trichinellosis	2	Necropsy
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Tuberculosis	5	Necropsy
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Tuberculosis	91	Necropsy
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Tuberculosis	11	Isolation
B	Italy	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Tuberculosis	9	PCR
B	Italy	Hare	<i>Lepus europaeus</i>	Tularemia	1	PCR- biology
W	Italy	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	<i>Chlamydiosis</i>	1	PCR
W	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Contagious Ecthyma	3	Necropsy
W	Italy	Hare	<i>Lepus europaeus</i>	EBHS	12	ELISA
W	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Pasteurellosis	1	Isolation
W	Italy	Hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pasteurellosis	3	Isolation
W	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Pestivirus	17	ELISA
W	Italy	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pseudotuberculosis	1	Necropsy
W	Italy	Black-headed gull	<i>Larus ridibundus</i>	<i>Salmonella typhimurium</i>	1	Isolation
W	Italy	Badger	<i>Meles meles</i>	Salmonellosis	3	Isolation
W	Italy	Bird	<i>Avian species</i>	Salmonellosis	2	Isolation
W	Italy	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Salmonellosis	10	Isolation
W	Italy	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Sarcoptic mange	67	Necropsy

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
W	Italy	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	16	Necropsy
W	Italy	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	15	Necropsy
W	Italy	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	21	Necropsy
W	Italy	Stone marten	<i>Martes foina</i>	Sarcoptic mange	1	Necropsy
A	Japan	Pigeon	<i>Columba livia</i>	Newcastle disease	18	Isolation
B	Japan	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Aujeszky's disease	11	Serology
B	Japan	Domestic dog	<i>Canis familiaris</i>	Echinococcosis (<i>E..multiloc.</i>)	20+	Isolation
B	Japan	Domestic dog	<i>Canis familiaris</i>	Leptospirosis	9	Isolation
B	Japan	Lagomorph	<i>Lepus brachyurus</i>	RHD	7	IHC
W	Japan	Wild duck x domestic	<i>Anas platyrhynchos</i> x <i>A.p.dome</i> <i>stica</i>	Botulism	Not known	Lab examination
W	Japan	Japanese Serow	<i>Capricornis crispus</i>	Contagious ecthyma	5	Necropsy
W	Japan	Pheasant	<i>Phasianus (colchicus)</i> <i>versicolor</i>	Pasteurellosis	Not known	Isolation
W	Japan	Raccoon dog	<i>Nyctereutes procyonoides</i>	Sarcoptic mange	Not known	Necropsy
W	Japan	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Swine erysipelas	Not known	Isolation
A	Kenya	No report				
B	Kenya					
W	Kenya					
A	Latvia			No		
B	Latvia	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Aujesky dis.	4	Serology
B	Latvia	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	leptospirosis	1	Serology
B	Latvia	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	PRRS	3	Serology
B	Latvia	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	247	Necropsy
B	Latvia	Badger	<i>Meles meles</i>	Rabies	11	Necropsy
B	Latvia	Raccoon dog	<i>Nyctereutes procyonoides</i>	Rabies	134	Necropsy
B	Latvia	Polecat	<i>Mustela putoris</i>	Rabies	9	Necropsy
B	Latvia	Wolf	<i>Canis lupus</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Latvia	Pine marten	<i>Martes martes</i>	Rabies	6	Necropsy
B	Latvia	Moose	<i>Alces alces</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Latvia	Lynx	<i>Lynx lynx</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Latvia	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Latvia	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	9	Digestion
B	Latvia	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Trichinellosis	36	Digestion
A	Lesotho	No report				
B	Lesotho					
W	Lesotho					
A	Libya	No report				
B	Libya					
W	Libya					
A	Lithuania				No	
B	Lithuania	Wolf	<i>Canis lupus</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Lithuania	Otter	<i>Lutra lutra</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Lithuania	Raccoon dog	<i>Nyctereutes procyonoides</i>	Rabies	36	Necropsy
B	Lithuania	Ferret	<i>Mustela putoris</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Lithuania	Marten	<i>Martes martes</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Lithuania	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	86	Digestion
A	Luxemburg	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	CSF	65	Isolation
B	Luxemburg	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>	20%	Examination
W	Luxemburg					
A	Madagascar			No		
B	Madagascar			No		
W	Madagascar			No		
A	Malawi	No report				
B	Malawi					
W	Malawi					
A	Malta			No		
B	Malta	Wild rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Myxomatosis	Common	

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
W	Malta					
A	Mauritania	No report				
B	Mauritania					
W	Mauritania					
A	Mexico	No Report				
B	Mexico					
W	Mexico					
A	Morocco			No		
B	Morocco	Jackal	<i>Rabies</i>	2	FAT	
W	Morocco					
A	Mozambique	No report				
B	Mozambique					
W	Mozambique					
A	Myanmar			No		
B	Myanmar	Hog deer	<i>Axis porcinus</i>	Anthrax	85	Isolation
B	Myanmar	Fallow deer	<i>Cervus axis axis</i>	Anthrax	1	Isolation
B	Myanmar	Sambar deer	<i>Cervus unicolor</i>	Anthrax	4	Isolation
B	Myanmar	Elds deer	<i>Cervus eldi</i>	Anthrax	2	Isolation
B	Myanmar	Spotted deer	<i>Cervus axis axis</i>	Anthrax	2	Isolation
B	Myanmar	Barking deer	<i>Muntiacus muntjak</i>	Anthrax	1	Isolation
B	Myanmar	Lar Gibbon	<i>Hylobates lar</i>	Tuberculosis	1	Isolation
B	Myanmar	Crab eating macaque	<i>Macaca fascicularis</i>	Tuberculosis	2	Isolation
B	Myanmar	Black leopard	<i>Neofelis nebulosa</i>	Tuberculosis	1	Isolation
B	Myanmar	Takin	<i>Budorcas taxicolor</i>	Tuberculosis	1	Isolation
B	Myanmar	Assamese macaque	<i>Macaca assamensis</i>	Tuberculosis	4	Isolation
B	Myanmar	Rhesus macaque	<i>Macaca mulatta</i>	Tuberculosis	6	Isolation
B	Myanmar	Pig tailed macaque	<i>Macaca nemestrina</i>	Tuberculosis	2	Isolation
B	Myanmar	Kangaroo		Tuberculosis	2	Isolation
W	Myanmar	Asian elephant	<i>Elaphus maximus</i>	Fasciola	25	Isolation
W	Myanmar	Leopard cat	<i>Felis bengalensis</i>	Sarcoptic mange	4	Isolation
W	Myanmar	Jungle cat	<i>Felis chaus</i>	Sarcoptic mange	2	Isolation
W	Myanmar	Fishing cat	<i>Felis viverrina</i>	Sarcoptic mange	1	Isolation
W	Myanmar	Malayan bear	<i>Helarctos malayanus</i>	Sarcoptic mange	1	Isolation
W	Myanmar	Brown bear	<i>Ursus arctos</i>	Sarcoptic mange	1	Isolation
W	Myanmar	Rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Sarcoptic mange	11	Isolation
A	Namibia			No Cases		
B	Namibia	Elephant	<i>Loxodonta africana</i>	Anthrax	1	Blood smear
B	Namibia	Lion	<i>Panthera leo</i>	Anthrax	2	Smear + culture
B	Namibia	Springbok	<i>Antidorcas marsupialis</i>	Anthrax	1	Smear + culture
B	Namibia	Kudu	<i>Tragelaphus strepsiceros</i>	Rabies	Approx. 2,500	Clinical and FAT
B	Namibia	Eland	<i>Taurotragus oryx</i>	Rabies	2	FAT
B	Namibia	Jackal		Rabies	14	FAT
B	Namibia	Honey badger	<i>Mellivora capensis</i>	Rabies	1	FAT
W	Namibia			No cases		
A	Nepal	Nilgai	<i>Boselaphus tragocamelus</i>	Foot and Mouth Disease	1	Serology
A	Nepal	Sambar deer	<i>Cervus unicolor</i>	Foot and Mouth Disease	1	Serology, Types A/O
A	Nepal	Impeyan pheasant (capt)	<i>Lophophorus impejanus</i>	Newcastle disease	6	Necropsy
B	Nepal	Sambar deer	<i>Cervus unicolor</i>	Bovine herpesvirus	2	Serology
B	Nepal	Asian Wild Buffalo	<i>Bubalus bubalis</i>	Bovine herpesvirus	4	Serology
B	Nepal	Elephant	<i>Elaphas maximus</i>	Tuberculosis	1	Microscopy
W	Nepal	Ostrich (capt)	<i>Struthio camelus</i>	Avian Pox	2	Clinical observation
W	Nepal	Nepali pheasant (capt)	<i>Lophura leucomelana leucomelana</i>	Avian Pox	4	Clinical observation
W	Nepal	Tiger	<i>Panthera tigris tigris</i>	Feline coronavirus	1	Serology
W	Nepal	Tiger	<i>Panthera tigris tigris</i>	Feline herpesvirus	1	Serology
W	Nepal	Tiger	<i>Panthera tigris tigris</i>	Feline panleucopaenia	2	Serology
W	Nepal	Asian Wild Buffalo	<i>Bubalus bubalis</i>	Salmonellosis (Type D)	3	Serology
W	Nepal	Nilgai	<i>Boselaphus tragocamelus</i>	Salmonellosis (Type D)	1	Serology

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
W	Nepal	Sambar deer	<i>Cervus unicolor</i>	Toxoplasmosis	2	Serology
W	Nepal	Nilgai	<i>Boselaphus tragocamelus</i>	Toxoplasmosis	1	Serology
A	Netherlands			No		
B	Netherlands	Guinea fowl		Avian tuberculosis	5	Post-mortem
B	Netherlands	Eider	<i>Somateria mollissima</i>	Avian tuberculosis	6	Isolation
B	Netherlands	Coot	<i>Fulica atra</i>	Botulism (C)	2	Mouse-bioassay
B	Netherlands	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Botulism (C)	78	Mouse-bioassay
B	Netherlands	Mute swan	<i>Cygnus olor</i>	Botulism (C)	4	Mouse-bioassay
B	Netherlands	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Botulism (toxin type C)	2	Necropsy/toxicology
B	Netherlands	Harbour seals	<i>Phoca vitulina</i>	Brucellosis		Culture
B	Netherlands	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	<i>Echinococcus multilocularis</i>	3	Microscopy & PCR
B	Netherlands	Bonobo's (Captive)	<i>Pan paniscus</i>	Human tuberculosis	3	Autopsy and culture
B	Netherlands	Bats	<i>Eptesicus serotinus</i>	Rabies	3	IFT
B	Netherlands	Black crow	<i>Corvus corone</i>	Suspected Botulism	1	Necropsy
B	Netherlands	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Suspected Botulism	1	Necropsy
B	Netherlands	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	10	Serology
B	Netherlands	Hawk	<i>Accipiter gentilis</i>	Tuberculosis	1	Necropsy
B	Netherlands	Calithrix	<i>Callithrix sp.</i>	<i>Yersinia pseudotuberculosis</i>	1	Necropsy
B	Netherlands	Patagonian cavy	<i>Dolichotis patagonum</i>	<i>Yersinia pseudotuberculosis</i>	1	Necropsy
W	Netherlands	Jackass penguin	<i>Sphenicus demersus</i>	Avian Malaria	3	Blood smear
W	Netherlands	Jackass penguin	<i>Sphenicus demersus</i>	Avian Malaria	1	Necropsy
W	Netherlands	Raccoon (Captive)	<i>Procyon lotor</i>	Baylisascariasis <i>B. Procyonis</i>	1	Faecal examination
W	Netherlands	Harbour seal	<i>Phoca vitulina</i>	<i>Brucella sp.</i>	9	Isolation/PCR
W	Netherlands	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pasteurellosis	1	Isolation
W	Netherlands	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pasteurellosis (<i>P. multocida</i>)	1	Isolation
W	Netherlands	Harbour seal	<i>Phoca vitulina</i>	Phocine distemper	69	PCR & serology
W	Netherlands	Stone marten	<i>Martes foina</i>	Salmonellosis (<i>S. enteritidis</i>)	2	Isolation
W	Netherlands	Red Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Suspected CDV	1	Necropsy
W	Netherlands	Cheetah	<i>Acinonyx jubatus</i>	Toxoplasmosis	1	Faecal sampling
A	New Caledonia			No		
B	New Caledonia			No		
W	New Caledonia			No		
A	New Zealand			No		
B	New Zealand	Australasian harrier	<i>Circus approximans</i>	Avian tuberculosis	1	Histopathology
B	New Zealand	Ferret	<i>Mustela putorius furo</i>	Avian tuberculosis	18	Isolation
B	New Zealand	Stoat	<i>Mustela erminea</i>	Avian tuberculosis	1	Isolation
B	New Zealand	Possum	<i>Trichosurus vulpecula</i>	Bovine tuberculosis	6	Isolation
B	New Zealand	Ferret	<i>Mustela putorius furo</i>	Bovine tuberculosis	139	Isolation
W	New Zealand	Oyster catcher	<i>Haematopus unicolor</i>	Avian Pox	1	Necropsy
W	New Zealand	Song thrush	<i>Turdus philomelos</i>	Avian Pox	1	Necropsy
W	New Zealand	Eastern rosella	<i>Platycercus eximius</i>	Avian Pox	2	Necropsy
W	New Zealand	Golden bell frog	<i>Litoria aurea</i>	Chytridiomycosis	1	Necropsy
W	New Zealand	Possum	<i>Trichosurus vulpecula</i>	Cryptosporidiosis	1	Lab examination
W	New Zealand	NZ sea lion	<i>Phocarctos hookeri</i>	Salmonellosis	41	Isolation
W	New Zealand	Greenfinch	<i>Carduelis chloris</i>	Salmonellosis (DT 160)	1	Isolation
W	New Zealand	Sparrow	<i>Passer domesticus</i>	Salmonellosis (DT 160)	2	Isolation
W	New Zealand	Kaka	<i>Nestor meridionalis meridionalis</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Isolation
B	New Zealand	Rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Rabbit haemorrhagic disease	1	Necropsy
W	New Zealand	NZ Wood Pigeon	<i>Hemiphaga novaeseelandiae</i>	Avian Pox	1	Necropsy
W	New Zealand	North Island robin	<i>Petroica australis longipes</i>	Avian Pox	1	Necropsy
W	New Zealand	NZ Shore plover	<i>Thinornis novaeseelandiae</i>	Avian Pox	2	Necropsy
W	New Zealand	NZ Shore plover	<i>Thinornis novaeseelandiae</i>	Avian Pox	1	Necropsy
A	Nicaragua			No		
B	Nicaragua			No		
W	Nicaragua			No		
A	Niger	No report				
B	Niger					
W	Niger					

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Nigeria	No report				
B	Nigeria					
W	Nigeria					
A	Norway			No		
B	Norway		<i>Aegolius funereus</i>	Avian tuberculosis	1	Necropsy
B	Norway	Mouflon sheep	<i>Ovis musimon</i>	Cysticercosis	1	Necropsy
B	Norway	Moose	<i>Alces alces</i>	MCF	1	Necropsy
B	Norway	Arctic fox	<i>Alopex lagopus</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Norway	Polar bear	<i>Thalarctos maritimus</i>	Trichinellosis	1	Histology
B	Norway	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Trichinellosis	2	Necropsy
W	Norway	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	BVDV	1	Serology
W	Norway	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	<i>Elaphostrongylus</i> sp.	4	Necropsy
W	Norway	Moose	<i>Alces alces</i>	<i>Elaphostrongylus</i> sp.	1	Necropsy
W	Norway	Hedgehog	<i>Erinaceus europeus</i>	Listeriosis	1	Isolation
W	Norway	Reindeer	<i>Rangifer tarandus</i>	Listeriosis	1	Isolation
W	Norway	Harbor seal	<i>Phoca vitulina</i>	Phocine distemper	6	PCR
W	Norway	Arctic fox	<i>Alopex lagopus</i>	Salmonellosis (<i>S. enteritidis</i>)	1	Necropsy
W	Norway	Hedgehog	<i>Erinaceus europeus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimur.</i>)	1	Necropsy
W	Norway	Bullfinch	<i>Pyrrhula pyrrhula</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimur.</i>)	1	Necropsy
W	Norway	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	4	Necropsy
A	Panama			No		
B	Panama			No		
W	Panama			No		
A	Paraguay	No Report				
B	Paraguay					
W	Paraguay					
A	Peru			No		
B	Peru	Murcielago hematof.		Rabies	2	FAT
W	Peru					
A	Philippines	Brahminy kite (capt)	<i>Haliastur indus</i>	Newcastle disease	8	Serology (HI/HA)
B	Philippines	Long-tailed macaques (ca)	<i>Macaca fascicularis</i>	Tuberculosis	2	Tuberculin tests
W	Philippines	Palm civet	<i>Paradoxurus hermaphroditus</i>	Feline panleucopaenia	1	Necropsy
W	Philippines	Leopard cat	<i>Felis bengalensis</i>	Feline panleucopaenia	1	Necropsy
A	Poland			No		
B	Poland	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	884	Necropsy
B	Poland	Badger	<i>Meles meles</i>	Rabies	8	Necropsy
B	Poland	Raccoon dog	<i>Nyctereutes procyonoides</i>	Rabies	96	Necropsy
B	Poland	Polecat	<i>Mustela putoris</i>	Rabies	7	Necropsy
B	Poland	Bat		Rabies	5	Necropsy
B	Poland	Pine marten	<i>Martes martes</i>	Rabies	25	Necropsy
B	Poland	Ferret	<i>Mustela putoris</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Poland	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Poland	Lynx	<i>Lynx lynx</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Poland	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Rabies	10	Necropsy
A	Portugal			No	0	
B	Portugal	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Leishmaniasis	17	PCR and cytology
B	Portugal	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Trichinellosis (<i>T. britovi</i>)	10	Digestion
W	Portugal	Blackbird	<i>Turdus merula</i>	Avian Pox	1	Necropsy
A	Romania	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	CSF	3	Isolation
B	Romania	Mink	<i>Mustela vison</i>	Aujeszky disease	1	Isolation
B	Romania	Badgers	<i>Meles meles</i>	Rabies	3	Isolation
B	Romania	Other mustelides		Rabies	1	Isolation
B	Romania	Fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	63	Isolation
B	Romania	Wolf	<i>Canis lupus</i>	Rabies	2	Isolation
B	Romania	Wild cats	<i>Felis silvestris</i>	Rabies	2	Isolation
B	Romania	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	12	Demonstration
B	Romania	Bear	<i>Ursus arctos</i>	Trichinellosis	13	Demonstration

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Russia	No Report				
B	Russia					
W	Russia					
A	Senegal			No cases		
B	Senegal			No Cases		
W	Senegal			No cases		
A	Sierra Leone	No report				
B	Sierra Leone					
W	Sierra Leone					
A	Singapore	Wild ruminants (Capt)		Bluetongue	4	Competitive ELISA
B	Singapore			No		
W	Singapore			No		
A	Slovakia	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	CSF	69	Virology
B	Slovakia	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	90	Necropsy
B	Slovakia	Wild cat	<i>Felis silvestris</i>	Rabies	2	Necropsy
B	Slovakia	Squirrel	<i>Sciurus vulgaris</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Slovakia	Pine marten	<i>Martes martes</i>	Rabies	1	Necropsy
B	Slovakia	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Trichinellosis	34	Necropsy
B	Slovakia	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis	6	Digestion
B	Slovakia	Muskkrat	<i>Ondatra zibethicus</i>	Trichinellosis	1	Digestion
W	Slovakia					
A	Slovenia	Wild boar	<i>Sus scrofa</i>	CSF	20	Isolation
B	Slovenia	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Rabies	14	FAT
B	Slovenia	Badger	<i>Meles meles</i>	Rabies	1	FAT
W	Slovenia	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Contagious ecthyma	7	Necropsy
W	Slovenia	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	EBHS	26	Necropsy
W	Slovenia	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	<i>Pasteurella multocida</i>	2	Isolation
W	Slovenia	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pseudotuberculosis	6	Isolation
W	Slovenia	Chamois	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Sarcoptic mange	109	Necropsy
W	Slovenia	ibex	<i>Capra ibex</i>	Sarcoptic mange	108	Necropsy
W	Slovenia	Mouflon sheep	<i>Ovis musimon</i>	Sarcoptic mange	109	Necropsy
W	Slovenia	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Toxoplasmosis	3	Necropsy
A	Somalia	No report				
B	Somalia					
W	Somalia					
A	South Africa	Impala	<i>Aepyceros melampus</i>	FMD - SAT 2	94	Serology-blocking ELISA
B	South Africa	Fauna	<i>Unspecified</i>	Anthrax	1	Blood smear
B	South Africa	Kudu	<i>Tragelaphus strepsiceros</i>	Anthrax	1	Blood smear
B	South Africa	Eland	<i>Taurotragus oryx</i>	Bovine tuberculosis	1	Necropsy + culture
B	South Africa	Lion	<i>Panthera leo</i>	Bovine tuberculosis	18	Necropsy + culture
B	South Africa	Buffalo	<i>Syncerus caffer</i>	Bovine tuberculosis	84	Necropsy + culture
B	South Africa	Leopard	<i>Panthera pardus</i>	Bovine tuberculosis	2	Necropsy + culture
B	South Africa	Kudu	<i>Tragelaphus strepsiceros</i>	Bovine tuberculosis	2	Necropsy + culture
B	South Africa	Warthog	<i>Phacochoerus africanus</i>	Bovine tuberculosis	2	Necropsy + culture
B	South Africa	Yellow mongoose	<i>Cynictus penicillata</i>	Rabies	24	FAT
B	South Africa	Slender mongoose	<i>Herpestes sanguinea</i>	Rabies	4	FAT
B	South Africa	Suricate	<i>Suricata suricatta</i>	Rabies	5	FAT
B	South Africa	Bat-eared fox	<i>Otocyon megalotis</i>	Rabies	5	FAT
B	South Africa	Small grey mongoose	<i>Herpestes pulverulenta</i>	Rabies	1	FAT
B	South Africa	Black-backed jackal	<i>Canis mesomelas</i>	Rabies	4	FAT
B	South Africa	African civet	<i>Civettictis civetta</i>	Rabies	1	FAT
W	South Africa			No cases		
A	Spain			No	0	
B	Spain	Pheasant	<i>Phasianus colchicus</i>	Avian tuberculosis	100 (una granja)	Necropsy
B	Spain	Partridge	<i>Alectoris rufa</i>	Avian tuberculosis	1	Necropsy
B	Spain	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	Bovine tuberculosis	Con casuística	Ailamiento + PCR
B	Spain	Gamo		Bovine tuberculosis	Con casuística	Ailamiento + PCR
B	Spain	Wild Boar	<i>Sus scrofa</i>	Bovine tuberculosis	Con casuística	Ailamiento + PCR

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
B	Spain	Rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Myxomatosis	Con casuística	Necropsy
B	Spain	Hare	<i>Lepus sp.</i>	Pseudotuberculosis	1	Ailamiento
B	Spain	Rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	RHD	Con casuística	Necropsy
B	Spain	Wild Boar	<i>Sus scrofa</i>	Trichinellosis (<i>T. Britovi</i>)	6	Digestión artificial
W	Spain	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	<i>Elaphostrongylus sp.</i>	Con casuística	Análisis coprológico
W	Spain	Partridge	<i>Alectoris rufa</i>	Salmonellosis	<100 (una granja)	Aislamiento
W	Spain	Wild Boar	<i>Sus scrofa</i>	Sarcoptic mange	< 20 animales	Parasitológico
A	Sudan	Birds		Newcastle disease	1740	Lab diagnosis
B	Sudan	Carnivores		Rabies	3	Lab diagnosis
W	Sudan					
W	Surinam					
A	Suriname			No		
B	Suriname	Bovine		Anaplasmosis		Blood smear
B	Suriname	Canine		Anaplasmosis		Blood smear
B	Suriname	Canine		Leptospirosis		ELISA
B	Suriname	Bovine		Rabies		Clinical findings
A	Swaziland	No report				
B	Swaziland					
W	Swaziland					
A	Sweden			No		
B	Sweden	Pine marten	<i>Martes martes</i>	Sarcoptic mange	1	Necropsy
B	Sweden	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	8	Necropsy
B	Sweden	Lynx	<i>Felis lynx</i>	Sarcoptic mange	1	Necropsy
B	Sweden	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Trichinellosis	10	Necropsy
B	Sweden	Varying hare	<i>Lepus timidus</i>	Tularemia	4	Necropsy
B	Sweden	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Tularemia	1	Necropsy
W	Sweden	Golden eagle	<i>Aquila chrysaethus</i>	Avian tuberculosis	1	Necropsy
W	Sweden	Tawny owl	<i>Strix aluco</i>	Avian tuberculosis	1	Necropsy
W	Sweden	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	EBHS	2	Necropsy
W	Sweden	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Listeriosis	1	Necropsy
W	Sweden	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pasteurellosis	1	Necropsy
W	Sweden	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pseudotuberculosis	1	Necropsy
W	Sweden	Fallow deer	<i>Dama dama</i>	Pseudotuberculosis	1	Necropsy
W	Sweden	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Pseudotuberculosis	1	Necropsy
W	Sweden	Mute swan	<i>Cygnus olor</i>	Salmonellosis (<i>S. senftenberg</i>)	1	Necropsy
W	Sweden	Siskin	<i>Carduelis spinus</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	1	Necropsy
W	Sweden	Bullfinch	<i>Pyrrhula pyrrhula</i>	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	3	Necropsy
W	Sweden	European brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Toxoplasmosis	1	Necropsy
A	Switzerland			No		
B	Switzerland	Bat		rabies	1	Immunofluorescence
W	Switzerland	Hedgehog	<i>Erinaceus europaeus</i>	<i>Salm. enteritica enteritidis</i>	1	Culture
W	Switzerland	Snake		Salmonellosis (typ unkown)	8	?
W	Switzerland	Turtle		Salmonellosis (typ unkown)	2	?
W	Switzerland	Dove		Salmonellosis (typ unkown)	4	?
W	Switzerland	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	3	Necropsy, LM
A	Taiwan			No		
B	Taiwan	Wild goat	<i>Capra hircis</i>	Cysticercosis	1	Necropsy
B	Taiwan	Squirrel monkey	<i>Saimiri sciureus</i>	Tuberculosis	3	Necropsy
B	Taiwan	Sika deer	<i>Cervus nippon taiouanus</i>	Tuberculosis	1	Necropsy
W	Taiwan	Pea fowl	<i>Pavo cristatus</i>	Avian Pox	1	Necropsy
W	Taiwan	Black- faced spoonbill	<i>Platalea minor</i>	Botulism	71	ELISA
W	Taiwan	Pheasant (exotic)	<i>Unknown</i>	Inclusion body disease	1	Necropsy
W	Taiwan	Squirrel monkey	<i>Saimiri sciureus</i>	Toxoplasmosis	1	IHC
A	Tanzania			No cases		
B	Tanzania	Wilbebeest	<i>Connochaetes taurinus</i>	Bovine tuberculosis	2	Culture
B	Tanzania	Topi	<i>Damaliscus lunatus</i>	Bovine tuberculosis	1	Culture
B	Tanzania	kudu	<i>Tragelaphus strepsiceros</i>	Bovine tuberculosis	1	Culture
W	Tanzania			No cases		

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
A	Tchad	Buffalo		PPR	12	Serology
B	Tchad	Phacochere		Trichinellosis	10	Digestion
B	Tchad	Hypotrague		Trichinellosis	3	Digestion
W	Tchad	Bubale		Psoroptic mange	1	Clinical
A	Togo	No report				
B	Togo					
W	Togo					
A	Trinidad	No report				
B	Trinidad					
W	Trinidad					
A	Tunisia	No report				
B	Tunisia					
W	Tunisia					
A	Uganda	Impala		FMD	3	Clinical
A	Uganda	Uganda kob	<i>Kobus kob</i>	Blue tongue	3	Clinical
B	Uganda	Buffalo	<i>Syncerus caffer</i>	Bovine tuberculosis	2	Gamma interferon
B	Uganda	Bushbuck	<i>Tragelaphus scriptus</i>	Rabies	1	Necropsy/IHC
B	Uganda	Chimpanzee	<i>Pan troglodytes</i>	Tuberculosis human	1	Isolation
B	Uganda	Impala		Blackquarter	2	Isolation
B	Uganda	Impala		Echinococcosis	2	Necropsy
B	Uganda	Impala		Bovine tuberculosis	1	Necropsy
B	Uganda	Impala		Cysticercosis	1	Necropsy
B	Uganda	Eland		Blackquarter	1	Necropsy
B	Uganda	Lion	<i>Panthera leo</i>	Feline herpesvirus	9	Serology
W	Uganda	Lion	<i>Panthera leo</i>	FIV	10	Serology
W	Uganda	Lion	<i>Panthera leo</i>	FCV	11	Serology
W	Uganda	Lion	<i>Panthera leo</i>	Canine distemper	11	Serology
W	Uganda	Lion	<i>Panthera leo</i>	FPV	5	Serology
W	Uganda	Giraffe		Sarcoptic mange	1	Clinic
W	Uganda	Mountain gorilla		Sarcoptic mange	1	Clinic
A	UK	Knot	<i>Calidris alpina</i>	Avian influenza	1	Isolation
B	UK	Whooper swan	<i>Cygnus cygnus</i>	Avian tuberculosis	3	Necropsy
B	UK	Pigeon	<i>Columba palumbus</i>	Avian tuberculosis	1	Necropsy
B	UK	Tawny owl	<i>Strix aluco</i>	Avian tuberculosis	1	Necropsy
B	UK	Black-headed gull	<i>Larus ridibundus</i>	Avian tuberculosis	1	Necropsy
B	UK	Badger	<i>Meles meles</i>	Bovine tuberculosis	65	Necropsy
B	UK	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Bovine tuberculosis	3	Necropsy
B	UK	Fallow deer	<i>Dama dama</i>	Bovine tuberculosis	3	Necropsy
B	UK	Red deer	<i>Cervus elaphus</i>	Bovine tuberculosis	2	Necropsy
B	UK	Mute swan	<i>Cygnus olor</i>	Duck virus enteritis	2	Necropsy
B	UK	Shelduck	<i>Tadorna tadorna</i>	Duck virus enteritis	2	Necropsy
B	UK	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Duck virus enteritis	2	Necropsy
B	UK	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Leptospirosis	2	Serology
B	UK	Rabbit	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Myxomatosis	166	Necropsy
B	UK	Water fowl		Pasteurellosis	14	Isolation
B	UK	Daubentons bat	<i>Myotis daubentoni</i>	Rabies	1	FAT+PCR
B	UK	Passerine birds		Salmonellosis	common	
W	UK	Mallard	<i>Anas platyrhynchos</i>	Avian botulism	70	Necropsy/Clinical
W	UK	Mute swan	<i>Cygnus olor</i>	Avian botulism	4	Necropsy/Clinical
W	UK	Coot	<i>Fulica atra</i>	Avian botulism	1	Necropsy/Clinical
W	UK	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	EBHS		Necropsy
W	UK	Red grouse	<i>Lagopus lagopus</i>	Louping ill	28	Serology
W	UK	Mountain hare	<i>Lepus timidus</i>	Louping ill	35	Serology
W	UK	Roe deer	<i>Capreolus capreolus</i>	Louping ill	19	Serology
W	UK	Hedgehog	<i>Erinaceus europaeus</i>	Mange	47	Clinical
W	UK	Common seal	<i>Phoca vitulina</i>	Marine brucellosis	4	Isolation
W	UK	Harbour porpoise	<i>Phocoena phocoena</i>	Marine brucellosis	9	Isolation
W	UK	Common dolphin	<i>Delphinus delphis</i>	Marine brucellosis	7	Isolation
W	UK	Striped dolphin	<i>Stenella coeruleoalba</i>	Marine brucellosis	3	Isolation

Anexo III (cont.)

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
W	UK	Grey seal	<i>Halocoerus grypus</i>	Marine brucellosis	7	Isolation
W	UK	Pilot whale	<i>Globicephalus melas</i>	Marine brucellosis	1	Isolation
W	UK	Brown hare	<i>Lepus europaeus</i>	Pasteurellosis		Necropsy
W	UK	Grey seal	<i>Halocoerus grypus</i>	Phocine distemper	3	Isolation
W	UK	Common seal	<i>Phoca vitulina</i>	Phocine distemper	65	Isolation
W	UK	Harbour porpoise	<i>Phocoena phocoena</i>	Salmonellosis	7	Isolation
W	UK	Pilot whale	<i>Globicephalus melas</i>	Salmonellosis	2	Isolation
W	UK	Red squirrel	<i>Sciurus vulgaris</i>	Salmonellosis	1	Isolation
W	UK	House mouse	<i>Mus musculus</i>	Salmonellosis	24	Isolation
W	UK	Badger	<i>Meles meles</i>	Salmonellosis	1	Isolation
W	UK	Wild birds		Salmonellosis	4	Isolation
W	UK	Chaffinch	<i>Fringilla montifringilla</i>	Salmonellosis	10	Isolation
W	UK	House sparrow	<i>Passer domesticus</i>	Salmonellosis	20	Isolation
W	UK	Tree sparrow		Salmonellosis	3	Isolation
W	UK	Siskin	<i>Carduelis spinus</i>	Salmonellosis	1	Isolation
W	UK	Goldfinch	<i>Chloris</i>	Salmonellosis	3	Isolation
W	UK	Pigeon	<i>Columba livia</i>	Salmonellosis	1	Isolation
W	UK	Corvids		Salmonellosis	1	Isolation
W	UK	Gulls	<i>Larus sp.</i>	Salmonellosis	3	Isolation
W	UK	Wild birds		Salmonellosis	4	Isolation
W	UK	Wild birds		Salmonellosis	4	Isolation
W	UK	Wild birds		Salmonellosis	4	Isolation
W	UK	Common seal	<i>Phoca vitulina</i>	Salmonellosis (DT 104)	1	Isolation
W	UK	Rook	<i>Corvus frugilegus</i>	Salmonellosis (S. Agona)	12	Isolation
W	UK	Brown rat	<i>Rattus norvegicus</i>	Salmonellosis (S. Derby)	1	Isolation
W	UK	Brown rat	<i>Rattus norvegicus</i>	Salmonellosis (S. enteritidis)	1	Isolation
W	UK	Hedgehog	<i>Erinaceus europaeus</i>	Salmonellosis (S. enteritidis)	2	Isolation
W	UK	Tawny owl	<i>Strix aluco</i>	Salmonellosis (S. typhimurium)	1	Isolation
W	UK	Herring gull	<i>Larus argentatus</i>	Salmonellosis (S. typhimurium)	3	Isolation
W	UK	Finches		Salmonellosis (S. typhimurium)	4	Isolation
W	UK	Greenfinches	<i>Chloris chloris</i>	Salmonellosis (S. typhimurium)	55	Isolation
W	UK	Red fox	<i>Vulpes vulpes</i>	Sarcoptic mange	10	Necropsy
W	UK	Collared dove	<i>Streptopelia decaocto</i>	Trichomoniasis	114	Necropsy/Clinical
W	UK	Wood pigeon	<i>Columba palumbus</i>	Trichomoniasis	27	Necropsy/Clinical
W	UK	Feral pigeon	<i>Columba livia</i>	Trichomoniasis	12	Necropsy/Clinical
W	UK	Stock dove		Trichomoniasis	2	Necropsy/Clinical
W	UK	Tawny owl	<i>Strix aluco</i>	Trichomoniasis	9	Necropsy/Clinical
A	Uruguay	No report				
B	Uruguay					
W	Uruguay					
A	USA	Bighorn sheep	<i>Ovis canadensis</i>	Bluetongue	Sporadic outbreaks	Isolation
A	USA	White-tailed deer	<i>Odocoileus virginianus</i>	Bluetongue-10	3	Isolation
B	USA	Feral swine	<i>Sus scrofa</i>	Aujeszky's Disease	Endemic in several states	Serology
B	USA	White-tailed deer	<i>Odocoileus virginianus</i>	Bovine tuberculosis	Endemic in part of MI	Isolation
B	USA	Elk	<i>Cervus elaphus</i>	<i>Brucella abortus</i>	Several	Serology, culture
B	USA	Bison	<i>Bison bison</i>	<i>Brucella abortus</i>	Several	Serology, culture
B	USA	Feral swine	<i>Sus scrofa</i>	<i>Brucella suis</i>	Endemic in several states	Serology, culture
B	USA	Wild birds (waterfowl)		<i>Pasteurella multocida</i>	Sporadic large outbreaks	Isolation
B	USA	Wild carnivores, bats		Rabies	Endemic	FAT
B	USA	Cottontail rabbits	<i>Sylvilagus floridanus</i>	Tularemia	Several	FAT, isolation
B	USA	Muskrats	<i>Ondatra zibethicus</i>	Tularemia	Several	FAT, isolation
B	USA	Beaver	<i>Castor canadensis</i>	Tularemia	Several	FAT, isolation
B	USA	captive prairie dogs	<i>Cynomys ludovicianus</i>	Tularemia	Several	FAT, isolation
W	USA	Bald eagle	<i>Haliaeetus leucocephalus</i>	Avian vacuol myelinopathy	Sporadic cases	Necropsy
W	USA	American coot	<i>Fulica americana</i>	Avian vacuol myelinopathy	Sporadic cases	Necropsy
W	USA	Mule deer	<i>Odocoileus hemionus</i>	Chronic wasting disease	Several	IHC
W	USA	White-tailed deer	<i>Odocoileus virginianus</i>	EHD	99	Isolation
W	USA	Songbirds		Salmonellosis	Sporadic outbreaks	Culture

List	Country	Animal Species	Scientific name	Disease	# of animal	Method
W	USA	White-tailed deer	<i>Odocoileus virginianus</i>	CWD		
W	USA	Elk	<i>Cervus elaphus</i>	CWD		
A	Venezuela	No report				
B	Venezuela					
W	Venezuela					
A	Zambia	No report				
B	Zambia	Buffalo	<i>Syncerus caffer</i>	Anthrax	4	Blood smear and culture
B	Zambia	Hippopotamus	<i>Hippopotamus amphibius</i>	Anthrax	Approx 120	Blood smear and culture
B	Zambia	Jackal	<i>Canis mesomelas</i>	Rabies	1	FAT
W	Zambia			No cases		
A	Zimbabwe	Kudu	<i>Tragelaphus strepsiceros</i>	FMD	30% Positive	Serology- blocking ELISA
A	Zimbabwe	Ostrich	<i>Struthio camelus</i>	Newcastle Disease	100	Serology - H.I.
B	Zimbabwe	Cape Grysbok	<i>Raphicerus melanotis</i>	Leishmaniasis	1	Clinical + histopathology
B	Zimbabwe	Black-backed jackal	<i>Canis mesomelas</i>	Rabies	1	FAT
B	Zimbabwe	side-striped jackal	<i>Canis adustus</i>	Rabies	1	FAT
B	Zimbabwe	African civet	<i>Civettictis civetta</i>	Rabies	1	FAT
W	Zimbabwe	Nile Crocodile	<i>Crocodylus niloticus</i>	Adenovirus	5 farms	unknown
W	Zimbabwe	Nile Crocodile	<i>Crocodylus niloticus</i>	Chlamydiosis	1 farm	unknown
W	Zimbabwe	Nile Crocodile	<i>Crocodylus niloticus</i>	Coccidiosis	7 farms	unknown
W	Zimbabwe	Nile Crocodile	<i>Crocodylus niloticus</i>	Crocodile Pox	2 farms	unknown
W	Zimbabwe	Nile Crocodile	<i>Crocodylus niloticus</i>	<i>Mycoplasma arthritis</i>	1 farm	unknown
W	Zimbabwe	Ostrich	<i>Struthio camelus</i>	<i>Philophthalmus gralli</i>	1 farm	Necropsy
W	Zimbabwe	Lion cub	<i>Panthera leo</i>	Salmonellosis	1	Isolation
W	Zimbabwe	Nile Crocodile	<i>Crocodylus niloticus</i>	Trichinosis	10% positive	Histopath + Trypsin digest
W	Zimbabwe	Buffalo	<i>Syncerus caffer</i>	Trichuris - verminosis	unknown	Necropsy and faecal exam

Results of annual questionnaire sent by OIE Central Bureau

Continent	Country	WDM Programme	number		Game farms	All wildlife	Carnivores	Ungulates	Marine mammals	Birds	Reptiles	Others	Number	
			people	Finance									animals	Reports
Africa	Marocco	No												
Africa	Namibia	No												
Africa	Benin	Yes	31	Government, PACE		Yes	Yes	Yes				Yes	24 sera	Yes
Africa	Mdagascar	Yes		Government		Yes								Yes
Africa	Niger	Yes	7	Government, PACE				Yes					1400	Yes
Africa	South Africa	Yes		Government	Yes	Yes	Yes	Yes		Yes	Yes		>1000	Yes
Africa	Congo	Yes	6	Government, donations		Yes	Yes	Yes						Yes
America	Belize	No												
America	Colombia	No												
America	Nicaragua	No												
America	Surinam	No												
America	Brazil	Yes	?	Government									?	Yes
America	Mexico	Yes	260	Government		Yes	Yes	Yes		Yes		Yes	1000	Yes
America	Peru	Yes		Government									668	Yes
America	USA	Yes	95	Government, donations		Yes	Yes	Yes		Yes	Yes	Amph ib.	1500?	Yes
America	Gyuana	Yes	1	Government			Yes			Yes	Yes	Yes	4000	Yes
America	Canada	Yes	30	Government, Univ, NGO	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	7000	Yes
Asia	Japan	No												
Asia	Kuwait	No												
Asia	Myanmar	No												
Asia	Nepal	Yes	3	Government			Yes	Yes		Yes		Yes	100	No
Asia	Taipei China	Yes	15	Government	Yes				Yes	Yes	Yes		250	Yes
Asia	New Zealand	Yes	8	Government	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	>200	Yes
Asia	Phillipines	Yes		Government		Yes				Yes			200	Yes
Australia	Australia	Yes	18	Government	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes		Yes
Europe	Iceland	No												
Europe	Malta	No												
Europe	Austria	Yes	6	Government			Yes	Yes					20000	Yes
Europe	Czech republ.	Yes	76	Government			Yes	Yes					70 00	Yes
Europe	Finland	Yes	1	Government	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	zoos	1000	Yes
Europe	Germany	Yes		Government		Yes							?	
Europe	Lithuania	Yes	Sev. Vets	Government			Yes	Yes					1100	Yes
Europe	Norway	Yes	3	Government, hunters	Yes	Yes		Yes				Fish	1000	Yes
Europe	Poland	Yes	11	Government			Yes	Yes						Yes
Europe	Romania	Yes	no #	Government		Yes	Yes			Yes			4000	Yes
Europe	Slovakia	Yes		Government			Yes	Yes					25000	
Europe	Spain	Yes		Government, hunters		Yes	Yes	Yes		Yes		Fish	?	Yes
Europe	Sweden	Yes	9	Government, hunters	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	No	zoos	1500	Yes
Europe	Switzerland	Yes	1	Government				Yes					2000	Yes
Europe	Ukrania	Yes	300	Government		Yes	Yes			Yes			2700	Yes
Europe	Slovenia	Yes		Government			Yes	Yes					2000	Yes
Oceania	New Caledonia	No												
Oceania	New Zealand	Yes		Government	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	Yes	200	Yes
	Unknown	No												

**Programa de trabajo del Grupo de Trabajo de la OIE de Enfermedades de los Animales Salvajes
Marzo 2003 a febrero 2006**

Actividades generales	2003 – 2004		2004 – 2005	2005 – 2006
	Subactividad	Responsable	Subactividad	Subactividad
1 Vigilancia mundial de enfermedades de los animales salvajes – Evaluación e informe anual	a) Cuestionario anual a JSV – Nov. 2003 <ul style="list-style-type: none"> • Revisión cuestionario • Coordinación con la Oficina Central • Recepción y cuadro b) JSV designa una persona o institución como contacto para los animales salvajes c) Mejorar intercambio información con zonas subrepresentadas, con ayuda de las Comisiones Regionales d) Identificación de un tema técnico (FMDC) para presentarlo ante la Sesión General	T. Mörner Oficina Central Oficina Central M. Artois R. Bengis M. Woodford S. Haigh J. Fischer Oficina Central Oficina Central	a) Cuestionario anual a JSV – Nov. 2004 b) Diseño de base de datos consultable con los resultados del cuestionario, interoperativa con Oficina Central c) Mejorar intercambio información con zonas subrepresentadas d) Responder como proceda	a) Cuestionario anual a JSV – Nov. 2005 b) Aplicación de la base de datos en sitio internet de acceso restringido para declaraciones directas
2 Plan de intervención en caso de incursiones nacionales o regionales de enfermedades de la lista A o B en animales salvajes	a) Revisar planes vigentes para definir los componentes esenciales y los requisitos de información b) Aplicación de las normas actuales para las pruebas de diagnóstico a las especies salvajes <ul style="list-style-type: none"> – Revisar los métodos para 30 enfermedades de las Listas A y B consultando a los especialistas en enfermedades y la Comisión de Normas 	F. Leighton J. Fischer R. Bengis S. Haigh	a) Preparar directrices para los planes de intervención destinadas a la Revista b) Presentar informe y recomendaciones a la Comisión de Normas <ul style="list-style-type: none"> – Revisar métodos adicionales (30) 	a) Preparar versión definitiva para que la apruebe el Comité Internacional b) Presentar informe y recomendaciones a la Comisión de Normas <ul style="list-style-type: none"> – Revisar métodos adicionales
3 Enfermedades emergentes	a) Presentar situación mundial completa de <ul style="list-style-type: none"> – Influenza aviar en animales salvajes – Peste porcina clásica en animales salvajes 	S. Haigh M. Artois	a) Presentar situación mundial completa de al menos dos enfermedades emergentes en animales salvajes	a) Presentar situación mundial completa de al menos dos enfermedades emergentes en animales salvajes

<p>4 Sitios web del Grupo de Trabajo de la OIE de Enfermedades de los Animales Salvajes</p>	<p>a) Diseñar y abrir la página del Grupo en la web de la OIE, con los informes</p> <p>b) Definir contexto y preparar sitio web preliminar para el Grupo</p>	<p>M. Artois</p> <p>F. Leighton M. Artois T. Mörner</p>	<p>a) Revisar y mejorar</p> <p>b) Revisar, aprobar y abrir un sitio web independiente para el Grupo</p>	<p>a) Revisar y mejorar</p> <p>b) Revisar y definir los cambios estratégicos</p>
<p>5 Iniciativa de colaboración con la OIE</p>	<p>a) Plan Mundial de Acción de OIE/FAO contra las Enfermedades Transfronterizas de los Animales:</p> <ul style="list-style-type: none"> – Revisar y contribuir con enfermedades de la fauna salvaje <p>b) Enlace con el Grupo de Especialistas Veterinarios de IUCN</p> <ul style="list-style-type: none"> – Establecer cometido 	<p>Oficina Central</p> <p>M. Woodford Oficina Central</p>	<p>a) Revisar planes de proyecto a la demanda</p> <p>b) Facilitar contribuciones pertinentes a los programas y proyectos especiales de la OIE</p>	<p>a) Revisar planes de proyecto a la demanda</p> <p>b) Facilitar contribuciones pertinentes a los programas y proyectos especiales de la OIE</p>
<p>6 Problemas mundiales de las enfermedades de la fauna salvaje</p>	<p>a) Informe sobre Riesgos, Beneficios y Cuestiones Anexas de los Parques Naturales Transfronterizos</p> <p>b) Cuestiones propuestas por la OIE (como compartimentalización) – Actuación procedente</p>	<p>R. Bengis</p> <p>Oficina Central</p>	<p>a) Actualización sobre los programas de lucha transfronteriza contra las enfermedades M. Artois</p> <p>b) Cuestiones propuestas por la OIE – Actuación procedente</p>	<p>a) TBA</p> <p>b) Cuestiones propuestas por la OIE – Actuación procedente</p>
<p>7 Informe anual a la Sesión General</p>	<p>a) Temas destacados y especiales de la reunión anual del Grupo - 2003</p>	<p>M. Artois</p>	<p>a) Temas destacados y especiales de la reunión anual del Grupo - 2004</p>	<p>a) Temas destacados y especiales de la reunión anual del Grupo - 2005</p>

© **Office International des Epizooties (OIE), 2003**

El presente documento fue preparado por especialistas a solicitud de la OIE. Excepto en el caso de su adopción por el Comité Internacional de la OIE, lo expresado refleja únicamente las opiniones de dichos especialistas. Este documento no podrá ser reproducido, bajo ninguna forma, sin la autorización previa y por escrito de la OIE. Solamente se autoriza su reproducción para su utilización por parte de las personas autorizadas de los organismos destinatarios.