

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

París, 20 – 23 de febrero de 2006

La reunión del Grupo de Trabajo de la OIE sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes se celebró del 20 al 23 de febrero de 2006 en la sede de la OIE, en París. El segundo día de la reunión se dedicó a una sesión especial sobre la Influenza Aviar y el papel de las aves salvajes. Trece expertos invitados de diversas disciplinas se unieron al Grupo de Trabajo. El Dr. Bernard Vallat, Director General de la OIE, abrió el simposio. Recalcó la creciente importancia de los animales salvajes y de sus enfermedades a nivel internacional, así como las medidas tomadas por la OIE para ayudar a los Países Miembros a mejorar la vigilancia y la notificación de las enfermedades de los animales salvajes. El Dr. Vallat dio las gracias al Grupo de Trabajo por su participación, cada vez mayor, en las cuestiones relativas a los problemas zoonosarios y las zoonosis emergentes referentes a la fauna salvaje, e instó a los Países Miembros a que sigan proporcionando al Grupo de Trabajo la información sanitaria pertinente sobre los animales salvajes. El Dr. Vallat indicó que la epizootia actual de Influenza Aviar se había convertido en un problema internacional de primer orden, y que la OIE se sentía presionada para proporcionar información sobre la gestión de la enfermedad en las aves de corral y las aves salvajes. Con este propósito se previó reservar el segundo día de la reunión del Grupo de Trabajo para discusiones con los expertos invitados dedicadas al papel de los animales salvajes en la epidemiología de la Influenza Aviar. El Dr. Vallat hizo hincapié en dos objetivos principales del Grupo de Trabajo, a saber la mejora del flujo de información sobre la situación mundial de la Influenza Aviar en los animales salvajes de todas las especies y el modo de reducir el riesgo asociado a los animales salvajes en la transmisión de la Influenza Aviar a los animales domésticos.

El Dr. Roy Bengis presidió la reunión y el Dr. Ted Leighton fue nombrado relator.

El orden del día y la lista de los participantes para la reunión del Grupo de Trabajo sobre las enfermedades de los Animales Salvajes y para la Sesión Especial sobre la Influenza Aviar figuran en los [Anexos I – IV](#).

1. Situación sanitaria mundial de los animales salvajes en el 2005

Una de las misiones del Grupo de Trabajo de la OIE sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes es la recopilación, el análisis y la diseminación de la información esencial relativa a las enfermedades de los animales salvajes, incluidas las que cruzan la frontera entre los animales salvajes, los animales domésticos y los seres humanos. Las enfermedades emergentes, tales como las causadas por el linaje H5N1 actual de influenza aviar altamente patógena, ilustran la importancia de comunicar esta información sobre los animales salvajes a la OIE, a los Países Miembros y a las instituciones que trabajan con animales salvajes, con animales domésticos y con la salud pública.

Aunque la distribución mundial de los informes recibidos nunca haya sido uniforme, la calidad y lo que abarcan los informes de varias regiones ha sido excelente. No obstante, es necesario mejorar la notificación de varias regiones, entre las cuales figuran Sudamérica, Asia, el Oriente Medio y las regiones occidentales y ecuatoriales de África Subsahariana. Esto hace pensar que los Jefes de los Servicios Veterinarios de algunos Países Miembros podrían no haber designado personas de contacto para las enfermedades de los animales salvajes y que no se ha dado la prioridad necesaria a la notificación de las enfermedades de los animales salvajes al Grupo de Trabajo de la OIE sobre los Animales Salvajes para que sea eficaz. El Grupo de Trabajo sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes insiste en que se designe claramente una persona de contacto para cada País Miembro, a la mayor brevedad. El Grupo de Trabajo también solicita que se incluyan en el Cuestionario sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes todas las enfermedades que figuran en la Lista, que puedan haber aparecido en los animales salvajes y que ya hayan podido notificarse a la Oficina Central de la OIE durante ese año.

La respuesta a la solicitud de notificación a la OIE de las enfermedades de los animales salvajes seguía siendo insatisfactoria, ya que la información de varias zonas geográficas extensas no se reflejó en el cuestionario del Grupo de Trabajo de la OIE sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes. Se habían recibido informes de 65 de los 167 Países Miembros de la OIE, mientras que se notificaron 864 casos de enfermedades de los animales salvajes ([Anexo VI](#)).

1.1. Enfermedades de la Lista de la OIE notificadas

Peste porcina africana

Se notificó un brote de peste porcina africana en cerdos domésticos del distrito de Adjumani en Uganda, donde murieron más de 2000 cerdos en un período de dos semanas. Garrapatas infectadas (*Ornithodoros porcinus*) o cerdos que se alimentaron con los cadáveres de facóqueros (*Phacochoerus africanus*) o de jabalíes gigantes del bosque (*Hylochoerus meinertzhageni*) fueron probablemente la fuente original de la infección, a lo que siguió una transmisión horizontal de cerdo a cerdo.

Anaplasmosis

En Zambia, se detectó la presencia de anaplasmosis en antílopes geroglífico (*Tragelaphus scriptus*), pukus (*Kobus vardoni*) y lechwes rojos (*Kobus leche*).

Se notificó la presencia de *Ehrlichia phagocytophilum* en Francia, por primera vez, en un rebeco (*Rupicapra pyrenaica*) de 10 días de edad, que fue hallado muerto en el macizo de Bazès (Altos Pirineos).

Carbunco bacteridiano

Un brote importante de carbunco bacteridiano apareció en hipopótamos (*Hippopotamus amphibius*) en el Parque Nacional Queen Elizabeth, Uganda. Este brote empezó en julio de 2004, pero continuó estando latente hasta bien entrado el 2005. Se notificó que más de un 10% de los 2.700 hipopótamos del Parque sucumbieron a la enfermedad. Más adelante, se señaló un segundo punto máximo de casos de carbunco bacteridiano, que esta vez afectaba principalmente a los búfalos (*Syncerus caffer*). Se completó con éxito una importante campaña de vacunación contra el carbunco bacteridiano que abarcó todo el ganado que bordea el Parque.

Todos los años se señala la presencia de carbunco bacteridiano en algunas zonas de Namibia, que están endémicamente infectadas con esta enfermedad. En el 2005, se confirmó la presencia de carbunco bacteridiano en nueve ñus (*Connochaetes taurinus*), 15 zebras (*Equus burchelli*), siete gacelas saltarinas (*Antidorcas marsupialis*), seis órix (*Oryx gazella*), cinco elefantes (*Loxodonta africana*), dos guepardos (*Acinonyx jubatus*), un alcelafó (*Alcelaphus buselaphus*), un rinoceronte negro (*Diceros bicornis*), un gran cudú (*Tragelaphus strepsiceros*), un gato salvaje africano (*Felis sylvestris*) y una avestruz (*Struthio camelus*).

Se señalaron y confirmaron brotes de carbunco bacteridiano en chimpancés (*Pan troglodytes*) en la Costa de Marfil, así como en chimpancés y gorilas (*Gorilla gorilla*) en Camerún. Es la primera vez que se ha detectado la presencia de enfermedad en estas víctimas inusuales, y se desconoce el origen de la infección. Una publicación reciente indica que las cepas de carbunco bacteridiano implicadas en estos brotes tropicales de África occidental son nuevas, con secuencias de nucleótidos significativamente diferentes en comparación con la cepa ubicua A y la cepa B del sur de África. Estas 2 cepas nuevas han sido designadas CI y CA.

En Mozambique, se sospecha que el carbunco bacteridiano sea la causa de una serie de muertes en antílopes geroglífico (*Tragelaphus scriptus*) en el Parque Nacional de Gorongosa.

Se notificó un brote de carbunco bacteridiano que afectó principalmente a los bovinos en la zona de Bikita, de la Provincia de Masvingo en Zimbabue. Se han registrado por lo menos tres muertes en seres humanos durante el brote actual. También se señalaron casos esporádicos en impalas (*Aepyceros melampus*), jirafas (*Giraffa camelopardalis*) y ñus en la zona. Además de esta zona, las zonas adyacentes del “área protegida de Save River” y de la Reserva de Animales Salvajes de Malilangwe también registraron brotes importantes de carbunco bacteridiano en bovinos y animales salvajes en el 2004.

Sigue en curso de investigación un brote de carbunco bacteridiano que afecta a bovinos, burros, camellos y grandes cudúes, así como a la especie rara y en peligro de extinción de zebras de Grevy (*Equus grevyi*), en las zonas de Samburu, Buffalo Springs y Shaba, en los distritos norte de Kenia. Hasta la fecha, 43 zebras de Grevy han sucumbido a la enfermedad. También se han registrado varias muertes en seres humanos. Se prosigue una importante campaña de vacunación de las amenazadas zebras de Grevy, así como del ganado.

También se señaló la presencia de carbunco bacteridiano en hipopótamos en Zambia.

Cólera aviar

En Canadá, apareció una importante epidemia de cólera aviar en el 2005, en una gran colonia de anidación de cormoranes crestados (*Phalacrocorax auritus*) en Saskatchewan, con una mortalidad total de un 20-50% de la colonia (>2000 aves). También apareció el cólera aviar en eideres comunes (*Somateria mollissima*) en colonias de anidación en el estuario de St. Lawrence de Quebec, y en varios lugares en la parte noreste de la Bahía de Hudson.

También se notificó la presencia de cólera aviar en 12 flamencos (*Phoeniconaiasis spp*) en Kenia.

Influenza aviar

(Véase también el breve informe de la reunión que se celebró el 21 de febrero de 2006, párrafo 7 página 15)

En el 2005, Canadá realizó un estudio a escala nacional de los virus de la influenza A en patos salvajes sanos, para entender mejor las cepas y la prevalencia de las infecciones benignas presentes en las aves salvajes. Durante las operaciones de anillamiento de rutina a través de seis corredores de migración principales se tomaron hisopos cloacales que se evaluaron inicialmente por PCR para determinar la presencia, primero, de cualquier virus de la influenza A y después, en caso de resultado positivo, para detectar la presencia de las cepas H5 y H7. Las cepas H5 descubiertas de este modo fueron analizadas inmediatamente en el National Centre for Foreign Animal Diseases de Canadá para determinar su patogenicidad y su relación genética con otras cepas conocidas. En total, se analizaron 4409 muestras y se encontró la presencia de uno o varios virus de la influenza A en 1604 (36%). De estas 1604, 254 incluían cepas H5 que resultaron ser cepas de baja patogenicidad de origen norteamericano. No se confirmó la presencia de cepas H7 en estas muestras. También se detectó la presencia de virus de la influenza A en aves salvajes halladas muertas y examinadas en el marco del programa nacional de vigilancia sanitaria de los animales salvajes de Canadá. De nuevo, todas las cepas H5 resultaron ser de baja patogenicidad y de origen norteamericano, y no se detectó la presencia de cepas H7.

Se han aislado virus de la influenza aviar en Nueva Zelanda, y todos han sido influenza aviar de baja patogenicidad de ánades reales (*Anas platyrhynchos*) clínicamente sanos. Todos los aislamientos se han realizado en aves acuáticas salvajes.

En Nueva Caledonia se examinaron 588 aves zancudas con resultados negativos.

En Australia, la virología en el 2005 (>1200 aves zancudas) no ha tenido como resultado ningún aislamiento viral significativo. No obstante, la serología revela la presencia de anticuerpos contra la influenza A en aves salvajes, con una prevalencia que varía mucho de un estudio a otro. Esto sugiere que los virus de la influenza aviar circulan de manera endémica en las aves salvajes en Australia.

En Singapur se analizaron 508 aves para detectar la presencia de influenza aviar con resultados uniformemente negativos. Las especies analizadas incluyen chorlitos, martines pescadores, andarríos chicos y otras.

En Irlanda, se han analizado más de 1,000 aves salvajes desde el 2003. No se han detectado aislados del subtipo H5 ó H7, ni pruebas de la presencia de enfermedad o muertes a gran escala, aunque se han aislado doce virus de baja patogenicidad.

En Sudáfrica, el muestreo de *Charadriiformes* migratorios, tales como los correlimos menudos (*Calidris minuta*) y los fumareles aliblanco (*Chlidonias leucopterus*) en la Provincia de Northern Cape, dio resultados negativos.

La investigación de una serie de muertes que afectaron principalmente a las golondrinas comunes (*Hirundo rustica*) en Malawi no logró detectar ninguna indicación de que estuviera implicada la influenza aviar altamente patógena.

Parece que se haya logrado el control del brote de H5N2 en las avestruces de cría (*Struthio camelus*) en las Provincias de Eastern y Western Cape de Sudáfrica.

Más recientemente, se ha señalado otro brote en avestruces de cría que implica a la cepa H5N2, en Zimbabue. La mortalidad era baja y la enfermedad ha sido contenida en dos unidades de cría infectadas, que cuentan con aproximadamente 200 aves en total.

La Oficina Central de la OIE recibió los siguientes informes, en el 2005, de brotes confirmados de influenza aviar altamente patógena H5N1 en animales salvajes:

- China – ánsares calvos (*Anser indicus*), gaviotas reidoras (*Larus ridibundus*), gaviotas centroasiáticas (*Larus brunicephalus*), tarros canelos (*Tadorna ferruginea*), cormoranes grandes (*Phalacrocorax carbo*)
- Hong Kong –alcones peregrinos (*Falco peregrinus*), urracas (*Copsychus saularis*), garcillas chinas (*Ardeola bacchus*)
- Mongolia – ánsares calvos, cisnes cantores (*Cygnus Cygnus*)
- Croacia – “cisne”
- Cambodia – “aves salvajes”

Los brotes de influenza aviar altamente patógena que afectan a las aves de corral en Egipto y Nigeria son preocupantes. Son los primeros casos documentados de propagación de la cepa pandémica H5N1 al continente africano. El Grupo también expresó su preocupación respecto a la falta de uniformidad en la identificación de las aves salvajes en las que se ha registrado la presencia de influenza aviar altamente patógena, y alienta fuertemente a que se realice una identificación adecuada, que incluya los nombres científicos de las especies afectadas.

Lengua azul

Se aisló el virus de la lengua azul de tipo 1, a finales del 2004, en los Estados Unidos, de un venado coliblanco salvaje (*Odocoileus virginianus*), en Luisiana, en el que se sospechaba la presencia de enfermedad orbiviral hemorrágica. Es el primer aislamiento de virus de la lengua azul de tipo 1 en Norte América y el origen no está determinado. La vigilancia de los bovinos y de los venados salvajes en la zona está en curso para determinar la distribución del virus.

Brucelosis

La infección por *Brucella* (no especificada) se detectó en 28 lechwes en Zambia.

La brucelosis bovina sigue siendo endémica en los Estados Unidos en los wapitíes salvajes (*Cervus elaphus*) y los bisontes americanos (*Bison bison*) de la zona de Yellowstone. Se están evaluando o examinando varias estrategias de gestión, que incluyen la vacunación de los wapitíes, el análisis y el sacrificio, la eliminación de la alimentación artificial en invierno y las reducciones de población.

La brucelosis bovina sigue siendo endémica en los rebaños de bisontes de bosque salvajes (*Bison bison* subespecie *athabascae*) dentro y alrededor del Parque Nacional de Wood Buffalo, en el norte de Canadá. Existe un plan de gestión (sanitaria) de los bisontes que incluye zonas tampón sin bisontes, el sacrificio de los bisontes extraviados y otras medidas para minimizar el riesgo de propagación de la enfermedad a los bisontes salvajes, a los bisontes de granja o a los bovinos sanos.

La brucelosis de los caribús (*B. suis* biovar 4) sigue siendo endémica en los grandes rebaños de caribús (renos) salvajes de Alaska a la Bahía de Hudson, pero no al Este de dicha Bahía, en la región situada el norte de Canadá. Se han establecido controles de los movimientos para prevenir el desplazamiento de estas especies de las zonas endémicas a otros lugares de Canadá.

La brucelosis de los caribús también sigue siendo endémica en un rebaño de renos salvajes cerca de Tuktoyaktuk en los Territorios Noroeste, en la región situada al extremo Norte de Canadá. Se han establecido controles de los movimientos para prevenir el desplazamiento de estas especies de la zona endémica a otros lugares de Canadá.

Peste porcina clásica

Por primera vez desde el 1918, se ha reintroducido la peste porcina clásica en Sudáfrica. Se ha adoptado una política de sacrificio sanitario, que parece haber sido eficaz para erradicar la enfermedad en la Provincia de Western Cape. La erradicación de la peste porcina clásica en los cerdos salvajes comunales en la Provincia de

Eastern Cape ha resultado ser mucho más difícil y posiblemente se vea complicada por la presencia de cerdos salvajes y de cerdos fluviales (*Potamochoerus larvatus*) autóctonos en la zona. La susceptibilidad de los facóqueros y de los cerdos fluviales al virus de la peste porcina clásica y su posible papel en el mantenimiento epidemiológico de la enfermedad se estudiarán este año bajo condiciones controladas.

En Europa, ya no se registró más circulación del virus entre los jabalíes salvajes (*Sus scrofa*) en Eifel, Luxemburgo y Mosel desde el 2004, y la vigilancia activa está en curso. El foco en Rhinany Palatinate/Vosges du Nord sigue activo; la vacunación está en curso desde la primavera/el verano de 2004 en Alemania y Francia. Se han distribuido hasta medio millón de cebos de vacuna exclusivamente en Francia. Hasta un 80% de los adultos y sólo un 50% de los animales jóvenes han seroconvertido. Desgraciadamente el virus siguió desplazándose hacia el sur en el 2005 hasta la autopista 4, que fue una barrera eficaz durante el anterior brote de 1992-2002. Aparentemente, la vacunación no paró la progresión en Francia, a pesar de una disminución importante del número de casos.

Cisticercosis

Se señaló la presencia de cisticercosis en seis órix árabes (*Oryx leucoryx*) en Arabia Saudita y en un búfalo africano en Kenia.

Equinococosis

Se halló una alta prevalencia de infección por *Echinococcus granulosus* en leones (*Panthera leo*) sometidos a necropsias, en el Parque Nacional de Kruger en Sudáfrica.

Se señaló la presencia de enfermedad por hidátides en un solo antílope sable (*Hippotragus niger*) en Zimbabue, en dos búfalos (*Syncerus caffer*) en Zambia y en un chimpancé (*Pan troglodytes*) en Kenia.

En Suiza, la infección por *Echinococcus multilocularis* ha aparecido en un foco en castores (*Castor fiber*).

Fiebre aftosa

En Sudáfrica, se tomaron muestras de 206 búfalos africanos en el Parque Nacional de Kruger. La mayoría de los búfalos de más de 10 meses de edad resultaron seropositivos y se aislaron varios topotipos virales SAT 1 y SAT 2 de muestras esofagofaríngeas.

También se detectó la presencia de infección por el virus de la fiebre aftosa en ocho búfalos y 60 lechwes en Zambia.

Leptospirosis

Se señaló la presencia de leptospirosis en 17 pumas cautivos (*Felis concolor*) en Taiwán.

Dermatitis nodular contagiosa

Se señaló la presencia de dermatitis nodular contagiosa en impalas (*Aepyceros melampus*) en Zambia.

Enfermedad de Newcastle

Se señaló y confirmó la presencia de enfermedad de Newcastle en avestruces de cría en cinco lugares diferentes de Sudáfrica.

En Etiopía, la enfermedad de Newcastle fue responsable de muertes agrupadas distribuidas en varios focos que afectaron a palomas y pichones (*Columbidae*) locales no migratorios.

En los Estados Unidos, se diagnosticó la presencia de enfermedad de Newcastle en 13 polluelos de cormoranes crestados, en un refugio nacional de animales salvajes en Nevada. La caracterización genética indicó la existencia de una fuerte homología con las cepas de virus de la enfermedad de Newcastle que afectaban a los cormoranes en los EE.UU. desde el 1992, pero ninguna relación con la cepa del brote detectado en las aves de corral en California, Nevada y Texas en los años 2002-2003.

En Singapur se analizaron 508 aves para detectar la presencia de virus de la enfermedad de Newcastle con resultados uniformemente negativos. Las especies analizadas incluyeron chorlitos, martines pescadores, andarríos chicos y otras.

En julio de 2005, se registró un brote de enfermedad de Newcastle en Loire Atlantique (Francia) en más de 300 faisanes y perdices de cría (especies no indicadas). Poco después de la sospecha, se sacrificaron todas las aves y no se registraron más casos.

Paratuberculosis

Están presentes grupos focales en Austria, Bélgica, Francia, Irlanda, Italia y el Reino Unido en corzos (*Capreolus capreolus*), ciervos (*Cervus elaphus*), rebecos (*Rupicapra rupicapra*), gamos (*Dama dama*), muflones (*Ovis musimon*), cabras de Nubia (*Capra ibex*), zorros rojos (*Vulpes vulpes*), marmotas (*Marmota marmota*) y lagópodos escoceses (*Lagopus lagopus scoticus*).

Fiebre Q

Se señaló la presencia de fiebre Q en tres órix árabes (*Oryx leucoryx*) en Arabia Saudita.

Rabia

En Sudáfrica se confirmaron casos esporádicos de rabia que implicaban el biotipo vivérrido en 22 mangostas amarillas (*Cynictus penicillata*), dos mangostas rufas (*Herpestes sanguinea*), una mangosta de Selous (*Paracynictus selousi*), dos gatos de patas negras (*Felis nigripes*) y dos ginetas (*Genetta genetta*). También en Sudáfrica, se diagnosticaron casos de rabia que implicaban el biotipo canino en 14 otociones (*Otocyon megalotis*), tres chacales de lomo negro (*Canis mesomelas*), dos chacales rayados (*Canis adustus*), tres hienas sudafricanas (*Proteles cristata*) y una civeta africana (*Civettictus civetta*).

En Namibia, se señaló la presencia de rabia en 24 grandes cudúes, 14 chacales de lomo negro, una hiena sudafricana, una suricata (*Suricata suricata*), un alce africano (*Taurotragus oryx*), un zorro de El Cabo (*Vulpes chama*), un licaón (*Lycaon pictus*) y un duiquero (*Sylvicapra grimmia*).

Una vez más, se notificaron muertes importantes en los lobos etíopes amenazados (*Canis simensis*), en las montañas de Bale de Etiopía. A pesar de que se vacunasen a 35.000 perros domésticos en la región, se señalaron más de 70 casos de rabia en estos animales. Se está examinando la posibilidad de vacunar a los lobos por vía de cebos orales.

En Zimbabue, se notificó la presencia de rabia en dos grupos de perros salvajes en la región de Bube, así como en siete chacales y en un búfalo.

En Zambia, se señaló la presencia de rabia en una sola mangosta y en seis perros salvajes.

En Marruecos, se notificó la presencia de rabia en zorros rojos (*Vulpes vulpes*).

En el Reino Unido, la vigilancia de las especies en libertad en el 2005 dio resultados negativos en los 966 animales analizados.

En Israel se notificaron brotes focales esporádicos de rabia en zorros (*Vulpes sp*), lobos (*Canis lupus*), tejones (*Meles meles*) y perros callejeros (*Canis familiaris*). Hubo transmisión a los perros domésticos y al ganado. Se cree que el ARN molecular de las cepas de rabia en Israel es similar al de las cepas halladas en Siria. Se practica la vacunación oral para los canes.

En Irán, se señaló la presencia de rabia en 27 zorros (*Vulpes sp*), chacales (*Canis aureus*), ardillas (*Sciurus anomalus*), visones (*Mustela spp*) y jabalíes salvajes (*Sus scrofa*). También se señaló la presencia de rabia en bovinos, búfalos, ovejas, cabras, perros, gatos y burros domésticos.

Triquinosis

En Rusia, aparecieron casos en seres humanos a raíz del consumo de carne proveniente de animales salvajes, incluidos osos y tejones. En otro caso, cazadores europeos fueron clínicamente infectados después de consumir carne de oso en Canadá.

Se halló un parásito de *Trichinella* que había infestado a un lobo (*Canis lupus*) en Italia.

Tuberculosis (Mycobacterium bovis)

Norteamérica:

En Canadá, la infección por *Mycobacterium bovis* sigue siendo endémica en rebaños salvajes de bisontes (*Bison bison*) en el Parque Nacional Wood Buffalo y sus alrededores, al Norte de Canadá. Se ha establecido un plan de gestión de los bisontes que incluye zonas tampón sin bisontes, el sacrificio de los bisontes extraviados y otras medidas para minimizar el riesgo de propagación de la enfermedad a los bisontes salvajes sanos, los bisontes de cría o los bovinos.

Se confirmaron seis casos de tuberculosis bovina en el 2005, en un centro de conservación de bisontes salvajes establecido en el 1996, mediante la captura de crías neonatales salvajes de un rebaño salvaje infectado. La enfermedad apareció en el rebaño del centro a pesar de las numerosas pruebas para detectar la presencia de tuberculosis bovina que resultaron negativas durante los ocho años anteriores.

Se confirmó la presencia de tuberculosis bovina en dos venados de cola blanca y cinco wapitíes en el Parque Nacional Riding Mountain y sus alrededores, en Manitoba, mediante un programa de vigilancia caza-captura fuera del parque y un programa de captura y análisis dentro del parque. Está en progreso un programa de investigación sustancial para establecer los parámetros epidemiológicos básicos, tales como la prevalencia en los rebaños y la distribución en los animales salvajes huéspedes en esta región, con objeto de guiar la concepción de un programa de control a largo plazo, con miras a eliminar la infección en los animales salvajes.

En los Estados Unidos, se ha reconocido la presencia de tuberculosis bovina endémica en venados de cola blanca salvajes en la zona Noreste de la Península Baja de Michigan, desde finales de los años 1990, y se ha documentado la transmisión a los wapitíes salvajes, a otras especies de animales salvajes carnívoros y omnívoros, y a más de 30 rebaños de bovinos. Las estrategias de gestión de la enfermedad incluyen la prohibición de los cebos y de los alimentos artificiales de los venados en la zona afectada, así como la reducción de la densidad de población de los venados. Se está evaluando una estrategia adicional de captura, análisis y eliminación de los venados positivos. En Minnesota, un solo venado de cola blanca salvaje dio un cultivo positivo para *Mycobacterium bovis*, en una zona de la porción noroeste del Estado donde se hallaron cinco rebaños de bovinos infectados. El venado positivo fue uno de los más de 400 animales que se examinaron después de que se reconociesen las infecciones de los bovinos. Se está a la espera de resultados adicionales y está en curso una vigilancia constante de los venados salvajes para determinar el nivel de infección.

Europa

La tuberculosis bovina está extendida y es endémica en los tejones (*Meles meles*) en Irlanda y en el Reino Unido. En algunos grupos, hasta un 50% de la población local puede estar infectada. También se observa la presencia de tuberculosis bovina en los ciervos domésticos y salvajes, así como en la población de bovinos domésticos. En Irlanda, se ha diagnosticado la presencia de tuberculosis bovina en alpacas de cría. En el Reino Unido, se observó la presencia de esta enfermedad en venados salvajes y de parque, así como en dos nutrias.

En Francia, el foco de infección de tuberculosis bovina en el bosque de Bretonne está aumentando a pesar del intento de controlar la infección en los wapitíes y los jabalíes salvajes.

África

La tuberculosis bovina en los búfalos se ha extendido ahora por todo el Parque Nacional Kruger, en Sudáfrica, ya que finalmente se han detectado casos clínicos en la parte del extremo norte del Parque, cerca de la frontera con Zimbabue. En un estudio de la tuberculosis bovina en los búfalos, en el que se analizaron 206 animales de la región sur del Parque, se detectó una prevalencia de lesiones macroscópicas de un 32%. También en el Parque Nacional Kruger, se confirmaron casos terminales de tuberculosis bovina en 11 leones (*Panthera leo*), un cudú (*Tragelaphus strepsiceros*) y un facóquero, durante el 2005.

En el Parque Hluhluwe/Imfolosi en Sudáfrica, se está usando una técnica de captura, análisis y sacrificio para la gestión de la tuberculosis bovina en los búfalos.

Se ha confirmado que la infección por *Mycobacterium tuberculosis* circula en una población de suricatas (*Suricata suricata*) en el distrito de Kalahari de la Provincia Northern Cape de Sudáfrica. Más recientemente, se detectó un caso sospechoso de infección por *M. bovis* en esta misma población. Se está realizando un monitoreo intensivo de la situación.

La tuberculosis bovina sigue latente en la región de Kafue/Lochinvar de Zambia, y durante el 2005, se notificaron 33 casos en búfalos, 37 casos en lechwes (*Kobus leche*) y un caso en un impala.

En el Parque Nacional Queen Elizabeth en Uganda, la tuberculosis bovina sigue estando presente en los búfalos y los facóqueros.

También en África Oriental, se ha detectado la presencia de tuberculosis bovina de manera oportunista en el ecosistema de Serengeti, donde se está llevando a cabo una vigilancia pasiva.

Tularemia

En Canadá, apareció una importante epidemia de tularemia (tipo B) en ratones ciervos (*Peromyscus maniculatus*) en la zona oeste de Saskatchewan, en la primavera de 2005. A esto precedió un aumento abrupto sin precedente de las poblaciones de ratones ciervos en la región, durante el otoño y el invierno del 2004-05. Se estimaron las poblaciones de ratones a 1000 por hectárea en una zona de unos 22.000 km² aproximadamente. En abril-mayo del 2005, apareció una mortalidad repentina y masiva de estos ratones y se determinó que la tularemia estaba extendida entre los ratones que morían. No se conoce ningún caso de tularemia en seres humanos que haya aparecido asociado a esta epidemia.

1.2. Enfermedades de los animales salvajes que figuran en la lista (mamíferos)

Arbovirus (Alfavirus/Togavirus)

Un brote focal de encefalitis equina del Este apareció en los Estados Unidos, en los venados de cola blanca salvajes, en Michigan, durante el verano.

Babesiosis

Se detectó la presencia de *Babesia* en frotis de sangre de rinocerontes blancos (*Ceratotherium simum*) en Sudáfrica, y en zebras y jirafas en Zimbabue. También se notificó la presencia de babesiosis en una jirafa en Kenia.

Lyssavirus de los murciélagos

Se notificó la presencia de lyssavirus del murciélago australiano en zorros voladores negros (*Pteropus alecto*) y en zorros voladores (*Pteropus poliocephalus*) en el 2005. Anteriormente, se consideraba que este lyssavirus era endémico en muchas poblaciones de zorros voladores australianos (*Pteropus* sp.) y en algunas otras especies de murciélagos. Sin embargo, los modelos sugieren que la infección podría no ser endémica en todas las poblaciones de zorros voladores de forma continua, sino ser mantenida en un mosaico espacial y temporal dinámico en subpoblaciones dentro de una metapoblación. Una investigación en curso sobre la dinámica de la infección por el lyssavirus australiano en los zorros voladores sugiere que la seroprevalencia en los animales salvajes sanos capturados es inferior al 0,5%, y que la incidencia en los murciélagos enfermos y heridos es aproximadamente de un 6%.

Fiebre hemorrágica Ebola

En abril y junio del 2005 apareció un brote de fiebre hemorrágica Ebola en la región Cuvette-Oeste de la República Democrática del Congo, que causó varias muertes. La correlación temporal con la detección de cadáveres de gorilas, chimpancés y monos (sin especificar) en la misma región geográfica era notable. Se ha aislado el virus de víctimas humanas y primates no humanos. Los estudios recientes en los que se ha realizado un muestreo de más de 1000 pequeños vertebrados en las zonas del brote de Ebola detectaron pruebas de la presencia de infección asintomática en tres especies de murciélagos frugívoros.

Infección por el virus de la inmunodeficiencia felina

Se halló una alta seroprevalencia en los leones en libertad en el Parque Nacional Kruger, Sudáfrica, y una seroprevalencia moderada en los leones en Zimbabue.

Fasciolasis hepática

Se notificó la presencia de una importante infección de fasciolosis hepática (sin especificar) en lechwes de Kafue en Zambia.

Fiebre hemorrágica de Marburg

El peor brote de fiebre hemorrágica de Marburg registrado en la historia apareció en la zona norte de la Provincia de Uige, en el Norte de Angola, en abril – junio de 2005. Se cree que los casos humanos iniciales se debieron a una infección durante la caza o el sacrificio de pequeños primates de la especie *Cercopithecus*, y en lo sucesivo, la propagación horizontal de la infección de un ser humano a otro, por vía de secreciones y excreciones altamente infecciosas, tuvo como resultado una epidemia regional.

Pestivirus

En los Pirineos centrales y orientales (Andorra, Francia y España) aparecieron brotes multifocales de infección en los rebecos de los Pirineos (*Rupicapra pyrenaica*); unos estudios sin publicar revelaron que las infecciones hicieron su aparición a partir del 1995, o antes. La cepa es próxima, pero diferente, a la diarrea viral bovina y a la peste porcina clásica.

Salmonelosis

Las infecciones por *Salmonella dublin* en los gamos (*Dama dama*) afectaron aproximadamente a 30 ciervas de un rebaño de unos 1000 animales en 350 acres de parque privado. La salmonelosis debida a la infección por *S. dublin* se observa esporádicamente en los animales salvajes, y el Reino Unido ha notificado aislamientos únicos en un zorro (*Vulpes vulpes*) y una nutria (*Lutra lutra*).

Se diagnosticó la presencia de salmonelosis en 60 pecarís (*Peccary angulatus*) en el suroeste de los Estados Unidos de América.

Sarna sarcóptica

La sarna sarcóptica grave es endémica en muchas poblaciones de wombat comunes (*Vombatus ursinus*) en Australia. La enfermedad se está propagando ahora en zonas del Sur de Australia donde no se había notificado anteriormente (informes anecdóticos de hasta un 80% de mortalidad en zonas localizadas). Nueva Zelanda notificó la presencia de sarna sarcóptica en nueve murciélagos colicortos menores (*Mystacina tuberculata*).

En Pakistán, se detectó la presencia de sarna sarcóptica en un rebaño de unas 1500 ovejas azules salvajes (*Pseudois nayaur*) en el Parque Nacional de Khunjerab, Zona Norte.

Kenia notificó la presencia de sarna sarcóptica en dos guepardos.

Peste bubónica

Se dieron muertes en seres humanos, en el distrito de Ituri, en la zona norte de la República Democrática del Congo. La mayoría de las víctimas eran trabajadores en una mina de diamantes que se había vuelto a abrir recientemente en Zobia. El brote parece estar relacionado con las condiciones antihigiénicas y abarrotadas en la mina, con una fuente inicial de infección roedor/pulga que tuvo como resultado la forma bubónica de la enfermedad. Las complicaciones pulmonares de estos casos primarios parecen haber acelerado la transmisión entre seres humanos, porque la forma neumónica podría ser directamente contagiosa.

Toxoplasmosis

Se detectó una alta seroprevalencia en los leones en Zimbabue.

Encefalopatía espongiforme transmisible – caquexia crónica

Los límites geográficos conocidos de la caquexia crónica en los ciervos salvajes en Canadá se extendieron considerablemente en el 2005. Dichos límites se extendieron hacia el oeste, a la provincia de Alberta, y hacia el Este, hasta la mitad este de la provincia de Saskatchewan. Estas expansiones de los límites en los ciervos salvajes afectaron a los venados bura (*Odocoileus hemionus*) y a los venados de cola blanca. A pesar de la prevalencia aparentemente baja de caquexia crónica en las poblaciones de ciervos salvajes afectadas (2% o menos), miembros del público observaron tres ciervos con signos clínicos de enfermedad, para los que se confirmó posteriormente que se trataba de caquexia crónica. En octubre de 2005, los Ministros federales, provinciales y territoriales de Canadá, encargados del Medio Ambiente, respaldaron una *Estrategia Nacional de Lucha contra la Caquexia Crónica* en Canadá. Se espera que este plan pueda ponerse en práctica en el 2006.

En los Estados Unidos de América, se detectó por primera vez la presencia de infección natural por caquexia crónica en un solo alce salvaje (*Alces alces*), en Colorado. Se hallaron nuevos focos de caquexia crónica en venados de cola blanca salvajes en Nueva York (dos ciervos salvajes en una zona donde se detectó la presencia de caquexia crónica en dos pequeños rebaños de venados de cola blanca cautivos) y en West Virginia (cinco animales positivos en total entre más de 1.000 animales analizados en Hampshire County).

Virus West Nile

El virus West Nile estuvo activo a través de la mayor parte de la zona central de Canadá en el verano del 2005. El ciclo de amplificación entre los mosquitos y las aves, y el posterior período de riesgo de infección para los seres humanos y otros mamíferos aparecieron varias semanas más tarde en el 2005 que en el 2004 y en años anteriores. No obstante, la actividad del virus y el riesgo para la salud humana fueron considerables de Quebec a Alberta. No se detectó actividad del virus West Nile en las provincias costeras del Atlántico y del Pacífico.

En los Estados Unidos, la actividad del virus West Nile siguió presente en las aves salvajes por todo el país y se confirmó en un venado de cola blanca en el Sureste. Se observó la muerte de más de 4.600 pelícanos blancos (*Pelicanus erythrorhynchos*) debido a la infección por el virus West Nile en seis Estados de la parte alta del Medio Oeste y del Oeste.

La vigilancia del virus West Nile en las aves salvajes y en las aves de caza en libertad en el 2001 – 2005 en Inglaterra, el País de Gales y Escocia dio resultados negativos en las 295 aves analizadas.

1.3. Enfermedades de los animales salvajes que figuran en la lista (aves)

Viruela aviar

Se señaló la presencia de viruela aviar en nueve canarios (*Serinus canaria*) en Namibia, en varias especies de aves autóctonas en Australia y en 13 avutardas de McQueens (*Otis mcqueeni*) en Arabia Saudita.

Circovirus

En Australia, la infección por circovirus es común y se notificó en varias especies de aves autóctonas. Actualmente, se está finalizando un plan para disminuir la amenaza (*Psittacine Circoviral beak and feather disease affecting endangered psittacine species*) para Australia.

Esofagitis del pinzón (¿¿Tricomoniasis ??)

Varios grupos notificaron independientemente lo que se consideró ser una nueva enfermedad en los verderones comunes (*Carduelis chloris*) y los pinzones vulgares (*Fringilla coelebs*) en Gran Bretaña, en el 2005. Se observaron lesiones del esófago en las aves afectadas similares a las que están presentes en los casos de salmonelosis de las aves de jardín. No se detectó la presencia de *Salmonella* en cultivos y se hallaron parásitos tricomonas asociados a las lesiones. Se sigue investigando la naturaleza precisa de la enfermedad, pero actualmente parece que los riesgos de infección estén probablemente limitados a las aves. Esta enfermedad de las aves de jardín podría ser menos estacional que la salmonelosis.

1.4. Enfermedades de los animales salvajes que figuran en la lista (reptiles)

Viruela de los cocodrilos

Se notificaron más de 500 casos de viruela de los cocodrilos en cocodrilos del Nilo de cría (*Crocodylus niloticus*) en Zimbabue.

Triquinosis en los cocodrilos

La infección por *Trichinella zimbabwensis* sigue estando presente en unas pocas explotaciones de cocodrilos que no son exportadoras, en Zimbabue, y también se ha detectado su presencia en varanos del Nilo en libertad (*Varanus niloticus*), adyacentes a estas explotaciones.

1.5. Enfermedades de los animales salvajes que figuran en la lista (anfibios)

La distribución conocida de la quitridiomycosis en Australia incluye la mayoría de las zonas del país. Se han hallado ranas infectadas en 46 especies australianas, incluidas nueve de las 15 (60%) especies amenazadas y seis de las 12 (50%) especies vulnerables. Sin embargo, de las especies negativas, ninguna parece haber sido objeto de un estudio de tamaño suficiente para permitir detectar estadísticamente una prevalencia inferior al 50%. Actualmente se está preparando un plan para reducir la amenaza de quitridiomycosis en Australia.

La quitridiomycosis existe en dos especies de ranas (*Litoria aurea* y *Litoria reniformis*) en Nueva Zelanda.

En Gran Bretaña, se detectó por primera vez el hongo patógeno en anfibios en libertad en una población de ranas toro norteamericanas introducidas (*Rana catesbeiana*). No parecía causar enfermedad en estos animales. Los investigadores también notificaron que no se había detectado la presencia de hongo en los exámenes realizados en 170 anfibios autóctonos del Sur de Inglaterra.

1.6. Enfermedades que no figuran en la lista

Cáncer facial del demonio de Tasmania

Un síndrome llamado *cáncer facial del demonio*, que afecta a los demonios de Tasmania (*Sarcophilus harrisii*), está siendo investigado actualmente en Tasmania (Australia) de forma intensiva. Se ha registrado la enfermedad en más del 65 por ciento del Estado y es prácticamente seguro que esté presente en una zona más extendida. Probablemente vivan ahora sólo de un tercio a la mitad de demonios salvajes comparado con hace 10 años. Los análisis por inmunohistoquímica han demostrado que el tipo de tumor más frecuente es de origen neuroendocrino. Los estudios de citogenética han establecido el cariotipo normal de los demonios de Tasmania y las translocaciones cromosómicas del tumor. Parece que el tumor sea un aloinjerto que se transmite directamente de un animal a otro mediante la implantación de la línea celular durante las peleas y los mordiscos.

Fiebre de Lassa en África Occidental

Aparecieron brotes de fiebre de Lassa en seres humanos en Kenema, en Sierra Leona, así como en Ekpoma, en Nigeria. La fiebre de Lassa es una infección zoonótica causada por un virus *arena* que circula entre los roedores, en particular los del género *Mastomys*. El contacto directo o indirecto con los roedores infectados o sus excreciones suele ser responsable de los casos índice, seguido frecuentemente por una transmisión horizontal de un ser humano a otro.

Virus linfotrópicos-T 3 y 4 de primates en seres humanos en Camerún

Han aparecido dos nuevos retrovirus, que nunca se habían observado en seres humanos, en personas que cazan regularmente monos en Camerún. También se cree que otros virus linfotrópicos T humanos (1 y 2) conocidos tienen su origen en primates no humanos, seguido por una propagación horizontal secundaria de un ser humano a otro. Estos virus han sido asociados a varios trastornos linfo-proliferativos en los seres humanos.

Enfermedad de la selva de Kyasanur

En la India, se señaló la presencia de fiebre del mono en enero de 2005 en Karnataka. Se hallaron cinco monos muertos y se señaló que varios seres humanos padecían la enfermedad. El descubrimiento de monos muertos predice frecuentemente un brote de la enfermedad en los seres humanos. Los reservorios salvajes locales incluyen los monos langur (*Prebythis entellus*), los macacos coronados (*Macaca radiata*), las musarañas (*Suncus murinus*), las ratas (*Rattus wroughtoni*), las aves, las ardillas y los murciélagos. El principal vector es la garrapata *Haemaphysalis spinigera*.

Micobacteriosis

Se señalaron dos casos de infección por *Mycobacterium ulcerans* en opossums de la montaña (*Trichosurus caninus*) en Orbost, Victoria, Australia. Ambos casos se hallaron en la misma zona donde se diagnosticó anteriormente un caso en un potorú de hocico largo (*Potorous longipes*). *M. ulcerans* causa la úlcera de Buruli o Bairnsdale en los seres humanos. Se han señalado casos anteriores en koalas y en zarigüeyas, pero todos se han dado en las mismas zonas costeras en que aparecen los casos en seres humanos.

1.7. Enfermedades no transmisibles y acontecimientos de mortalidad/morbilidad significativos notificados en los animales salvajes

Intoxicación con cianobacterias

Se confirmó la presencia de intoxicación por cianobacterias debida a la floración de algas, en la que se encuentran implicadas *Microcystis spp.*, en las cercanías de dos embalses artificiales en las zonas sureste del Parque Nacional Kruger en Sudáfrica. Esta floración de algas parece estar asociada a una eutrofización excesiva durante un período muy seco, con una disminución de los niveles de agua y un aumento de la densidad de los hipopótamos. Se encontraron los cadáveres de varias especies diferentes, incluidos los ñus, las zebras, los rinocerontes blancos, los búfalos, los hipopótamos, las jirafas, los facóqueros, los leones y los guepardos, en un patrón típico de fuente puntual alrededor de estos puntos de agua. El diagnóstico se confirmó por histopatología, identificación de las algas y pruebas de toxicidad en los ratones.

Mortalidad de los canguros

Se observó una mortalidad masiva de canguros rojos (*Macropus rufus*) en el Oeste de Australia en febrero. Múltiples lugares remotos centrados en un elipse alrededor de Meekatharra, Oeste de Australia. (Longitud total del eje Norte-Sur: aproximadamente 600 Km; eje Este-Oeste aproximadamente 400 Km.) Una información razonable sugiere un número mínimo confirmado de 3.000 animales de una población estimada a unos 10.000 animales. Las autopsias, aunque fuesen difíciles de realizar, mostraron todas cambios que podían atribuirse a inanición asociada a una sequía prolongada.

Mortalidad de los zorros voladores en Australia

Con una temperatura de 41°C el día de Noche Buena y de 44°C el día de Noche Vieja, se hallaron muertos muchos miles de zorros voladores de cabeza gris (*Pteropus policephalus*) a lo largo de la costa este de Australia, de Melbourne al Sur hasta Townsville al Norte, una distancia de aproximadamente 2000 Kms. La mayoría de los animales muertos eran neonatos, pero también se encontraron muertos algunos animales viejos.

Estos acontecimientos merecen un estudio más profundizado, particularmente datos censales más precisos, dado el posible impacto del calentamiento mundial sobre el estado de la población de esta especie amenazada. Se está preparando un cuestionario que se enviará a los que rehabilitan la fauna salvaje, para obtener información adicional sobre este acontecimiento y los futuros acontecimientos.

2. Zoonosis y enfermedades emergentes relacionadas con los animales salvajes de importancia para la salud pública

El Dr. M. Woodford representó al Grupo en la primera reunión del Grupo Ad hoc sobre las Zoonosis Emergentes que tuvo lugar del 29 al 31 de marzo de 2005. El Dr. M. Woodford presentó el informe de esa reunión. El Grupo de Trabajo sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes transmitió sus felicitaciones al Grupo Ad hoc sobre las Zoonosis Emergentes por su excelente trabajo, y observó que existían importantes ámbitos de intereses que coincidían entre los dos grupos, como lo demuestran las siguientes enfermedades emergentes relacionadas con los animales salvajes incluidas en este informe:

- Fiebre hemorrágica por virus Ebola en la República del Congo
- Infección por el virus Marburg en Angola.
- Peste bubónica en la República Democrática del Congo
- Fiebre de Lassa en Sierra Leona
- Influenza aviar en Asia Sudoriental.
- Infección por el virus West Nile en Canadá y los EE.UU.
- Enfermedad de la selva de Kyasanur en la India.
- Tularemia en Canadá
- Triquinelosis en Rusia y Canadá

Por lo tanto, se alienta fuertemente, la cooperación con este Grupo Ad hoc, ya que es de interés para ambos Grupos beneficiarse mutuamente de sus respectivos puntos fuertes.

3. Nuevo programa consultivo de la OIE con la OMS y la FAO

La Oficina Central informó al Grupo de Trabajo de que:

- Se ha establecido, dentro de la OIE, un homólogo para los animales de la red de salud pública de la OMS
- Se ha reunido una red OIE/FAO de pericia sobre la influenza aviar (OFFLU) que puede consultarse en la dirección www.offlu.net
- Se ha establecido el primer laboratorio de referencia conjunto OIE/FAO para una enfermedad (la fiebre aftosa)

4. Preparación de emergencias sanitarias en los animales salvajes

El Grupo de Trabajo examinó el informe presentado por el Dr. Chris Bunn. El Grupo concluyó que la intención inicial de este informe era servir de guía para los Países Miembros en lo relativo a los brotes de enfermedad en los animales salvajes. El Grupo recomendó que se modificase el informe de la siguiente manera:

- Centrarse en el patógeno en vez de en la enfermedad
- Indicar que se trata de enfermedades asociadas con los animales salvajes en vez de enfermedades propiamente de los animales salvajes
- No hacer demasiado hincapié en el concepto de emergencia, sino mantener un equilibrio con otras cuestiones pertinentes.

El Grupo también indicó que la definición del término “ganado” en Australia es diferente a la de otros muchos lugares del mundo, y el Grupo decidió usar la definición del *Código* para el término “animal”.

También se observó que la lucha contra las enfermedades de los animales salvajes podría ponerse en práctica mediante un control de las enfermedades en los animales domésticos, cuando estos son la fuente de enfermedad.

El control de los vectores y la bioseguridad deberían añadirse al Cuadro 1 como mecanismos de control. También se convino en que esto no es sólo un documento de preparación, sino que debería incluir también la prevención de las enfermedades.

También se decidió, en vista de los cambios rápidos del *Código Sanitario para los Animales Terrestres*, que la cuestión de la preparación deberá probablemente enfocarse a dos niveles. Inicialmente, por medio de una publicación para la *Revista Científica y Técnica* de la OIE, seguida, en una etapa posterior, por un capítulo que deberá redactarse e incorporarse al *Código*, como una serie de directrices para los Países Miembros.

4.1. Vigilancia de las enfermedades en los animales salvajes

En el 2005, el Comité Internacional solicitó que el Grupo preparase un proyecto de información adicional, específicamente con respecto a los animales salvajes, que pudiera añadirse al *Código Sanitario para los Animales Terrestres* (Directrices de Vigilancia Generales). Durante ese mismo año, el *Código* se revisó de manera sustancial, y el material preparado por el Grupo ya no es compatible con la nueva edición del *Código*. El contenido, sin embargo, sigue siendo totalmente pertinente y figura en el Anexo V de este informe. Durante el 2006, el Grupo revisará este material para que sea compatible con la nueva presentación y el nuevo formato del *Código*.

4.2. Zonificación y compartimentación

En el proyecto actual de “*Zonificación y compartimentación*” (Capítulo 1.3.5) del *Código Terrestre*, se describen la zonificación y la compartimentación como procedimientos puestos en práctica por un país con el fin de definir *subpoblaciones* con diferentes *estatus zoonosanitarios* dentro de su territorio, para fines de lucha contra las enfermedades y/o de *comercio internacional*. La compartimentación se aplica a una subpoblación cuando se usan sistemas de gestión relativos a la bioseguridad, mientras que la zonificación se aplica cuando se define una subpoblación sobre una base geográfica. De este modo, la compartimentación podría permitir un comercio seguro debido a la separación funcional de una subpoblación de otros animales domésticos o *salvajes* mediante medidas de bioseguridad, lo que una zona (mediante sólo una separación geográfica) no podría lograr.

Deberán elaborarse requisitos separados para las diferentes categorías de enfermedades para las que se considera apropiada la aplicación de una zonificación o compartimentación. Deberán definirse los límites geográficos de cada zona y las prácticas de bioseguridad o cría de animales de cada compartimento.

Estos conceptos y estas descripciones están en armonía con las posiciones anteriores del Grupo sobre la zonificación y la compartimentación, que se publicaron en sus informes presentados en la Sesión General de la OIE en el 1999 y en el 2002. Se ofrecen ejemplos para reiterar las opiniones del Grupo de Trabajo:

- 1) Con respecto a los animales salvajes, el Grupo reconoció que ciertas enfermedades se prestan a una zonificación geográfica, como resultado de barreras geográficas naturales o artificiales, y de la presencia y distribución de huéspedes selváticos definitivos, como, por ejemplo, los búfalos africanos como portadores a largo plazo del virus de la fiebre aftosa del grupo SAT en los ecosistemas de sabana africanos. Pueden zonificarse ciertas áreas como libres de fiebre aftosa cuando los búfalos están excluidos por vallas, o no están presentes naturalmente, debido a condiciones inadecuadas, tales como una altitud elevada o un medio natural árido.
- 2) Con respecto a la compartimentación, el Grupo concluyó que:
 - Una posición generalizada de la OIE no es apropiada para tratar todas las enfermedades de la lista de la Organización que implican a los animales salvajes.
 - Deberá existir un procedimiento general, para las enfermedades de la lista de la OIE, para tratar la posible importancia de la participación de los animales salvajes.
 - Deberán establecerse directrices específicas para evaluar el riesgo que representa la participación de los animales salvajes con respecto a cada enfermedad.

Por consiguiente, el Grupo de Trabajo reconoció que era imposible realizar una compartimentación para las enfermedades altamente infecciosas, cuando existe una frontera difusa entre el ganado/las aves de corral y los animales salvajes infectados. No obstante, cuando se gestiona una empresa para impedir la introducción de enfermedades provenientes de los animales salvajes, como puede ser el caso con las instalaciones de producción de alta seguridad que bloquean la frontera entre los animales salvajes y los domésticos, podría ser posible mantener el estatus libre de enfermedad en el compartimento de los animales domésticos. Este estatus se basará en un conocimiento profundo de la epidemiología de la enfermedad, particularmente con respecto a los animales salvajes, y en la demostración de que se han mitigado con éxito todos los riesgos.

A título de ejemplo, el Grupo de Trabajo confirmó su anterior posición con respecto a la compartimentación de las explotaciones de animales domésticos y al mantenimiento o establecimiento del estatus libre de enfermedad, cuando el virus de la enfermedad de Newcastle está presente en las aves salvajes o el de la peste porcina clásica lo está en los suidos salvajes.

5. Idoneidad de ciertas pruebas de diagnóstico para su uso en animales salvajes

Se trata de un proceso en curso y la lista de enfermedades para las que se han evaluado las pruebas de diagnóstico se complementará todos los años. Para el 2005, se evaluaron las pruebas de diagnóstico para el botulismo aviar, la influenza aviar, los virus West Nile y Nipah y el virus Hendra.

Cuadro 1. – Idoneidad de algunas pruebas de diagnóstico para su uso en los animales salvajes

(para las recomendaciones generales relativas a estas pruebas cuando se aplican a las especies domésticas, sírvase consultar el *Manual de Pruebas de Diagnóstico y Vacunas para los Animales Terrestres* de la OIE)

Enfermedad/ patógeno	Especie huésped que debe analizarse	Tipo de prueba	Prueba	Idoneidad en los animales salvajes
Botulismo aviar	Especies aviares	Prueba para la toxina	Animal vivo ELISA de captura de antígeno	Si (a, w)
Influenza aviar	Especies aviares	Identificación del virus	Aislamiento del virus PCR	Si (h)
		Serología	Inhibición de la hemaglutinación	Si (x)
Virus West Nile	Especies aviares y caballos	Identificación del virus	Aislamiento del virus PCR Técnica VecTest (prueba de antígeno por ELISA de captura para las aves)	Si Si (h) Si (x)
		Serología	Prueba de neutralización en placa	Si (z)
Nipah y Hendra	Murciélagos	Identificación del virus	Microscopía electrónica	Si (g, A)
			Inmunohistoquímica	Si (h, B)
			PCR	Si (h)
		Serología	ELISA	Si (D)

- a. Sensibilidad y especificidad subóptimas en todas las especies
- g. Requiere instalaciones de laboratorio de alta bioseguridad
- h. Permite el diagnóstico en ausencia de agente infeccioso vivo
- w. Parece que se está elaborando un nuevo ensayo comercial
- x. Sensibilidad subóptima en algunas especies
- z. Buena sensibilidad y especificidad
- A. Los virus tienen características ultraestructurales distintas
- B. Presentar una amplia gama de tejidos
- C. Debido a una reacción cruzada entre los virus Nipah y Hendra una sola prueba de neutralización del virus usando uno de los virus no proporciona una identificación definitiva. Se puede realizar cierta identificación mediante la comparación de virus homólogos con virus heterólogos.
- D. Han surgido problemas con reacciones no específicas y con una baja sensibilidad.

6. Otros asuntos

6.1. Mortalidad de los buitres del género *Gyps* en el Subcontinente Indio

El Grupo de Trabajo sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes señaló con gran preocupación que las poblaciones de buitres comunes indios (*Gyps indicus*), de buitres de pico delgado (*Gyps tenuirostris*) y de buitres dorsiblancos bengalíes (*Gyps bengalensis*), endémicos en Asia Sudoriental, han disminuido en aproximadamente un 95% durante los últimos 10 años.

Esta disminución es de las más rápidas jamás registrada en especies de aves salvajes. El Grupo de Trabajo señaló que las pruebas disponibles relativas a esta mortalidad masiva sugieren que está asociada, de manera prácticamente segura, a la exposición de los buitres al medicamento antiinflamatorio no esteroide, diclofenac, presente en los cadáveres desechados de ganado que ha sido tratado con este medicamento antes de su muerte.

Se ha propuesto recientemente un analgésico veterinario alternativo e igual de eficaz, el meloxicam, como sustituto del diclofenac. Desgraciadamente, el meloxicam cuesta actualmente dos veces más que el diclofenac, pero esto podría cambiar si aumenta la producción comercial. Los resultados de las pruebas con meloxicam en buitres de espalda blanca (*Gyps africanus*), una especie que no está amenazada y que es igual

de sensible al diclofenac que los buitres del género *Gyps* del Subcontinente Indio, no han mostrado ningún efecto indeseable cuando se les ha administrado la dosis máxima que es probable que consuman en la naturaleza.

El Grupo de Trabajo advirtió que la disminución drástica de estas importantes especies de buitres carroñeros en todo el Sudeste Asiático podría crear condiciones en las que el número de individuos y la densidad de otras especies carroñeras competitivas, como los perros salvajes, los chacales, las ratas, los gatos y otras pueden aumentar debido a la disponibilidad y abundancia de carroña anteriormente consumida por los buitres. Estas poblaciones inestables podrían plantear más riesgos de enfermedad, como, por ejemplo, la rabia, tanto para los seres humanos como para los animales.

El Grupo de Trabajo de la OIE para las Enfermedades de los Animales Salvajes apoya a las organizaciones internacionales de conservación de la fauna cuando éstas instan a los gobiernos de los países del Sudeste Asiático a que prohíban el uso del diclofenac como analgésico veterinario y alientan el uso del meloxicam como sustituto.

6.2 Algunos puntos de discusión para la reunión del Grupo de Trabajo del 2007

- Conectar las bases de datos para la salud animal, la salud humana y la salud de los ecosistemas (conservación), con miras a mejorar la información y el uso de estos recursos para la gestión sanitaria
- Adenda sobre los animales salvajes para el capítulo propuesto sobre la Vigilancia del *Código Sanitario para los Animales Terrestres*.
- Mandato de observador de la influenza aviar.
- Repaso mundial del impacto de la paratuberculosis sobre los animales salvajes
- Herramientas taxonómicas para mejorar la exactitud de los informes sanitarios relativos a los animales salvajes y evitar la confusión entre especies de animales salvajes implicadas en los acontecimientos sanitarios notificados.
- Futura composición del Grupo de Trabajo sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes (sexo, raza, y representación regional).

7. Resumen de las discusiones sobre la influenza aviar y las aves salvajes durante una reunión especial del Grupo de Trabajo sobre los Animales Salvajes el 21 de febrero, con un grupo de expertos invitados

7.1. Antecedentes

Los virus de la influenza aviar son un grupo muy grande de diferentes cepas de virus de la influenza A, que infectan a las aves. Algunas de estas cepas también pueden infectar a los mamíferos, incluidos los seres humanos. Las aves salvajes son el reservorio mundial ideal del patrimonio genético total de los virus de la influenza aviar. Varias especies de aves salvajes, especialmente las aves acuáticas, están infectadas por una gran variedad de cepas de influenza aviar. Los patos salvajes (*Anatini*), en particular, albergan muchas cepas de virus de la influenza aviar. Sin embargo, las cepas naturalmente presentes en las aves salvajes no causan, que se sepa, la enfermedad ni en las aves salvajes ni en las *aves de corral*. Se trata de cepas de baja patogenicidad que se mantienen en las poblaciones de aves salvajes, pero no causan enfermedad real, o sólo enfermedad leve.

Los virus de la influenza aviar de baja patogenicidad de las aves salvajes pueden infectar a las *aves de corral*. Cuando esto ocurre, la cepa de influenza aviar puede desaparecer en las *aves de corral*, persistir como una cepa de baja patogenicidad por transmisión entre las *aves de corral* o experimentar cambios genéticos que, a veces, tienen como resultado cepas de influenza aviar que pueden causar una enfermedad importante en las *aves de corral*. Las cepas de influenza aviar que pueden causar una enfermedad importante en las *aves de corral* (gallinas) se llaman cepas de alta patogenicidad. Las cepas de alta patogenicidad se desarrollan en las poblaciones de *aves de corral*, pero también pueden infectar a aves salvajes, si éstas están expuestas a un entorno con *aves de corral* infectadas por la influenza aviar altamente patógena.

Los virus de la influenza aviar están agrupados en grandes taxones generales (subtipos) basándose en dos proteínas de superficie sobre cada virus – una proteína H (hemaglutinina) y una proteína N (neuraminidasa). Existen 16 proteínas H y 9 proteínas N diferentes, y por lo tanto existen $16 \times 9 = 144$ combinaciones diferentes de proteínas H y N, que determinan 144 grupos generales diferentes de virus de la influenza aviar

(H1N5, H3N8, etc.). La clasificación H y N no indica si la cepa de virus es de baja o de alta patogenicidad. Todas las cepas de alta patogenicidad reconocidas hasta ahora en las *aves de corral* han tenido proteínas H de la forma H5 ó H7. Sin embargo, muchas cepas de influenza aviar con proteínas H5 y H7 no causan ninguna enfermedad (baja patogenicidad).

En el 1997, en Hong Kong, se reconoció la presencia de una cepa de influenza aviar altamente patógena del grupo H5N1 en las *aves de corral*. Se transmitía directamente a los seres humanos a partir de las aves infectadas, y causaba una enfermedad grave en los seres humanos. No obstante, no se transmitía de las personas infectadas a las que no lo estaban. Un virus H5N1 similar apareció en China en el 2003 y, desde entonces, se ha convertido en una epidemia extendida en las *aves de corral* en China, en Asia Sudoriental y, en el 2005-06, en Asia central, Europa y algunas partes de África. Ha causado pérdidas enormes en las *aves de corral* comerciales y no comerciales, y ha causado una enfermedad mortal en los seres humanos. Los estudios virológicos indican que estos virus H5N1 (en realidad, un grupo pequeño de virus muy similares) se han desarrollado en las *aves de corral* mediante cambios genéticos en una cepa de virus de baja patogenicidad. El cambio de una cepa de baja patogenicidad a una cepa de alta patogenicidad en las poblaciones de *aves de corral* parece ser casi siempre un proceso gradual que requiere varios meses de cambios genéticos acumulativos.

Esta cepa de alta patogenicidad de la influenza aviar H5N1 también ha afectado a los animales salvajes. Ha causado una enfermedad mortal en una gama de especies de aves acuáticas en China, Asia Sudoriental, Mongolia, Rusia, Europa y África. También ha matado a tigres en un zoo y a gatos experimentalmente. Las *aves de corral* infectadas y las aves salvajes infectadas han aparecido a menudo en los mismos lugares generales. Se sigue sin saber si la propagación de este virus de alta patogenicidad a través de Asia a Europa y África ha ocurrido principalmente mediante la intervención humana (movimiento de las *aves de corral* o de material infectado), el movimiento de aves salvajes o una combinación de ambos. Tampoco se sabe qué especies salvajes pueden ser capaces de ser portadoras del virus en distancias grandes o pequeñas. Las pruebas actuales sugieren que, por lo menos, una parte del movimiento del virus H5N1 de alta patogenicidad podría deberse al movimiento de aves salvajes y, por lo tanto, el conocimiento preciso de los movimientos de las aves salvajes se ha convertido en una preocupación clave, para evaluar el riesgo asociado a esta cepa de virus de alta patogenicidad para las *aves de corral*.

Existen diferentes escalas de movimiento de las aves salvajes en la naturaleza. Algunas especies de aves son esencialmente sedentarias y sólo se desplazan a través de pequeñas zonas locales. Algunas son nómadas y se desplazan a través de zonas más grandes, quizá hasta varios cientos de kilómetros, por varias razones, que incluyen la disponibilidad de alimentos y el tiempo. Algunas especies son migratorias y se desplazan regularmente a través de grandes distancias, según un programa regular basado en las estaciones, y anidan a menudo en una zona, mientras que pasan otra parte del año en un lugar lejano. Las distancias de migración varían de cien kilómetros, o menos, a una migración prácticamente de polo a polo entre los hemisferios norte y sur.

El hecho de que se encuentren en el mismo lugar las *aves de corral* y las aves salvajes infectadas con la misma cepa de influenza aviar altamente patógena H5N1 es una prueba de que puede existir transmisión entre estos grupos. Por consiguiente, la presencia de infección en uno de los dos grupos representa un riesgo de enfermedad para el otro. Ese riesgo dependerá de las oportunidades de interacción que puedan existir entre las aves salvajes infectadas y las aves de corral, que incluyen el contacto directo y una gama de medios indirectos, tales como la contaminación del entorno o fómites, por los que puede ocurrir la transmisión del virus.

7.2. Recomendaciones del Grupo de Trabajo sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes a raíz de la consulta con un grupo de expertos invitados

RECONOCIENDO QUE:

Entender la interacción entre los seres humanos, los animales domésticos y los animales salvajes es muy importante para la gestión de las enfermedades emergentes,

Existen lagunas en nuestros conocimientos con respecto a las fuentes y a la transmisión de los patógenos compartidos por estos tres grupos de huéspedes vertebrados,

Existe una larga relación evolutiva entre los virus de la influenza aviar y las aves salvajes,

Las cepas de virus de la influenza aviar altamente patógena se han desarrollado en las *aves de corral*, y ahora las cepas H5N1 de influenza aviar altamente patógena amenazan a las *aves de corral* y a las aves salvajes,

Las aves salvajes y sus movimientos desempeñan posiblemente papeles en la epidemiología de las cepas de la influenza aviar altamente patógena,

No es ni factible ni eficaz luchar contra la influenza aviar altamente patógena mediante la reducción de poblaciones en las aves salvajes,

EL GRUPO DE TRABAJO SOBRE LAS ENFERMEDADES DE LOS ANIMALES SALVAJES RECOMIENDA QUE:

1. La lucha contra la influenza aviar altamente patógena se centre principalmente en las poblaciones de *aves de corral* y su cría.
2. Para mejorar la gestión de la influenza A en las *aves de corral*, se identifiquen los factores de riesgo relacionados con el papel de las aves salvajes en la epidemiología de la influenza aviar mediante estudios de campo y experimentales. Por ejemplo:
 - Deberá fomentarse e intensificarse la vigilancia de los virus de la influenza aviar en las aves salvajes
 - Deberán aclararse los patrones de movimiento de las aves salvajes
 - Deberá determinarse la susceptibilidad de las especies salvajes a las cepas de virus de la influenza A preocupantes.
 - Evaluación de las oportunidades de transmisión de los virus de la influenza A entre las aves salvajes y domésticas sobre la base de las prácticas locales de cría de *aves de corral*, incluida la liberación de las aves criadas en cautividad.
3. Se recomienda fuertemente compartir rápidamente, a nivel internacional, los datos de vigilancia, identificación del virus y secuencia genética, para mejorar los conocimientos relativos a la epidemiología mundial de los virus de la influenza A; por ejemplo mediante:
 - La comunicación pública de los datos de vigilancia positivos y negativos para las aves salvajes (por ejemplo, espacios web)
 - La colocación de los datos de secuencia de genes en GenBank o en otros depósitos públicos de acceso abierto similares
 - La notificación de la detección de acontecimientos epidemiológicos excepcionales (por ejemplo, la presencia de influenza aviar altamente patógena en animales salvajes)
4. La Comisión de Normas Biológicas de la OIE deberá revisar y establecer normas definitivas para los métodos de prueba que deberán usarse para detectar e identificar la presencia de virus de la influenza A en aves salvajes, que puedan aplicarse en una gama de circunstancias y condiciones de campo.
5. La OIE deberá establecer procedimientos para asegurar que todas las notificaciones y todos los registros de la presencia de influenza aviar y de otras enfermedades en los animales salvajes incluyan la designación taxonómica correcta (incluido el nombre en *latín*) de las especies afectadas.
6. Las organizaciones internacionales, tales como la OIE, la OMS, la FAO y la IUCN, deberán solicitar urgentemente que la CITES y la IATA concedan una dispensa para el movimiento internacional de muestras de las especies que figuran en la lista de CITES y de otras, para fines de diagnóstico, de acuerdo con la Convención Biológica Internacional y con las Normas Sanitarias Internacionales de la Organización Mundial de la Salud.
7. La OIE deberá establecer directrices para el uso seguro y eficaz de la vacunación contra los virus de la influenza A en los zoológicos y en otras colecciones cautivas de especies de animales salvajes. Se alienta a los Países Miembros a establecer directrices para este tipo de uso de las vacunas bajo sus condiciones particulares.

.../Anexos

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

París, 20 - 23 de febrero de 2006

Orden del día

1. Situación sanitaria mundial de los animales salvajes en el 2005
 - 1.1. Revitalización de la Red de la OIE para la Notificación de las Enfermedades de los Animales Salvajes
 - 1.2. Enfermedades de la Lista de la OIE
 - 1.3. Enfermedades de la Lista específica de la Fauna Salvaje – Especies múltiples
 - 1.4. Enfermedades de la Lista específica de la Fauna Salvaje – Mamíferos
 - 1.6. Enfermedades de la Lista específica de la Fauna Salvaje – Aves
 - 1.7. Enfermedades de la Lista específica de la Fauna Salvaje – Reptiles
 - 1.8. Enfermedades de la Lista específica de la Fauna Salvaje – Anfibios
 - 1.9. Diversas enfermedades notificadas en especies de animales salvajes
2. Zoonosis y enfermedades emergentes relacionadas con los animales salvajes de importancia para la salud pública.
3. Nuevo programa consultivo de la OIE con la OMS y la FAO
4. Preparación de emergencias sanitarias en los animales salvajes
 - 4.1. Vigilancia sanitaria de los animales salvajes: Directrices generales para mejorar la vigilancia de las enfermedades y los patógenos en los animales salvajes (Anexo del *Código Sanitario para los Animales Terrestres* de la OIE)
 - 4.2. Zonificación y Compartimentación
5. Idoneidad de algunas pruebas de diagnóstico para su uso en animales salvajes
6. Otros asuntos
 - 6.1. Mortalidad de los buitres del género *Gyps* en el Subcontinente Indio
 - 6.2. Puntos de discusión para la Reunión del 2007 del Grupo de Trabajo
7. Resumen de las discusiones sobre la influenza aviar y las aves salvajes durante una reunión especial del Grupo de Trabajo sobre los Animales Salvajes, el 22 de febrero, con un grupo de expertos invitados
 - 7.1. Antecedentes
 - 7.2. Recomendaciones del Grupo de Trabajo sobre las Enfermedades de los Animales Salvajes a raíz de la consulta con un grupo de expertos invitados

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

París, 20 - 23 de febrero de 2006

Lista de los participantes

MIEMBROS

Dr. Roy Bengis (*Presidente*)
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

Pr. Marc Artois
Ecole Nationale Vétérinaire de Lyon
Unité MIPIE
1, avenue Bourgelat
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. Christopher Malcolm Bunn
Office of the Chief Veterinary Officer
Department Of Agriculture, Fisheries and
Forestry, GPO Box 858
Canberra ACT 2601
AUSTRALIA
Tel: (61 2) 6272 5540
Fax: (61 2) 6272 3372
E-mail: chris.bunn@affa.gov.au

Dr. John Fischer
Southeastern Cooperative Wildlife Disease
Study, College of Veterinary Medicine
University of Georgia, Athens - GA 30602
EE.UU.
Tel: (1-706) 542 1741
Fax: (1-706) 542 5865
E-mail: jfischer@vet.uga.edu

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. Michael H. Woodford
Quinta Margarita
c/o Apartado 1084
8101-000 Loule, Algarve
PORTUGAL
Tel: 351-289 999 556
E-mail: mhwoodford@yahoo.com

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

Prof. Vincenzo Caporale
(*Presidente de la Comisión Científica de la OIE*)
Director, Istituto Zooprofilattico Sperimentale
dell'Abruzzo e del Molise 'G. Caporale'
Via Campo Boario, 64100 Teramo
ITALIA
Tel: (39.0861) 33 22 33
Fax: (39.0861) 33 22 51
E-mail: direttore@izs.it

Dra. Carol Meteyer
National Wildlife Health Center
USGS/BRD/NWHC
6006 Schroeder Road
Madison, WI 53711-6223
EE.UU.
Tel: (1.608) 270 2462
Fax: (1.608) 270 2415
E-mail: carol_meteyer@usgs.gov

Dr. William B. Karesh
Co-Chair, IUCN Veterinary Specialist Group
Director, Field Veterinary Programme
Wildlife Conservation Society
2300 Southern Blvd, Bronx, NY 10460
EE.UU.
Tel: 1.718 220 5892
Fax: 1.718 220 7126
E-mail: wkaresh@wcs.org

Dr. Pierre Formenty (*Ausente*)
Emerging Public Health Risks Including
Drug Resistance, Department of
Communicable Disease Surveillance
and Response (CSR), WHO
20 avenue Appia, CH-1211 Geneva 27
SUIZA
Tel: (41-22) 791 25 50
Fax: (41-22) 791 48 93
E-mail: formentyp@who.int

Dr. Jordi Serratos
Scientific co-ordinator of the panel of
Animal Health and Animal Welfare
European Food Safety Authority
Largo Natale Palli 5/A I- 43100 Parma
ITALIA
Tel: 0039 0521 036 238
Fax: 0039 0521 036 338
E-mail: Jordi.serratos@efsa.eu.int

OFICINA CENTRAL DE LA OIE

Dr. Bernard Vallat
Director General
12 rue de Prony
75017 Paris
FRANCIA
Tel: 33 - (0)1 44 15 18 88
Fax: 33 - (0)1 42 67 09 87
E-mail: oie@oie.int

Dr. Alejandro Schudel
Jefe del Departamento Científico y Técnico
E-mail: a.schudel@oie.int

Dr. Gideon Brückner
Departamento Científico y Técnico
E-mail: g.bruckner@oie.int

Dra. Elisabeth Erlacher-Vindel
Jefe Adjunto del Departamento Científico y
Técnico
E-mail: e.erlacher-vindel@oie.int

Dra. Christianne Brusckhe
Encargada de Proyecto, Departamento Científico
y Técnico
E-mail: c.brusckhe@oie.int

**EL PAPEL DE LOS ANIMALES SALVAJES EN LA INFLUENZA AVIAR
REUNIÓN DEL GRUPO DE TRABAJO DE LA OIE SOBRE
LAS ENFERMEDADES DE LOS ANIMALES SALVAJES**

París, 21 de febrero de 2006

Orden del día

9.00 a.m. Apertura y Bienvenida

Tres presentaciones de 15 minutos, 15 minutos de discusión

1. Vincent Munster: datos sobre la vigilancia de los animales salvajes
2. William Karesh: papel de los animales salvajes en la transmisión del virus, rutas de migración
3. Ward Hagemeyer: papel de los animales salvajes en la transmisión del virus y rutas migratorias

10.30 Pausa

11.00 Dos presentaciones de 15 minutos, 15 minutos de discusión

4. Representante de OFFLU: validez de las pruebas
5. Albert Osterhaus: principales lagunas en los conocimientos

12.00 Discusión

12.30-14.00 Almuerzo

14.00 Discusión

- El papel de las aves salvajes en la transmisión de la influenza aviar
- Las migraciones de las aves salvajes y los riesgos de transmisión
- Vigilancia de la influenza aviar en las aves salvajes: modelos
- Recopilación y análisis mundial de los resultados relativos a la influenza en las aves salvajes
- Vacunación de las aves salvajes en los zoológicos y en las colecciones privadas
- Validez de las pruebas para las aves salvajes
- Idoneidad del uso de la reducción de poblaciones de aves salvajes como parte de las acciones de lucha contra la influenza aviar
- Cuáles son las principales lagunas en los conocimientos concernientes a la influenza aviar y a las aves salvajes

15.45 Pausa

16.15 Conclusiones, recomendaciones

17.00 Clausura

**EL PAPEL DE LOS ANIMALES SALVAJES EN LA INFLUENZA AVIAR
REUNIÓN DEL GRUPO DE TRABAJO DE LA OIE
SOBRE LAS ENFERMEDADES DE LOS ANIMALES SALVAJES**

París, 21 de febrero de 2006

Lista de los participantes

PARTICIPANTES

Dr. Eric Bureau (*Ausente*)
Parc Ornithologique
01330 Villars Les Dombes
FRANCIA
Tel: 33 – (0)4 74 98 34 98
E-mail: vet@parc-des-oiseaux.com

Dr. Philippe Chardonnet
Directeur, Fondation internationale
pour la sauvegarde de la faune
15 rue de Téhéran
75008 Paris
FRANCIA
Tel: 01 56 59 77 55
Fax: 01 56 59 77 56
E-mail: p.chardonnet@fondation-igf.fr

Dr. Michel Gauthier-Clerc
Station biologique de la Tour du Valat
Le Sambuc
13200 Arles
FRANCIA
Tel: 33 – (0)4 90 97 20 13
Fax: 33 – (0)4 90 97 20 19
E-mail: gauthier-clerc@tourduvalat.org

Dra. Flavie Goutard
Epidémiologiste, CIRAD-EMVT
Campus International de Baillarguet
TA 30/B, Montferriez-sur-Lez, B.P. 5035
34398 Montpellier Cedex 5
FRANCIA
Tel: 33 - (0)4 67 59 37 11
Fax: 33 - (0)4 67 59 37 95
E-mail: flavie.goutard@cirad.fr

Dr. François Monicat
Chef de l'UR "Gestion de la Faune sauvage",
CIRAD-EMVT
Campus International de Baillarguet
TA 30/B, Montferriez-sur-Lez, B.P. 5035
34398 Montpellier Cedex 5
FRANCIA
Tel: 33 - (0)4 67 59 37 11
Fax: 33 - (0)4 67 59 37 95
E-mail: francois.monicat@cirad.fr

Dra. Ilaria Capua (*Ausente*)
Istituto Zooprofilattico Sperimentale
delle Venezie, Laboratorio Virologia
Via Romea 14/A, 35020 Legnaro, Padova
ITALIA
Tel: (39.049) 808 43 69
Fax: (39.049) 808 43 60
E-mail: icapua@izsvenezie.it

Dr. Jan Slingenbergh
Senior Officer, Animal Health Service
Animal Production and Health Division,
Agriculture Department, FAO
Via delle Terme di Caracalla, 00100 Rome
ITALIA
Tel: (+39) 6 570 541 02
Fax: (+39) 6 570 557 49
E-mail: jan.slingenbergh@fao.org

Dr. Willem Schoustra
Division de la Production et de la Santé
Animale, FAO, Via delle Terme di Caracalla
00100 Roma
ITALIA
Tel: (39-06) 570 535 31
Fax: (39-06) 570 557 49
E-mail: willem.schoustra@fao.org

Dr. Ward Hagemeijer
Program Head Wetland Biodiversity
Conservation and Ecological Networks
Wetlands International, P.O. Box 471
6700 AL Wageningen
PAÍSES BAJOS
Tel: (31 31) 747 8867
Fax: (31 31) 747 8850
E-mail: ward.hagemeijer@wetlands.org

Dr. François Lamarque
Chef de la mission des actions internationales
Office national de la chasse et de la Faune
Sauvage, 85 bis avenue de Wagram, BP 236
75822 Paris Cedex 17
FRANCIA
Tel : 01 44 15 17 17
Fax : 01 47 63 79 13

Dr. Vincent Munster
National Influenza Centre
Erasmus University of Rotterdam
P.O. Box 1738
3000 DR Rotterdam
PAÍSES BAJOS
Tel: (31-10) 408 8066
Fax: (31-10) 408 9485
E-mail: v.munster@erasmusmc.nl

Dr. Albert D. M. E. Osterhaus
Head Department of Virology
National Influenza Centre
Erasmus University of Rotterdam
P.O. Box 1738
3000 DR Rotterdam
PAÍSES BAJOS
Tel: (31-10) 408 8066
Fax: (31-10) 408 9485
E-mail: a.osterhaus@erasmusmc.nl

Dr. Michael L. Perdue
WHO Global Influenza Programme
WHO/CDS/CSR/GIP
Department of Communicable Disease
Surveillance and Response
1211 Geneva 27
SUIZA
Tel: (41 22) 791 4935 or 3004
Fax: (41 22) 791 4878 or 4498
E-mail: perduem@who.int

Dra. Katharina Stärk
Federal Veterinary Office
Department of Monitoring
PO Box
3003 Bern
SUIZA
Tel: (41 31) 323 95 44
Fax: (41 31) 323 95 43
E-mail: Katharina.Staerk@bvvet.admin.ch

OFICINA CENTRAL DE LA OIE

Dr. Bernard Vallat
Director General
12 rue de Prony
75017 Paris
FRANCIA
Tel: 33 - (0)1 44 15 18 88
Fax: 33 - (0)1 42 67 09 87
E-mail: oie@oie.int

Dr. Alejandro Schudel
Jefe del Departamento Científico y Técnico
E-mail: a.schudel@oie.int

Dr. Gideon Brückner
Departamento Científico y Técnico
E-mail: g.bruckner@oie.int

Dr. Alejandro Thiermann
Presidente de la Comisión de Normas
Sanitarias para los Animales Terrestres de la
OIE
Tel: 33-(0)1 44 15 18 69
E-mail: a.thiermann@oie.int

Dra. Elisabeth Erlacher-Vindel
Jefe adjunto del Departamento Científico y Técnico
E-mail: e.erlacher-vindel@oie.int

Dra. Christianne Brusckhe
Encargada de proyecto, Departamento
Científico y Técnico
E-mail: c.brusckhe@oie.int

Dr. Papa S. Seck
En prácticas, Departamento Científico y Técnico
E-mail: p.seck@oie.int

Proyecto de información adicional dedicado a los animales salvajes para su posible inclusión en el *Código Sanitario para los Animales Terrestres* (Directrices de Vigilancia) propuesto por el Grupo de Trabajo

Introducción

Como parte de su evaluación del estatus sanitario de las explotaciones, los servicios veterinarios también deben asegurarse de que el entorno natural no es por sí mismo un factor de riesgo de enfermedad. Los patógenos pueden transmitirse entre los animales salvajes y domésticos, en ambas direcciones. Por consiguiente, los servicios veterinarios deben asegurarse de que este tipo de transmisión de patógenos no tendrá como resultado brotes de enfermedades de declaración obligatoria en los rebaños domésticos.

Se entiende que, en este contexto, el término “animales salvajes” incluye los animales vertebrados que viven en libertad (excepto los peces, que se tratan en el *Código Sanitario para los Animales Acuáticos*), así como las especies que no son domésticas, mantenidas en cautividad. El término “vector” se refiere aquí a cualquier animal invertebrado que tiene una relación ecológica con un huésped vertebrado, de manera que es capaz de transmitir un patógeno a ese huésped.

La salud de los animales salvajes que viven en libertad no puede evaluarse con el mismo nivel de detalle que el requerido para los animales domésticos en la producción comercial. Los signos clínicos de enfermedad pueden ser difíciles o imposibles de observar en los animales salvajes. Por lo tanto, los enfoques epidemiológicos deben adaptarse y utilizar una gama de datos que pueda proporcionar estimaciones válidas del riesgo de transmisión de los patógenos de interés. Para obtener este tipo de datos y de estimaciones de los riesgos, los servicios veterinarios deben colaborar con otros profesionales que son capaces de realizar censos relativos a las poblaciones de animales salvajes y obtener muestras de estos animales; deberán identificar uno o varios grupos con este tipo de pericia para ayudar en este trabajo.

Vigilancia y monitoreo del agente

Varios patógenos son de declaración obligatoria inmediata, tanto en los animales salvajes como en los domésticos. Otros deben notificarse anualmente, y otros podrían necesitar una notificación como *enfermedades emergentes* cuando se reconocen por primera vez o si cambia su patrón epidemiológico.

Cuando los patógenos que causan las enfermedades que figuran en la lista se detectan en animales salvajes mediante una detección directa, pueden constituir un riesgo de infección para los animales domésticos. Cuando las pruebas de su aparición en los animales salvajes sólo son indirectas, pueden impulsar a un programa de vigilancia de las poblaciones domésticas expuestas a los animales salvajes afectados.

Se recomienda que los países también declaren, de manera voluntaria, la aparición de parásitos, enfermedades y patógenos en los animales salvajes que puedan afectar la conservación, la gestión o el bienestar de los animales salvajes o domésticos.

Las pruebas de diagnóstico usadas para identificar la presencia de patógenos, o la exposición a los patógenos, en los animales salvajes deben ser completamente validadas como sensibles y específicas en las especies salvajes a las que se destinan por laboratorios de referencia reconocidos.

Descripción de las características de la población huésped

Varios factores de la población huésped afectan la transmisión, el mantenimiento, la dispersión y la velocidad de propagación de la enfermedad, tales como, por ejemplo:

1. *Distribución y densidad de la población:* pueden afectar a los índices de contacto entre los animales susceptibles e infecciosos. Un aumento de la densidad de las poblaciones de animales huéspedes favorece a menudo el mantenimiento y la transmisión del patógeno, mientras que la distribución de los animales salvajes puede determinar la zona en la que es posible que aparezca una enfermedad o un patógeno.

2. *Requisitos del hábitat* (que incluyen las necesidades de comida, los refugios y las madrigueras): pueden estar directamente asociados a la densidad y la distribución de los animales salvajes huéspedes.
3. *Organización social*: el número de animales en los grupos y las jerarquías de dominancia pueden afectar la transmisión y el mantenimiento de la enfermedad. La vida en rebaños o el comportamiento solitario pueden afectar la capacidad de detectar la enfermedad en una población, mientras que los cambios hacia una organización social en determinados momentos del año (por ejemplo, en la época de cría) pueden provocar un aumento de los índices de contacto y de transmisión.
4. *Estatus reproductor y estacionalidad*: los comportamientos normales de cría y los comportamientos estacionales conducirán a una variabilidad de los índices de contacto, del tamaño de la zona donde viven, de las condiciones nutritivas y de la densidad de la población.
5. *Estructura por edad de la población*: la dinámica de la enfermedad puede ser diferente entre poblaciones con distintas distribuciones de edades, longevidad y tasas de renovación (por ejemplo, las enfermedades con un período de incubación largo podrían detectarse sólo en animales más viejos).
6. *Gama de hábitats*: puede determinar la distribución geográfica de un patógeno que infecta sólo a una especie o a pocas.
7. *Movimientos y distancias recorridas*: pueden existir efectos sexuales, estacionales y otros en los movimientos de los animales. Algunas especies experimentan períodos anuales de dispersión durante los cuales pueden viajar distancias largas en poco tiempo.
8. *Barreras para la dispersión*: algunas barreras naturales o artificiales limitan los movimientos de los animales y por tanto la tasa o dirección de transmisión del patógeno. Éstas también pueden usarse como fronteras para controlar las operaciones.

Interacciones entre las especies de animales salvajes y el ganado doméstico: ciertos factores pueden afectar el índice de contacto entre los animales salvajes y domésticos. Por ejemplo, las fuentes de agua, los depósitos minerales y los recursos de alimentos abundantes (incluidos los cebos y la alimentación artificiales).

Factores medioambientales

La vigilancia de las enfermedades en los animales salvajes también requiere que se observen con atención las actividades físicas y biológicas, así como las actividades económicas humanas.

Los factores físicos, tales como las características topográficas, las de la tierra y las minerales, las fuentes y la calidad del agua fresca y el clima, pueden afectar la distribución y la prevalencia de las enfermedades en los animales salvajes.

Respecto a los animales salvajes, debe tomarse en consideración una gama más amplia de *factores biológicos* en comparación con los animales domésticos. Las características de la vegetación, una amplia gama de invertebrados vectores de enfermedad y la presencia, distribución y densidad de otras especies de animales receptivas pueden afectar la aparición y la prevalencia de los patógenos.

Deben tenerse en cuenta *las actividades e industrias secundarias relacionadas con los animales, así como los factores económicos humanos* que puedan afectar la distribución de las enfermedades en los animales salvajes y sus riesgos para la salud humana y el comercio. Estos incluyen la caza y los usos comerciales de los animales salvajes y de los productos derivados de los animales, tales como la venta y el transporte legales e ilegales de animales vivos para el comercio de animales de compañía, los zoológicos y las explotaciones de caza.

Informes recibidos de los Países Miembros de la OIE

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
Albania	Rabies	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	2	
Andorra	Bovine tuberculosis	<i>Sus scrofa</i>	No		
Andorra	Trichomoniasis	<i>Accipiter gentilis</i> , <i>Falco tinnunculus</i>	No		
Andorra	Brucellosis	<i>Capreolus capreolus</i>	No	1/15 seropositive	
Andorra	Avian chlamydiosis	<i>Columba sp.</i>	Yes	3/13 (23%)	
Andorra	Contagious ecthyma	<i>Ovis musimon</i>	No		
Andorra	Cysticercosis	<i>Ovis musimon</i> , <i>Rupicapra pyr. pyrenaica</i>	Yes	39/205 (19%)	
Andorra	Pasteurellosis	<i>Ovis musimon</i> , <i>Rupicapra pyr. pyrenaica</i>	Yes	3/205 (1,46%)	
Andorra	Pestiviruses	<i>Rupicapra pyrenaica pyrenaica</i>	Yes	1/46 (2,1%)	
Andorra	Trichinellosis	<i>Sus scrofa</i>	Yes	> 10%	
Andorra	Sarcoptic mange	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	> 25%	
Angola	Marburg haemorrhagic fever	Not given			
Australia	Avian chlamydiosis	Considered endemic in wild psittacine birds in Australia	Yes		
Australia	Trichomoniasis	<i>Accipiter fasciatus</i> , <i>Eudiptula minor novaehollandiae</i>	Endemic	2	
Australia	Avian chlamydiosis	<i>Alisterus scapularis</i> , <i>Platycercus elegans</i> , <i>Platycercus eximius</i> , <i>Columba livia</i> , <i>Calyptorhynchus latirostris</i> , <i>Cacatua galerita</i> .	Yes	11	
Australia	Circoviruses	<i>Alisterus scapularis</i> , <i>Streptopelia senegalensis</i> , <i>Platycercus zonarius</i> , <i>Trichoglossus haematodus</i> , <i>Cacatua galerita</i>	Yes	20	
Australia	Avian tuberculosis	<i>Grus rubicundus</i> , <i>Macropygia amboinensis</i> , <i>Phaps elegans</i> , <i>Lonchura castaneothorax</i> , <i>Neophema elegans</i> , <i>Chloebia gouldiae</i> , <i>Eudiptula minor novaehollandiae</i> , <i>Aplonis metallica</i> , <i>Tumix varia</i> , <i>Ducula spilorrhoa</i> , <i>Neochmia temporalis</i> , <i>Lathamus discolor</i> , <i>Lonchura malacca malacca</i> , <i>Hirundo neoxena</i> , <i>Gallicolumba jobiensis</i> , <i>Columba leucomela</i> , <i>Poephila guttata</i> , <i>Phascogale tapoatafa</i> , <i>Macropus rufus</i> , <i>Macropus fuliginosus</i> .	Yes	36	
Australia	Avian pox	<i>Gymnorhina tibicen</i> , <i>Eopsaltria australis</i> , <i>Anthochaera carunculata</i> , <i>Zosterops lateralis</i> , <i>Columba palumbus</i> .	Endemic	32	
Australia	<i>Echinococcus granulosus</i>	<i>Macropodidae sp.</i>	Yes	1	
Australia	Inclusion body disease	<i>Morelia amethystina</i> , <i>Morelia spilotes variegata</i> , <i>Morelia bredli</i> , <i>Morelia spilotes spilotes</i> .	Yes	7	
Australia	Myxomatosis	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Yes	Endemic wild rabbits	
Australia	Rabbit haemorrhagic disease	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	Yes	Endemic wild rabbits	
Australia	Bat Lyssaviruses	<i>Pteropus alecto</i> , <i>Pteropus poliocephalus</i>	Yes	3	
Australia	Sarcoptic mange	<i>Vombatus ursinus</i>	Yes	2	
Australia	Paramyxoviruses (Bat, Canine, Cetacean, Phocine)	<i>Vulpes vulpes</i>	No	1 ^b	
Argentina	Brucellosis	<i>Lepus europeans</i>	Si	1	
Argentina	Myxomatosis	Conejo	Si	5	
Argentina	Rabies	Zorro	Si	1	
Argentina	Rabies	<i>Eptesicus Brasiliensis</i>	Si	1	
Argentina	Rabies	Myotis	Si	1	
Argentina	Triquinelosis	<i>Sus crofa</i>	Si	2	
Argentina	Paramixovirus 1	<i>Spheniscus magellanicus</i>	Si	54 de 91	
Argentina	Paramixovirus 2	<i>Spheniscus magellanicus</i>	Si	50 de 91	
Argentina	Paramixovirus 3	<i>Spheniscus magellanicus</i>	Si	67 de 91	
Argentina	<i>Clamydophila psittaci</i>	<i>Spheniscus magellanicus</i>	Si	63 de 91	
Argentina	Salmonelosis	<i>Spheniscus magellanicus</i>	Si	74 de 91	
Argentina	Avian influenza	Patos	No	28*	
Argentina	Avian influenza	Loros	No	28*	
Argentina	Avian influenza	<i>Spheniscus magellanicus</i>	No	0 de 91*	
Argentina	Avian influenza	<i>Phalacrocorax albiventer</i>	No	31**	
Argentina	Avian influenza	Aves ornamentales	No	28*	
Argentina	Lengua azul	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**	
Argentina	Fiebre aftosa	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**	
Argentina	Newcastle disease	Patos	No	28*	
Argentina	Newcastle disease	Loros	No	28*	
Argentina	Newcastle disease	Aves ornamentales	No	28*	
Argentina	Brucellosis	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**	

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals
Argentina	Leptospirosis	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**
Argentina	Leptospirosis	<i>Caiman latirostris</i> , <i>Caiman jacare</i>	No	97**
Argentina	Myxomatosis	Conejo	No	1*
Argentina	Paratuberculosis	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**
Argentina	Rinotraqueitis bovina	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**
Argentina	Pestivirus - Peste porcina clasica	<i>Sus crofa</i>	No	45*
Argentina	Toxoplasmosis	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**
Argentina	Leucocis bovina	<i>Lama guanicoe</i>	No	126*
Argentina	Diarrea viral bovina	<i>Lama guanicoe</i>	No	126**
Argentina	Calicivirus de los mamiferos marinos	<i>Mirounga Leonina</i>	No	4**
Argentina	Herpesvirus canino	<i>Mirounga Leonina</i>	No	4**
Argentina	Morbilivirus delfines	<i>Mirounga Leonina</i>	No	4**
Argentina	Morbilivirus fócidos	<i>Mirounga Leonina</i>	No	4**
Argentina	Morbivirus marsopas	<i>Mirounga Leonina</i>	No	4**
Argentina	Venezuelan equine encefalitis	<i>Caiman latirostris</i>	No	97**
Argentina	Venezuelan equine encefalitis	<i>Caiman jacaré</i>	No	97**
Argentina	Eastern equine encefalitis	<i>Caiman latirostris</i>	No	97**
Argentina	Eastern equine encefalitis	<i>Caiman jacaré</i>	No	97**
Argentina	Reovirus	<i>Spheniscus magellanicus</i>	No	0 de 91*
Argentina	Laringotraqueitis aviar	<i>Spheniscus magellanicus</i>	No	0 de 91*
Austria	Rabbit haemorrhagic disease	<i>Oryctolagus cuniculi</i>	Yes	3
Austria	Rabies	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	No	
Austria	Avian chlamydiosis	<i>Columba livia</i>	Yes	1
Austria	Brucellosis	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	1
Austria	<i>Echinococcus multilocularis</i>	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	2
Austria	Avian tuberculosis	Red deer (<i>Cervus elaphus</i>)	Yes	1
Austria	Malignant catharral fever	<i>Bison bonasus</i>	Yes	2
Austria	Paratuberculosis	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)	Yes	1
Austria	Paratuberculosis	Ibex (<i>Capra ibex</i>)	Yes	1
Austria	Tularemia	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	8
Austria	Contagious ecthyma	Moufflon (<i>Ovis musimon</i>)	Yes	1
Austria	European brown hare syndrome	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	8
Austria	Listeriosis	chamois (<i>Rupicapra rupicapra</i>)	Yes	1
Austria	Paramyxoviruses	<i>Corvus</i> sp	Yes	1
Austria	Paramyxoviruses	<i>Falco</i> sp	Yes	1
Austria	Paramyxoviruses	<i>Cygnus cygnus</i>	Yes	1
Austria	Paramyxoviruses (Bat, Canine, Cetacean, Phocine)	<i>Meles meles</i> , <i>Martes foina</i>	Yes	20
Austria	Pasteurellosis	<i>Lepus europaeus</i> , <i>Cricetus cricetus</i>	Yes	2
Austria	Trichomoniasis	<i>Streptopelia decaocto</i>	Yes	5
Austria	Pseudotuberculosis	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	9
Austria	Salmonellosis	<i>Sus scrofa</i>	Yes, <i>S. cholerae suis</i>	2
Austria	Sarcoptic mange	<i>Rupicapra rupicapra</i> , <i>Vulpes vulpes</i>	Yes	endemic
Benin	No diseases reported in wildlife			No
Bolivia	No diseases reported in wildlife			No
Botswana	No report		No	
Bosnia Herzegovina	Rabies	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	29
Bosnia Herzegovina	Trichinellosis	<i>Sus scrofa</i>	Yes	12
Brazil	Rabies	Quiróptero	Si	103
Brazil	Rabies	Raposa	Si	39
Brazil	Rabies	<i>Canideo selvagem</i>		2
Brazil	Rabies	Guaxinim	Si	1
Brazil	Rabies	Primata	Si	5
Brunei				No report
Bulgaria	Classical swine fever	Wild boar, (<i>Sus scrofa</i>)	Yes	19
Bulgaria	Aujesky's disease	Wild boar, (<i>Sus scrofa</i>)	Yes	1
Bulgaria	Rabies	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	5
Bulgaria	Rabies	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)	Yes	1
Bulgaria	Tularemia	Rabbit (<i>Oryctolagus cuniculus</i>)		1
Canada	Avian cholera	<i>Phalacrocorax auritus</i>	Yes	>2000
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Anas discors</i>	Yes	1620 ¹
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Anas crecca</i>	Yes	Yes
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Anas platyrhynchos</i>	Yes	Yes
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Anas acuta</i>	Yes	Yes

Anexo VI (cont.)

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Anas rubripes</i>	Yes	Yes	
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Aythya americana</i>	Yes	Yes	
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Corvus brachyrhynchos</i>	Yes	Yes	
Canada	Avian Influenza (low pathogenicity)	<i>Branta canadensis</i>	Yes	Yes	
Canada	Brucellosis	<i>Bison bison</i> , <i>C. elaphus</i>	Yes	Endemic	
Canada	Paratuberculosis	<i>Rangifer tarandus</i>	Yes	1	
Canada	Rabies	<i>Ursus americanus</i>	Yes	1	
Canada	Rabies	Family <i>Vespertilionidae</i> (Bats)	Yes	94	
Canada	Rabies	<i>Mephitis mephitis</i>	Yes	94	
Canada	Rabies	<i>Procyon lotor</i>	Yes	3	
Canada	Rabies	<i>Canis lupus</i>	Yes	4	
Canada	Rabies	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	18	
Canada	Transmissible spongiform encephalopathies (CWD)	<i>Odocoileus virginians</i>	Yes	15	
Canada	Trichinellosis		Yes		
Canada	Tuberculosis bovine	<i>Bison bison</i>	Yes	Endemic	
Canada	Tuberculosis bovine	<i>Odocoileus virginians</i>	Yes	Endemic	
Canada	Tuberculosis bovine	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	Endemic	
Canada	Tularemia	<i>Peromyscus maniculatus</i>	Yes	>1000	
Canada	Botulism (Type C)	<i>Larus californicus</i>	Yes	1	
Canada	Botulism (Type C)	<i>Larus marinus</i>	Yes	1	
Canada	Botulism (Type C)	<i>Anas platyrhynchos</i>	Yes	1	
Canada	Botulism (Type E)	<i>Phalacrocorax auritus</i>	Yes	4	
Canada	Botulism (Type E)	<i>Melanitta fusca</i>	Yes	1	
Canada	Botulism (Type E)	<i>Larus argentatus</i>	Yes	1	
Canada	Botulism (Type E)	<i>Gavia immer</i>	Yes	1	
Canada	Botulism (Type E)	<i>Clangula hyemalis</i>	Yes	1	
Canada	Avian tuberculosis	<i>Bubo virginianus</i>	Yes	1	
Canada	Botulism (Type C)	<i>Larus delawarensis</i>	Yes	2	
Canada	Salmonellosis (<i>typhimurium</i> sp.)	<i>Passer domesticus</i>	Yes	3	
Canada	Salmonellosis (<i>typhimurium</i> sp.)	<i>Pinicola enucleator</i>	Yes	2	
Canada	Salmonellosis (<i>typhimurium</i> sp.)	<i>Larus delawarensis</i>	Yes	2	
Canada	Salmonellosis (<i>typhimurium</i> sp.)	<i>Melospiza melodia</i>	Yes	1	
Canada	Salmonellosis (<i>typhimurium</i> sp.)	<i>Carduelis flareroe</i>	Yes	3	
Canada	Salmonellosis (<i>typhimurium</i> sp.)	<i>Carpodacus</i> sp.	Yes	5	
Canada	Salmonellosis (<i>typhimurium</i> sp.)	<i>Coccothraustes vespertinus</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Corvus brachyrhynchos</i>	Yes	331	
Canada	West Nile virus	<i>Pica pica</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Cyanocitta cristata</i>	Yes	115	
Canada	West Nile virus	<i>Passer domesticus</i>	Yes	8	
Canada	West Nile virus	<i>Haliaeetus leucocephalus</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Buteo swainsoni</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Buteo jamaicensis</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Accipiter striatus</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Accipiter gentilis</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Falco columbarius</i>	Yes	1	
Canada	West Nile virus	<i>Bubo virginianus</i>	Yes	4	
Canada	<i>Baylisascaris</i> spp.	<i>Marmota monax</i>	Yes	3	
Canada	<i>Baylisascaris</i> spp.	<i>Glaucomys sabrinus</i>	Yes	1	
Canada	<i>Baylisascaris</i> spp.	<i>Procyon lotor</i>	Yes	1	
Canada	<i>Baylisascaris</i> spp.	<i>Sciurus carolinensis</i>	Yes	1	
Canada	Meningeal worms of cervides	<i>Alces alces</i>	Yes	2	
Canada	Meningeal worms of cervides	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	2	
Canada	Paramyxoviruses (Bat, Canine, Cetacean, Phocine)	<i>Procyon lotor</i>	Yes	1	
Canada	Sarcoptic Mange	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	3	
Canada	Sarcoptic Mange	<i>Canis latrans</i>	Yes	1	
Canada	Sarcoptic Mange	<i>Canis lupus</i>	Yes	3	
Canada	Transmissible spongiform encephalopathies (CWD)	<i>Odocoileus virginians</i>	Yes	15	
Canada	Avian pox	<i>Passer domesticus</i>	Yes	1	
Canada	Avian pox	<i>Pica pica</i>	Yes	1	
Canada	Avian pox	<i>Culumba livia</i>	Yes	1	
Canada	Avian pox	<i>Corvus brachyrhynchos</i>	Yes	2	
Canada	Avian pox	<i>Accipter cooperri</i>	Yes	1	
Canada	Avian pox	<i>Cyanocitta cristata</i>	Yes	1	
Canada	Avian pox	<i>Pipilo maculatus</i>	Yes	1	
Canada	Circoviruses	<i>Larus delawarensis</i>	Yes	1	
Canada	Paramyxoviruses	Family <i>Anatidae</i>	Yes	4	

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
Canada	Trichomoniasis	<i>Zenaid macroura</i>	Yes	2	
Chile	Rabies	<i>Tadarida brasiliensis</i>		Yes	
Chile	Botulism	Waterfowl		Yes	
Chile	West Nile virus	Birds		Yes	
Congo	Ebola Virus Hemorrhagic Fever (EVHF)	Not given		Not given	
Congo	Sylvatic plague	Not given		Not given	
Cook islands				No report	
Côte d'Ivoire	Anthrax	Not given		Not given	
Cyprus	No diseases reported in wildlife			No	
Czech Rep.	Myxomatosis	Rabbit (<i>Oryctolagus cuniculus</i>)	Yes	22	
Czech Rep.	Bat lyssavirus	Bat	Yes	1	
Czech Rep.	Botulism	Ducks	Yes	5	
Czech Rep.	<i>Echinococcus multilocularis</i>	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	173	
Czech Rep.	Listeriosis	Badger (<i>Meles meles</i>)	Yes	1	
Czech Rep.	Listeriosis	Brown Hare (<i>Lepus europeus</i>)	Yes	3	
Czech Rep.	Pseudotuberculosis	Brown Hare (<i>Lepus europeus</i>)	Yes	10	
Czech Rep.	Tularemia	Brown Hare (<i>Lepus europeus</i>)	Yes	28	
Czech Rep.	Paramyxovirus	Feral pigeon (<i>Columba livia</i>)	Yes	1	
Denmark	No report				
Estonia	Cysticercosis	Wild boar	Yes	1	
Estonia	Rabies	<i>Vulpes vulpes</i> , <i>Procyonides nycterrectes</i>	Yes	229	
Estonia	Trichinellosis	Lynx (<i>Lynx lynx</i>)	Yes	5	
Estonia	Trichinellosis	Brown bear (<i>Urus arctos</i>)	Yes	4	
Estonia	Trichinellosis	Wild boar (<i>Sus scrofa</i>)	Yes	3	
Estonia	Trichinellosis	Wolf (<i>Canis lupus</i>)	Yes	1	
Estonia	Paramyxoviruses type 6	Wild birds	Yes	3	
Ethopia	Newcastle disease	Not given		Not given	
Ethopia	Rabies	Not given		Not given	
Finland	No report				
France	Anaplasmosse	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	5	PCR et/ou IF à <i>Ehrlichia phagocytophilum</i>
France	Anaplasmosse	<i>Rupicapra pyrenaica pyrenaica</i>	non	5	
France	Arthrite/encéphalite caprine		non		
France	Brucellose à <i>B. suis</i> biovar 2	<i>Lepus europaeus</i>	oui	3	bacteriologie / dép 39, 48, 57
France	Brucellose à <i>B. suis</i> biovar 2	<i>Sus scrofa</i>	oui	1	bacteriologie / dép 27
France	Brucellose à <i>Brucella</i> sp	<i>Phocoena phocoena</i>	oui	1	bacteriologie sur mammifère marin/dép 50
France	Brucellose	<i>Rupicapra rupicapra</i> ; <i>Capra ibex</i> ; <i>Ovis musimon</i>			sur 60 sérologies
France	Chlamydie aviaire	<i>Streptopelia decaocto</i>	oui	4	test Clearview
France	Chlamydie aviaire	<i>Anas platyrhynchos</i>	oui	2	ELISA Ag
France	Chlamydie aviaire	<i>Circus pygargus</i>	non	2	test indirect
France	Chlamydie aviaire	<i>Streptopelia turtur</i>	non	2	test indirect
France	Choléra aviaire	<i>Columba palumbus</i>	oui	3	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Choléra aviaire	<i>Phasianus</i> sp.	oui	1	
France	Choléra aviaire	<i>Streptopelia decaocto</i>	non	2	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Cysticercose	<i>Rupicapra rupicapra</i> et <i>pyrenaica</i>	oui	8	
France	Cysticercose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	3	
France	Cysticercose	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	oui	3	
France	Cysticercose	<i>Lepus europaeus</i>	non	1	
France	Cysticercose	<i>Ovis ammon musimon</i>	non	1	
France	Cysticercose	<i>Capra ibex</i>	non	2	
France	Cysticercose	<i>Sus scrofa</i>	oui	1	
France	Échinococcose (<i>E. granulosus</i> , <i>E. multilocularis</i>)	<i>Vulpes vulpes</i>	oui	6	<i>E. multilocularis</i>
France	Échinococcose (<i>E. granulosus</i> , <i>E. multilocularis</i>)	<i>Sus scrofa</i>	non	1	<i>Echinococcus</i> sp.
France	Échinococcose (<i>E. granulosus</i> , <i>E. multilocularis</i>)	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	1	<i>Echinococcus</i> sp.
France	Fièvre Q	<i>Rupicapra rupicapra</i> ; <i>Capra ibex</i> ; <i>Ovis musimon</i>			sur 60 sérologies
France	Herpèsvirus bovin	<i>Rupicapra rupicapra</i> ; <i>Capra ibex</i> ; <i>Ovis musimon</i>			sur 60 sérologies
France	Influenza aviaire à H5 N1 hp	diverses	non		surveillance active sur 682 oiseaux capturés
France	Influenza aviaire à H5 N1 hp	diverses	non		surveillance passive sur oiseaux trouvés morts (41 épisodes de mortalités)
France	Influenza aviaire à souches fp	<i>Anas crecca</i> , <i>Anas clypeata</i> , <i>Passer domesticus</i>	non	9	surveillance active sur 682 oiseaux capturés
France	Leptospirose	rongeurs aquatiques	oui		serologie
France	Leptospirose	mustélidés	non	300	serologie sur 475 visons, martre, putois, fouine et genette testés dans sud-ouest France entre 2000 et 2003
France	Maedi/visna	<i>Rupicapra rupicapra</i> ; <i>Capra ibex</i> ; <i>Ovis musimon</i>		oui	sur 60 sérologies CAEV Visna
France	Maladie de Newcastle	pigeons d'élevage de chair	non	300	dans élevage de 8500 pigeons, dép 35

Anexo VI (cont.)

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
France	Maladie de Newcastle	faisans et perdrix d'élevage d'élevage de chair	non	> 300	dans élevages des dép 44 et 62
France	Maladie hémorragique du lapin	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	oui	111	ELISA Ag
France	Myxomatose	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	oui	3	2 par Immunoprécipitation en milieu gélosé, 1 par histo
France	Paratuberculose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	5	2 confirmés par PCR, 3 par coloration de Ziehl
France	Paratuberculose	<i>Capra ibex</i>		1	PCR sur valvule iléocaecale
France	Peste porcine classique	<i>Sus scrofa</i>	oui	3415	sur 6612 sérologies, dép 57 et 67 (vaccination en cours dans les Vosges)
France	Peste porcine classique	<i>Sus scrofa</i>	oui	28	positifs en isolement viral sur 8252 animaux testés, dép 57 et 67 (screening PCR et confirmation par isolement sur PCR +)
France	Trichinellose	<i>Sus scrofa</i>	oui	7017	test digestion pepsique barreau magnétique
France	Trichinellose	<i>Vulpes vulpes</i>	non	75	test digestion pepsique barreau magnétique
France	Tuberculose (bovine et humaine)	<i>Sus scrofa</i>	oui	6	isolement <i>M. bovis</i> dans les dép 76, 64 et 21 (concerne la saison de chasse 2004-2005)
France	Tuberculose (bovine et humaine)	<i>Cervus elaphus</i>	oui	27	isolement <i>M. bovis</i> dans le dép 76 (concerne la saison de chasse 2004-2005)
France	Tuberculose aviaire	<i>Anas platyrhynchos</i>		1	anapath et Ziehl
France	Tuberculose aviaire	<i>Capreolus capreolus</i>	non	1	isolement <i>M. avium</i> dans le dép 24
France	Tularémie	<i>Lepus europaeus</i>	oui	48	bactériologie et/ou PCR sur 111 lièvres examinés dans les dép 01, 10, 16, 23, 37, 38, 54, 61, 62, 64, 68, 72, 79, 80, 83, 85, 86
France	Botulisme	<i>Anas platyrhynchos</i>	oui	17	type C
France	Botulisme	<i>Phasianus</i>	oui	1	type C
France	Botulisme	<i>Fulica atra</i>	oui	2	type C
France	Listériose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	3	<i>L. monocytogenes</i>
France	Listériose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	1	<i>L. ivanovii</i>
France	Listériose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	1	<i>L. seeligeri</i>
France	Listériose	<i>Lepus europaeus</i>	non	1	<i>L. monocytogenes</i>
France	Pasteurellose	<i>Rupicapra rupicapra</i>	oui	5	<i>M. haemolytica</i>
France	Pasteurellose	<i>Rupicapra rupicapra</i>	oui	5	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Rupicapra rupicapra</i>	oui	19	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Pasteurellose	<i>Capra ibex</i>	oui	3	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Pasteurellose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	16	<i>M. haemolytica</i>
France	Pasteurellose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	1	<i>P. aerogenes</i>
France	Pasteurellose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	16	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	7	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Pasteurellose	<i>Sciurus vulgaris</i>	non	1	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Martes foina</i>	non	1	<i>P. pneumotropica</i>
France	Pasteurellose	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	oui	3	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Oryctolagus cuniculus</i>	oui	1	<i>P. pneumotropica</i>
France	Pasteurellose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	54	<i>M. haemolytica</i>
France	Pasteurellose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	1	<i>P. caballi</i>
France	Pasteurellose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	40	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	8	<i>P. pneumotropica</i>
France	Pasteurellose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	21	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Pasteurellose	<i>Canis lupus</i>	non	1	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Canis lupus</i>	non	1	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Pasteurellose	<i>Ovis ammon musimon</i>	non	1	<i>M. haemolytica</i>
France	Pasteurellose	<i>Ovis ammon musimon</i>	non	1	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Pasteurellose	<i>Vulpes vulpes</i>	oui	1	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Sus scrofa</i>	oui	1	<i>M. haemolytica</i>
France	Pasteurellose	<i>Sus scrofa</i>	oui	1	<i>P. aerogenes</i>
France	Pasteurellose	<i>Sus scrofa</i>	oui	11	<i>P. multocida</i>
France	Pasteurellose	<i>Sus scrofa</i>	oui	1	<i>P. pneumotropica</i>
France	Pasteurellose	<i>Sus scrofa</i>	oui	3	<i>Pasteurella</i> sp.
France	Pseudotuberculose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	157	<i>Yersinia pseudotuberculosis</i>
France	Pseudotuberculose	<i>Capreolus capreolus</i>	oui	1	<i>Yersinia pseudotuberculosis</i>
France	Pseudotuberculose	<i>Rupicapra rupicapra</i>	oui	10	<i>Corynebacterium pseudotuberculosis</i>
France	Pseudotuberculose	<i>Sus scrofa</i>	oui	2	<i>Corynebacterium pseudotuberculosis</i>
France	Pseudotuberculose	<i>Capra ibex</i>	non	1	<i>Corynebacterium pseudotuberculosis</i>
France	Salmonellose	<i>Aquila chrisaetos</i>	non	2	<i>Salmonella</i> sp.
France	Salmonellose	<i>Meles meles</i>	non	1	<i>S. enteritidis</i>
France	Salmonellose	<i>Capreolus capreolus</i>	non	1	<i>S. arizonae</i>
France	Salmonellose	<i>Capreolus capreolus</i>	non	1	<i>S. typhimurium</i>
France	Salmonellose	<i>Capreolus capreolus</i>	non	2	<i>Salmonella</i> sp.
France	Salmonellose	<i>Ardea cinerea</i>	oui	1	<i>Salmonella</i> sp.
France	Salmonellose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	1	<i>S. arizonae</i>
France	Salmonellose	<i>Lepus europaeus</i>	oui	1	<i>S. enteritidis</i>

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
France	Salmonellose	<i>Passer domesticus</i>	non	2	<i>S. typhimurium</i>
France	Salmonellose	<i>Larus sp</i>	oui	1	<i>S. typhimurium</i>
France	Salmonellose	<i>Alectoris sp</i>	oui	1	<i>S. typhimurium</i>
France	Salmonellose	<i>Columba palumbus</i>	oui	1	<i>Salmonella sp.</i>
France	Salmonellose	<i>Columba sp.</i>	oui	5	<i>S. typhimurium</i>
France	Salmonellose	<i>Erithacus rubecula</i>	non	3	<i>S. pullorum</i>
France	Salmonellose	<i>Sus scrofa</i>	non	1	<i>Salmonella sp.</i>
France	Salmonellose	<i>Carduelis chloris</i>	non	2	<i>S. typhimurium</i>
France	Salmonellose	<i>Rupicapra rupicapra</i>	non	1	1 isolement en bacteriologie salmonella 4.12.-: chez le chamois
France	Salmonellose	<i>Capra ibex</i>	non	3	3 s. <i>abortus ovis</i> en sérologies
France	Lyssavirus des chiroptères	<i>Eptesicus serotinus</i>	oui	4	immunofluorescence et inoculation aux cellules
France	Lyssavirus des chiroptères	chauve souris non précisée	oui	1	ELISA Ag et PCR
France	Ecthyma contagieux	<i>Rupicapra rupicapra</i>	oui	27	clinique + microscopie électronique
France	Ecthyma contagieux	<i>Ovis ammon musimon</i>	oui	1	microscopie électronique
France	Ecthyma contagieux	<i>Capra ibex</i>	oui	1	
France	Syndrome du lièvre européen	<i>Lepus europaeus</i>	oui	517	EBHS par ELISA Ag
France	Hantavirus	<i>Clethrionomys glareolus</i> (campagnol roussatre)	oui	213	ELISA puis confirmation par IFA
France	Grande douve du foie (<i>Fasciola hepatica</i>)	<i>Capreolus capreolus</i>	<i>F. hepatica</i>	oui	remarque MET: <i>Fasciola hepatica</i> seulement ! Pas de <i>magna</i> ni de <i>gigantica</i> !
France	Pestivirus	<i>Rupicapra pyrenaica pyrenaica</i>	oui	?	
France	Pestivirus	<i>Rupicapra rupicapra</i>	non	7	sérologie Ac
France	Pestivirus	<i>Capra ibex</i>	non	1	sérologie Ac
France	Gale psoroptique	<i>Vulpes vulpes</i>	oui	1	
France	Gale sarcoptique	<i>Martes foina</i>	oui	1	
France	Gale sarcoptique	<i>Vulpes vulpes</i>	oui	20	
France	Gale sarcoptique	<i>Sus scrofa</i>	oui	2	
France	Variole aviaire	<i>Columba palumbus</i>	oui	2	confirmation par histologie
France	Histomonose	<i>Columba palumbus</i>	oui	1	
France	Histomonose	<i>Anas platyrhynchos</i>	oui	1	
France	Trichomonose	<i>Columba palumbus</i>	oui	9	
France	Trichomonose	<i>Corvus sp</i>	non	1	
Germany	No report				
Greece	No diseases reported in wildlife				
Guatemala	No report				
Guinea Bissau	No diseases reported in wildlife				
Iceland	No diseases reported in wildlife				
India	No report				
Iran	Rabies	Fox, wolf, jackal, squirrel, mink, hog	Yes	27	
Ireland	Bovine tuberculosis	Fallow deer, <i>Dama dama</i>	Yes	Not given	
Ireland	Bovine tuberculosis	Badger, <i>Meles meles</i>	Yes	Not given	
Ireland	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	Rodents and wild birds	Yes	Not given	
Ireland	Myxomatosis	Rabbit (<i>Oryctolagus cuniculus</i>)	Yes	Not given	
Israel	Rabies	Badger	Yes	1	
Israel	Rabies	Wolf	Yes	1	
Israel	Rabies	Red fox	Yes	2	
Israel	Botulism	Sea gull	Yes	10	
Italy	Aujeszky's disease	<i>Sus scrofa</i>	Yes	232	
Italy	Avian cholera	<i>Falco tinnunculus</i>	Yes	1	
Italy	Avian tuberculosis	<i>Buteo buteo</i>	Yes	1	
Italy	Avian tuberculosis	<i>Larus cachinnans</i>	Yes	10	
Italy	Avian tuberculosis	<i>Circus aeruginosus</i>	Yes	4	
Italy	Brucellosis	<i>Capreolus capreolus</i>	Yes	1	
Italy	Brucellosis	<i>Ursus arctos</i>	Yes	1	
Italy	Brucellosis	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Yes	2	
Italy	Brucellosis	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	8	
Italy	Brucellosis	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	9	
Italy	Brucellosis	<i>Sus scrofa</i>	Yes	133	
Italy	Classical swine fever	<i>Sus scrofa</i>	Yes	1	
Italy	Contagious ecthyma,	<i>Capra ibex</i>	Yes	1	
Italy	Contagious ecthyma	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Yes	12	
Italy	Cysticercosis (<i>C.tenuicollis</i>)	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Yes	25	
Italy	European brown hare syndrome (EBHS)	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	242	
Italy	Leishmaniasis	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	1	
Italy	Leptospirosis	<i>Sus scrofa</i>	Yes	52	
Italy	Leptospirosis	<i>Capreolus capreolus</i>	Yes	?	

Anexo VI (cont.)

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
Italy	Malignant catharral fever	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	2	
Italy	Paratuberculosis	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Yes	3	
Italy	Paratuberculosis	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	3	
Italy	Paratuberculosis	<i>Capreolus capreolus</i>	Yes	17	
Italy	Paratuberculosis	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	41	
Italy	Pasteurellosis	<i>Athene noctua</i>	Yes	1	
Italy	Pasteurellosis	<i>Falco tinnunculus</i>	Yes	1	
Italy	Pasteurellosis	<i>Capreolus capreolus</i>	Yes	2	
Italy	Pasteurellosis	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Yes	8	
Italy	Pasteurellosis	<i>Phasianus colchicus</i>	Yes	10	
Italy	Pasteurellosis	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	17	
Italy	Pseudotuberculosis	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	5	
Italy	Pseudotuberculosis	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Yes	9	
Italy	Q-fever	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	2	
Italy	<i>S. anatum</i>	<i>Corvus corone cornix</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. arizonae</i>	<i>Sus scrofa</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. enterica</i> subsp. <i>Houtenae</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. enterica</i> subsp. <i>diarizonae</i>	<i>Python reticulatus</i>	Yes	2	
Italy	<i>S. give</i>	<i>Passer italiae</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. johannesburg</i>	<i>Uromastyx</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. kapemba</i>	<i>Larus ridibundus</i>	Yes	2	
Italy	<i>S. litchfield</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. mango</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. minnesota</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. muenchen</i>	<i>Python reticulatus</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. napoli</i>	<i>Strix aluco</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. newport</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	2	
Italy	<i>S. poona</i>	<i>Python reticulatus</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. sandiego</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. schwarzengrund</i>	<i>Passer italiae</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. souza</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. thompson</i>	<i>Sus scrofa</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Ciconia ciconia</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Pemis apivorus</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Fulica atra</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Panthera uncia</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Buteo buteo</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Larus ridibundus</i>	Yes	2	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Passer italiae</i>	Yes	3	
Italy	<i>S. typhimurium</i>	<i>Columba livia</i>	Yes	11	
Italy	<i>S. umbilo</i>	<i>Corvus corone cornix</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. umbilo</i>	<i>Passer italiae</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. virchow</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	2	
Italy	<i>S. vitkin</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	<i>S. enteritidis</i>	<i>Emys orbicularis</i>	Yes	1	
Italy	Salmonellosi	Snake	Yes	1	
Italy	Salmonellosi	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	1	
Italy	Salmonellosi	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	4	
Italy	Salmonellosis (please state species and type)		Yes	0	
Italy	Sarcoptic mange	<i>Capra ibex</i>	Yes	9	
Italy	Sarcoptic mange	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	20	
Italy	Sarcoptic mange	<i>Rupicapra rupicapra</i>	Yes	216	
Italy	Toxoplasmosis	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	1	
Italy	Trichinellosis	<i>Martes foina</i>	Yes	2	
Italy	Trichinellosis	<i>Canis lupus</i>	Yes	9	
Italy	Trichinellosis	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	9	
Italy	Trichomoniasis	<i>Streptopelia decaocto</i>	Yes	4	
Italy	Tuberculosis (<i>Mycobacterium</i> sp.)	<i>Sus scrofa</i>	Yes	7	
Italy	Tuberculosis avian	<i>Sus scrofa</i>	Yes	2	
Italy	Tuberculosis bovine	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	1	
Italy	Tuberculosis bovine	<i>Capreolus capreolus</i>	Yes	1	
Italy	Tuberculosis bovine	<i>Sus scrofa</i>	Yes	3	
Italy	Tularemia	<i>Lepus europaeus</i>	Yes	15	
Japan	<i>Echinococcus multilocularis</i>	Not given	Yes	Yes	
Japan	Leptospirosis	Not given	Yes	Yes	
Kenya	Avian cholera	Not given		Not given	
Kenya	Cysticercos	Not given		Not given	

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
Kenya	Echinococcus	Not given		Not given	
Kenya	Anthrax	Not given		Not given	
Kenya	Babesiosis	Not given		Not given	
Kenya	Sarcoptic mange	Not given		Not given	
Latvia	Rabies	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	176	
Latvia	Rabies	Raccoon dog (<i>Nyctereutes procyonoides</i>)	Yes	137	
Latvia	Rabies	Badger (<i>Meles meles</i>)	Yes	13	
Latvia	Rabies	Pine marten (<i>Martes martes</i>)	Yes	9	
Latvia	Rabies	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)	Yes	7	
Latvia	Rabies	Polecat (<i>Mustela putorius</i>)	Yes	5	
Latvia	Rabies	Beaver (<i>Castor fiber</i>)	Yes	2	
Latvia	Rabies	Moose (<i>Alces alces</i>)	Yes	3	
Latvia	Rabies	Mink (<i>Mustela lutreola</i>)	Yes	1	
Latvia	Trichinellosis	Wild boar (<i>Sus scrofa</i>)	Yes	16	
Lesotho	No diseases reported in wildlife			No	
Lithuania	Rabies	Red fox, <i>Vulpes vulpes</i>	Yes	533	
Lithuania	Rabies	Raccoon dog, <i>N. procyonides</i>	Yes	599	
Lithuania	Rabies	Polecat (<i>Mustela putorius</i>)	Yes	43	
Lithuania	Rabies	Badger, <i>M. meles</i>	Yes	8	
Lithuania	Rabies	Marten (<i>Martes foina</i>)	Yes	114	
Lithuania	Rabies	Beaver, <i>Castor fiber</i>	Yes	5	
Lithuania	Rabies	Otter, <i>Lutra lutra</i>	Yes	2	
Lithuania	Rabies	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)	Yes	4	
Lithuania	Rabies	Mink (<i>Mustela lutreola</i>)	Yes	3	
Lithuania	Rabies	Squirrel (<i>Squirus vulgaris</i>)	Yes	1	
Lithuania	Trichinellosis	Wild boar, <i>Sus scrofa</i>	Yes	46	
Lithuania	Trichinellosis	Red fox, <i>Vulpes vulpes</i>	Yes	11	
Luxembourg	No report				
Madagascar	No report				
Mauritius	No diseases reported in wildlife			No	
Moldavia	No diseases reported in wildlife			No	
Morocco	Rabies	Not given		Not given	
Mozambique	Anthrax	<i>Syncerus caffer</i>	Yes	Not given	
Myanmar	Bovine tuberculosis	Giraffe	Yes	1	
Myanmar	Fasciolides	Takin	Yes	1	
Namibia	Anthrax	<i>Acinonyx jubatus</i>	Yes	2	
Namibia	Anthrax	<i>Tragelaphus strepsiceros</i>	Yes	1	
Namibia	Anthrax	<i>Alcephalus busephalus</i>	Yes	1	
Namibia	Anthrax	<i>Oryx gazella</i>	Yes	4	
Namibia	Anthrax	<i>Connochaetes taurinus</i>	Yes	9	
Namibia	Anthrax	<i>Antidorcas marsupialis</i>	Yes	7	
Namibia	Anthrax	<i>Loxodonta africana</i>	Yes	5	
Namibia	Anthrax	<i>Struthio camelus</i>	Yes	1	
Namibia	Anthrax	<i>Equus burchelli</i>	Yes	15	
Namibia	Anthrax	<i>Diceros bicornis</i>	Yes	1	
Namibia	Anthrax	<i>Felis sylvestrus</i> (Afr wildcat)	Yes	1	
Namibia	Rabies	<i>Proteles cristatus</i> (aardwolf)	Yes	1	
Namibia	Rabies	Duiker	Yes	1	
Namibia	Rabies	<i>Taurotragus oryx</i> (Eland)	Yes	1	
Namibia	Rabies	<i>Tragelaphus strepsiceros</i> (kudu)	Yes	24	
Namibia	Rabies	<i>Suricata surucatta</i>	Yes	1	
Namibia	Rabies	<i>Vulpes chama</i> (bat-eared fox)	Yes	1	
Namibia	Rabies	<i>Lyacon pictus</i>	Yes	1	
Namibia	Botulism	<i>Struthio camelus</i>	Yes	1	
Namibia	Avian pox	<i>Serinus canaria</i>	Yes	9	
Netherlands	Myxomatosis	<i>Oryctolagus cuniculus</i> (p.m. findings, histology)	Yes	Endemic	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anser</i> sp. (virus isolation)	No	0 of 14	
Netherlands	Avian influenza	<i>Sturnus vulgaris</i> (virus isolation)	No	0 of 4	
Netherlands	Avian influenza	<i>Cygnus cygnus</i> (virus isolation)	No	0 of 24	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anas</i> spp. (virus isolation)	No	0 of 48	
Netherlands	Avian influenza	various bird spp. (virus isolation)	No	0 of 33	
Netherlands	Avian influenza	<i>Branta leucopsis</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	71 of 79	
Netherlands	Avian influenza	<i>Branta canadensis</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 14	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anser anser</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	1 of 108	
Netherlands	Avian influenza	<i>Alopochen aegyptiaca</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 45	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anser albifrons</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	4 of 95	
Netherlands	Avian influenza	<i>Branta bernicla</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	1 of 20	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anser brachyrhynchus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 69	
Netherlands	Avian influenza	<i>Cygnus olor</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	1 of 9	

Anexo VI (cont.)

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
Netherlands	Avian influenza	<i>Cygnus columbianus bewickii</i> (real-time RT-PCR)	No	3 of 26	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anas platyrhynchos</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	140 of 1289	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anas crecca</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	41 of 211	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anas penelope</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	51 of 400	
Netherlands	Avian influenza	<i>Aythya fuligula</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 6	
Netherlands	Avian influenza	<i>Aythya ferina</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 1	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anas strepera</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	5 of 59	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anas acuta</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	3 of 14	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anas clypeata</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	3 of 29	
Netherlands	Avian influenza	<i>Vanellus vanellus</i> (real-time RT-PCR))	No	0 of 4	
Netherlands	Avian influenza	<i>Philomachus pugnax</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 4	
Netherlands	Avian influenza	<i>Larus ridibundus</i> (real-time RT-PCR)	only LPAI	1 of 97	
Netherlands	Avian influenza	<i>Larus canus</i> (real-time RT-PCR +/- virus isolation)	No	0 of 9	
Netherlands	Avian influenza	<i>Larus argentatus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 3	
Netherlands	Avian influenza	<i>Larus fuscus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 1	
Netherlands	Avian influenza	<i>Fulica atra</i> (real-time RT-PCR or virus isolation)	No	0 of 20	
Netherlands	Avian influenza	<i>Gallinula chloropus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 6	
Netherlands	Avian influenza	<i>Corvus corone</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 2	
Netherlands	Avian influenza	<i>Ardea cinerea</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 2	
Netherlands	Avian influenza	<i>Calidris canutus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 45	
Netherlands	Avian influenza	<i>Arenaria interpres</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 17	
Netherlands	Avian influenza	<i>Limosa lapponica</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 5	
Netherlands	Avian influenza	<i>Tringa nebularia</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 5	
Netherlands	Avian influenza	<i>Tringa totanus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 3	
Netherlands	Avian influenza	<i>Calidris alpina</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 1	
Netherlands	Avian influenza	<i>Pluvialis apricaria</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 1	
Netherlands	Avian influenza	<i>Gallinago media</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 3	
Netherlands	Avian influenza	<i>Tringa ochropus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 7	
Netherlands	Avian influenza	<i>Pluvialis squatarola</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 3	
Netherlands	Avian influenza	<i>Charadrius dubius</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 1	
Netherlands	Avian influenza	<i>Porzana porzana</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 2	
Netherlands	Avian influenza	<i>Numerius phaeopus</i> (real-time RT-PCR)	No	0 of 3	
Netherlands	Avian influenza	<i>Tringa glareola</i> (RT-PCR)	No	0 of 1	
Netherlands	Avian influenza	<i>Anser</i> sp. (necropsy & ZN)	Yes	1 of 3	
Netherlands	<i>Echinococcus multilocularis</i>	<i>Vulpes vulpes</i> (microscopy)	Yes	3 of 45	
Netherlands	Rabbit haemorrhagic disease	<i>Oryctolagus cuniculus</i> (RT-PCR & sequencing)	Yes	2 of 76	
Netherlands	Rabies	Bats (FAT; see bat lyssa virus for detail)	Yes	4 of 92	
Netherlands	Trichinellosis	<i>Sus scrofa</i> (ELISA)	Yes	1of 366	
Netherlands	Pseudotuberculosis	<i>Lepus</i> sp. (necropsy & culture)	Yes	1 of 1	
Netherlands	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	<i>Anas</i> sp. (necropsy & culture)	Yes	1 of 1	
Netherlands	Salmonellosis (<i>S. Saint paul</i>)	<i>Anas</i> sp. (necropsy & culture)	Yes	1 of 1	
Netherlands	Salmonellosis (Group C)	<i>Anas</i> sp. (necropsy & culture)	Yes	2 of 2	
Netherlands	Bat Lyssaviruses	<i>Eptesicus serotinus</i> (FAT)	Yes	4 of 23	
Netherlands	Trichomoniasis	<i>Columba</i> sp (gross necropsy & microscopy)	Yes	1 of 1	
New Caledonia	No diseases reported in wildlife			No	
New Zealand	Sarcoptic Mange	<i>Mystaciina tuberculata</i>	Yes	9	
New Zealand	Avian pox	<i>Haematopus</i>	Yes	2	
New Zealand	Avian pox	<i>Petroica australis australis</i>	Yes	2	
New Zealand	Avian pox	<i>Thinornis novaseelandiae</i>	Yes	2	
New Zealand	Avian malaria	<i>Megadyptes antipodes</i>	Yes	2	
New Zealand	Avian malaria	<i>Eudiptula minor</i>	Yes	2	
New Zealand	Circoviruses	<i>Cacatua galerita</i>	Yes	Endemic	
New Zealand	Circoviruses	<i>Platycercus eximius</i>	Yes	>10	
Niger	No diseases reported in wildlife			0	
Norway	Cysticercosis	<i>Rangifer tarandus platyrhynchus</i>	Yes	1	
Norway	Cysticercosis	<i>Alces alces</i>	Yes	1	
Norway	Malignant catharral fever	<i>Alces alces</i>	Yes	2	
Norway	Pasteurellosis	<i>Sula bassana</i>	Yes	1	
Norway	Pasteurellosis	<i>Columba livia</i>	Yes	1	
Norway	Pasteurellosis	<i>Rangifer tarandus</i> (semidomesticated)	Yes	Appr. 25	
Norway	Pseudotuberculosis	<i>Lepus timidus</i>	Yes	1	
Norway	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	<i>Pyrrhula pyrrhula</i>	Yes	4	
Norway	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	<i>Carduelis flammea</i>	Yes	1	
Norway	Salmonellosis (<i>S. typhimurium</i>)	<i>Columba livia</i>	Yes	1	
Norway	Toxoplasmosis	<i>Lepus timidus</i>	Yes	1	
Norway	Meningeal worms of cervides	<i>Alces alces</i>	Yes	3	
Norway	Meningeal worms of cervides	<i>Cervus elaphus</i>	Yes	7	
Norway	Sarcoptic mange	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	6	

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
Norway	Circoviruses	<i>Columba livia</i>	Yes	1	
Norway	Trichomoniasis	<i>Columba livia</i>	Yes	Appr. 30	
Peru	Pasteurellosis	<i>Amazona achorocephala</i>	Yes	3	
Peru	Pasteurellosis	<i>Nannopsithaca dachillae</i>	Yes	3	
Peru	Bat Lyssaviruses	<i>Desmodus rotunus</i>	Yes	Not given	
Peru	<i>Fasciola hepatica</i>	<i>Vicuna vicuna</i>	Yes	Not given	
Peru	Psoroptic Mange	<i>Saimiri Sciureus</i>	Yes	Not given	
Peru	Psoroptic Mange	<i>Trematerus ornatus</i>	Yes	Not given	
Peru	Psoroptic Mange	<i>Vicuna vicuna</i>	Yes	Not given	
Peru	Sarcoptic Mange	<i>Trematerus ornatus</i>	Yes	Not given	
Peru	Sarcoptic Mange	<i>Vicuna vicuna</i>	Yes	Not given	
Peru	Sarcoptic Mange	<i>Ateles paricus</i>	Yes	Not given	
Peru	Sarcoptic Mange	<i>Choloptus didacilus</i>	Yes	Not given	
Philippines	Haematoproteus	Scoops owl (<i>Otus megalotis</i>)	Yes	10	
Poland	Trichinellosis	Wild boar, <i>Sus scrofa</i>	Yes	171	
Poland	<i>Echinococcus granulosus</i>	Wild boar, <i>Sus scrofa</i>	Yes	2	
Poland	<i>Echinococcus multilocularis</i>	Wild boar, <i>Sus scrofa</i>	Yes	28	
Poland	Rabies	Red fox	Yes	84	
Poland	Rabies	Raccoon dog (<i>Nyctereutes procyonoides</i>)	Yes	10	
Poland	Rabies	Badger, <i>M. meles</i>	Yes	3	
Poland	Rabies	Marten (<i>Martes martes</i>)	Yes	1	
Poland	Rabies	Bats - Chiroptera	Yes	2	
Poland	Rabies	<i>Plecotus auritus</i>	Yes	2	
Qatar	No report		Yes		
Romania	Classical swine fever	In swine, but figures for wild boar not given	?	?	
Romania	Rabies	Fox, wolf, mink, marten, lynx, wild car, wild boar	Yes	379	
Saudi Arabia	Bluetongue	<i>Oryx leucoryx</i>	Yes	Not given	
Saudi Arabia	PPR	<i>gazella gazella</i> (on farm)	Yes	Not given	
Saudi Arabia	Avian chlamydiosis	juvenile houbaras	Yes	Not given	
Saudi Arabia	Avian tuberculosis	avian		Not given	
Saudi Arabia	Brucellosis	<i>gazella subgutterosa</i>	Yes	Not given	
Saudi Arabia	Cysticercosis	<i>gazella gazella</i> ; <i>gazella subgutterosa</i> ; <i>gazella dorcas</i> ; <i>Oryx leucoryx</i>	Yes	Not given	
Saudi Arabia	Tuberculosis	<i>Oryx leucoryx</i> ; <i>gazella gazella</i> ; <i>gazella subgutterosa</i> ; <i>axis axis</i>	Yes	Not given	
Sierra Leone	Lassa fever	Not given			
Slovak Rep.	Classical swine fever	<i>Sus scrofa</i>	Yes	6	
Slovak Rep.	<i>Echinococcus multilocularis</i>	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	108	
Slovak Rep.	<i>Echinococcus multilocularis</i>	<i>Canis lupus</i>	Yes	1	
Slovak Rep.	Rabies	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	44	
Slovak Rep.	Rabies	<i>Mus musculus</i>	Yes	1	
Slovak Rep.	Rabies	<i>Cricetus cricetus</i>	Yes	1	
Slovak Rep.	Trichinellosis	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	40	
Slovak Rep.	Trichinellosis	<i>Sus scrofa</i>	Yes	13	
Slovak Rep.	Trichinellosis	<i>Ursus arctos</i>	Yes	1	
Slovak Rep.	Trichinellosis	<i>Martes martes</i>	Yes	2	
Slovak Rep.	Lyme borreliosis	<i>Sciurus vulgaris</i>	Yes	1	
Slovak Rep.	Lyme borreliosis	<i>Erinaceus europaeus</i>	Yes	2	
Slovak Rep.	Lyme borreliosis	<i>Apodemus flavicolis</i>	Yes	3	
Slovak Rep.	Paramyxoviruses	<i>Columba livia</i>	Yes	88	
Slovenia	Brucellosis	Hare (<i>Lepus europeus</i>)	Yes	1	
Slovenia	Cysticercosis	Red deer ()	Yes	2	
Slovenia	<i>Echinococcus multilocularis</i>	Fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	4	
Slovenia	Rabies	Fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	3	
Slovenia	Pasteurellosis	Hare (<i>Lepus europeus</i>)	Yes	1	
Slovenia	Contagious ecthyma	Chamois (<i>Rupicapra rupicapra</i>)	Yes	2	
Slovenia	European brown hare syndrome (EBHS)	Hare (<i>Lepus europeus</i>)	Yes	3	
Slovenia	Sarcoptic mange	Chamois (<i>Rupicapra rupicapra</i>)	Yes	13	
Slovenia	Sarcoptic mange	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	75	
South Africa	African horse sickness	Zebra	Yes	Endemic	
South Africa	African swine fever	Warthogs	Yes	Endemic	
South Africa	Anthrax	Multispecies	No	Endemic	
South Africa	Avian malaria	Jackass penguin	Yes	unknown	
South Africa	Babesiosis	Zebra, White rhinoceros	Yes	Endemic	
South Africa	Besnoitiosis	Wildebeest	No	Endemic	
South Africa	Bluetongue	Antibodies in many wild ruminants	Yes	Endemic	
South Africa	Cysticercosis	Buffalo and impala	Yes	Endemic	
South Africa	<i>Echinococcus granulosus</i>	Lions, leopards and hyaenas	Yes	Endemic	

Anexo VI (cont.)

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
South Africa	Elephant Herpesvirus	Elephants	Yes	Endemic	
South Africa	Immunodeficiency viruses (Feline, Simian)	Lions	Yes -positive serology	Endemic	
South Africa	Large liver flukes	Hippopotamus	No	Endemic	
South Africa	Leptospirosis	Multispecies	No	Endemic	
South Africa	Malignant catharral fever	Wildebeest	Yes	Endemic	
South Africa	Sarcoptic mange	Lions, leopards, jackal and wildebeest	Yes	Endemic	
South Africa	Trichinellosis	Lions, leopards and hyaenas	No	Endemic	
South Africa	Trichomoniasis	Columbidae and raptors	No	Endemic	
South Africa	Tuberculosis bovine	Buffalo, Lions, leopards, kudu, warthog	Yes	Endemic	
South Africa	Foot and mouth disease	Buffalo	Yes	206	
South Africa	Rabies	Multispecies	Yes	60	
South Africa	Brucellosis	African buffalo	Yes	48	
South Africa	Psoroptic mange	Buffalo	Yes	31	
South Africa	Rift Valley Fever	African buffalo	Yes	20	
South Africa	Newcastle disease	Farmed ostriches	Yes	6	
South Africa	Paramyxoviruses, Newcastle disease	Farmed ostriches	Yes	6	
Spain	Aujeszky's disease	Wild boar, <i>Sus scrofa</i>	Yes	475	
Spain	Avian tuberculosis	Golden eagle, <i>A. chrysaetos</i>	Yes	16	
Spain	Bovine tuberculosis	Red deer, <i>C. elaphus</i> , fallow deer	Yes	60	
Spain	Bovine tuberculosis	Red fox	Yes	1	
Spain	Bovine tuberculosis	Wild boar, <i>Sus scrofa</i>	Yes	31	
Spain	Brucellosis	Red deer, fallow deer, Ibex, roe deer, fox, wild boar	Yes	202	
Spain	Cysticercosis	<i>Lepus granatensis</i>	Yes	6	
Spain	Myxomatosis	Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculi</i>	Yes	Yes	
Spain	Paratuberculosis	Fallow deer, <i>Dama dama</i>	Yes	70	
Spain	Rabbit haemorrhagic disease (RHD)	Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculi</i>	Yes	14	
Spain	Trichinellosis	Wild boar, <i>Sus scrofa</i>	Yes	21	
Spain	Listeriosis	<i>Capreolus capreolus</i>	Yes	2	
Spain	Pestiviruses	<i>Rupicapra pyrenaica</i>	Yes	Yes	
Spain	Sarcoptic mange	Red fox, <i>Vulpes vulpes</i>		2	
Sri Lanka	No report				
Sudan	No report				
Sweden	Avian pox	Great tit (<i>Parus major</i>)	Yes	Endemic	
Sweden	Avian tuberculosis	Golden eagle (<i>Aquila chrysaetos</i>)	Yes	1	
Sweden	Botulism	Mallard (<i>Anas platyrhynchos</i>)	Yes	1	
Sweden	Botulism	Herring gull (<i>Larus argentatus</i>)	Yes	Endemic	
Sweden	Botulism	Jackdaw (<i>Corvus monedula</i>)	Yes	1	
Sweden	Cysticercosis	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)	Yes	1	
Sweden	European brown hare syndrome (EBHS)	Brown hare, (<i>Lepus europaeus</i>)	Yes	Endemic	
Sweden	Listeriosis	Fallow deer (<i>Dama dama</i>)	Yes	2	
Sweden	Listeriosis	<i>Columba livia</i>	Yes	1	
Sweden	Meningeal worms of cervides	Moose (<i>Alces alces</i>)	Yes	1	
Sweden	Myxomatosis	Rabbit (<i>Oryctolagus cuniculi</i>)	Yes	Endemic	
Sweden	Paramyxoviruses	<i>Columba livia</i>	Yes	1	
Sweden	Pseudotuberculosis	Brown hare, (<i>Lepus europaeus</i>)	Yes	2	
Sweden	Pseudotuberculosis	Mountain hare (<i>Lepus timidus</i>)	Yes	1	
Sweden	Pseudotuberculosis	Jackdaw (<i>Corvus monedula</i>)	Yes	1	
Sweden	Rabbit haemorrhagic disease (RHD)	Rabbit (<i>Oryctolagus cuniculi</i>)	Yes	Endemic	
Sweden	Salmonellosis, <i>S typhimurium</i>	Bullfinch, (<i>Pyrrhula pyrrhula</i>)	Yes	8	
Sweden	Salmonellosis, <i>S typhimurium</i>	Arctic poll (<i>Carduelis</i> sp)	Yes	3	
Sweden	Salmonellosis, <i>S typhimurium</i>	Green siskin (<i>Carduelis</i> sp)	Yes	1	
Sweden	Salmonellosis, <i>S typhimurium</i>	Waxwing (<i>Bombycilla garrulus</i>)	Yes	1	
Sweden	Salmonellosis, <i>S typhimurium</i>	Black-backed gull (<i>Larus ridibundus</i>)	Yes	5	
Sweden	Salmonellosis, <i>S typhimurium</i>	Herring gull, (<i>Larus argentatus</i>)	Yes	1	
Sweden	Sarcoptic mange	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	Endemic	
Sweden	Sarcoptic mange	Lynx (<i>Lynx lynx</i>)	Yes	15	
Sweden	Sarcoptic mange	Wolf (<i>Canis lupus</i>)	Yes	1	
Sweden	Toxoplasmosis	Brown hare, (<i>Lepus europaeus</i>)	Yes	4	
Sweden	Trichinellosis	Wild boar (<i>Sus scrofa</i>)	Yes	3	
Sweden	Trichinellosis	Red fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	~4% of foxes	
Sweden	Trichinellosis	Wolf (<i>Canis lupus</i>)	Yes	1	
Sweden	Trichinellosis	Lynx (<i>Lynx lynx</i>)	Yes	sporadic	
Sweden	Trichomoniasis	<i>Columba palumbus</i>	Yes	Endemic	
Sweden	Tularemia	Brown hare, (<i>Lepus europaeus</i>)	Yes	6	

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals
Switzerland	No report			
Taipei China	Leptospirosis	puma	Yes	Not given
Tanzania	No report			
Thailand	Avian cholera	<i>Columba livia</i>	Yes	2
Thailand	Brucellosis	<i>Cervus</i> spp.	Yes	2
Thailand	Rabies	Asian elephant (<i>Elaphus maximus</i>)	Yes	1
Thailand	Toxoplasmosis	<i>Panthera tigris</i>	Yes	3
Thailand	Toxoplasmosis	<i>Prionailurus viverrinus</i>	Yes	1
Thailand	Toxoplasmosis	<i>Prionailurus planiceps</i>	Yes	1
Thailand	Toxoplasmosis	<i>Panthera pardus</i>	Yes	1
Thailand	Toxoplasmosis	<i>Prionailurus bengalensis</i>	Yes	1
Thailand	Toxoplasmosis	<i>Neofebis nebulosa</i>	Yes	2
Thailand	Feline leukemia (FLV)	<i>Prionailurus viverrinus</i>	Yes	9
Thailand	Feline leukemia (FLV)	<i>Prionailurus planiceps</i>	Yes	1
Thailand	Feline leukemia (FLV)	<i>Panthera pardus</i>	Yes	4
Thailand	Feline leukemia (FLV)	<i>Prionailurus bengalensis</i>	Yes	4
Thailand	Feline leukemia (FLV)	<i>Neofebis nebulosa</i>	Yes	1
Thailand	Feline Immunodeficiency Virus (FIV)	<i>Prionailurus viverrinus</i>	Yes	2
Thailand	FIV	<i>Prionailurus planiceps</i>	Yes	2
Thailand	FIV	<i>Panthera pardus</i>	Yes	1
Thailand	FIV	<i>Prionailurus bengalensis</i>	Yes	6
Thailand	FIV	<i>Neofebis nebulosa</i>	Yes	2
Thailand	Avian pox	<i>Agapornis personata</i>	Yes	6
Thailand	Cricovirus	<i>Columba livia</i>	Yes	1
Thailand	Cricovirus	<i>Psittacine</i>	Yes	30
Thailand	Cricovirus	<i>Cacathua sulphurea</i>	Yes	9
Thailand	Cricovirus	<i>Psittacus erithacus</i>	Yes	6
Thailand	Cricovirus	<i>Electus rotarus macgillivrayi</i>	Yes	10
Thailand	Cricovirus	<i>Agapornis</i> spp.	Yes	1
Thailand	<i>Histomoniasis</i> sp.	<i>Phasianus colchicu</i>	Yes	1
Tunisia	No diseases reported in wildlife			
Turkey	Avian Cholera	Pheasant	Yes	
Turkey	Rabies	Fox, Wolf, W.pig	Yes	
Turkey	Avian tuberculosis	Pheasant/Pigeon	No	
Turkey	Leptospirosis	rodent		
Uganda	Antrax	Not given		
Uganda	Bovine tuberculosis	Not given		
Uganda	African swine fever	Not given		
Ukraine	Avian influenza	Birds - not stated wild or domestic	Yes	29 872
Ukraine	Avian cholera	Birds - not stated wild or domestic	Yes	369
Ukraine	Avian tuberculosis	Birds - not stated wild or domestic	Yes	62
Ukraine	Rabies	Wild animals	Yes	932
UK	Avian chlamydiosis	Feral pigeon (<i>Columba livia</i>)	Yes	1
UK	Avian cholera	Mute swan (<i>Cygnus olor</i>)	Yes	1
UK	Avian tuberculosis	Red deer (<i>Cervus elaphus</i>)		3
UK	Avian tuberculosis	Fallow deer (<i>Dama dama</i>)		1
UK	Avian tuberculosis	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)		3
UK	Avian tuberculosis	Greylag goose (<i>Anser anser</i>)		1
UK	Avian tuberculosis	Pink footed goose (<i>Anser brachyrhynchus</i>)		1
UK	Avian tuberculosis	Mallard (<i>Anas platyrhynchos</i>)		6
UK	Avian tuberculosis	Pochard (<i>Aythya ferina</i>)		1
UK	Avian tuberculosis	Shelduck (<i>Tadorna tadorna</i>)		2
UK	Avian tuberculosis	Teal (<i>Anas crecca</i>)		2
UK	Avian tuberculosis	Mute swan (<i>Cygnus olor</i>)		2
UK	Avian tuberculosis	Whooper swan (<i>Cygnus cygnus</i>)		1
UK	Avian tuberculosis	Coot (<i>Fulica atra</i>) x 4		4
UK	Avian tuberculosis	Moorhen (<i>Gallinula chloropus</i>)		6
UK	Duck plague (DVE)	Canada Goose (<i>Branta canadensis</i>)	Yes	2
UK	Myxomatosis	Rabbits (<i>Oryctolagus cuniculus</i>)	Yes	Endemic
UK	Rabbit haemorrhagic disease (RHD)	Rabbits (<i>Oryctolagus cuniculus</i>)	No	Endemic
UK	Tuberculosis bovine	Badger (<i>Meles meles</i>)	Yes	124
UK	Tuberculosis bovine	red deer (<i>Cervus elaphus</i>)		20
UK	Tuberculosis bovine	Fallow deer (<i>Dama dama</i>)		6
UK	Tuberculosis bovine	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)		3
UK	Botulism	Gull species	Yes	67
UK	Listeriosis	Red squirrel (<i>Sciurus vulgaris</i>)	Yes	1
UK	Listeriosis	Fallow deer (<i>Dama dama</i>)		1

Anexo VI (cont.)

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
UK	Pseudotuberculosis	Brown Hare (<i>Lepus europeaus</i>)	Yes	Endemic	
UK	Pseudotuberculosis	Roe deer (<i>Capreolus capreolus</i>)		1	
UK	<i>Salmonella typhimurium</i> PT 40,56, 56 variant	Garden passerines	Yes	Garden passerines - <i>Salmonella typhimurium</i> PT 40, 56, 56 variant x multiple incidents. Fallow deer - <i>Salmonella dublin</i> x 30 deaths. Otter - <i>Salmonella dublin</i> x1. Badger . Please see tables	
UK	<i>Salmonella dublin</i>	Fallow deer (<i>Dama dama</i>)		30	
UK	<i>Salmonella dublin</i>	Otter (<i>Lutra lutra</i>)	Yes	1	
UK	<i>Salmonella ajitoba</i>	Badger (<i>Meles meles</i>)	Yes	1	
UK	Toxoplasmosis	Red squirrel (<i>Sciurus vulgaris</i>)	Yes	1	
UK	Sarcoptic mange	Fox (<i>Vulpes vulpes</i>)	Yes	6	
UK	Red squirrel pox virus	Red squirrel (<i>Sciurus vulgaris</i>)	Yes	15	
UK	Avian pox	Dunnock (<i>Prunella modularis</i>) x 1	Yes		
UK	Avian pox	House sparrow (<i>Passer domesticus</i>)	Yes	1	
UK	Avian pox	Magpie (<i>Pica pica</i>)	Yes	1	
UK	Avian pox	Woodpigeon	Yes	1	
UK	Paramyxoviruses	Feral pigeons (<i>Columba livia</i>)	Yes	6	
UK	Paramyxoviruses	Collared doves	Yes	Yes	
UK	Paramyxoviruses	Woodpigeons (<i>Columba palumbus</i>)	Yes	Yes	
UK	Trichomoniasis	Woodpigeons (<i>Columba palumbus</i>)	Yes	38	
UK	Trichomoniasis	collared doves.		29	
UK	Viral papillomatosis	House sparrow	Yes	2.	
UK	Necrotic enteritis (Clostridial infection)	Mute swan (<i>Cygnus olor</i>)	Yes	40	
UK	Necrotic enteritis (Clostridial infection)	Whooper swans (<i>Cygnus cygnus</i>)	Yes	15	
UK	Necrotic enteritis (Clostridial infection)	Jackdaw (<i>Corvus</i>)		1	
UK	Finch trichomonad oesophagitis - New disease	Greenfinches (<i>Chloris chloris</i>)	Yes	>100	
UK	Finch trichomonad oesophagitis - New disease	Chaffinches (<i>Fringilla coelebes</i>)	Yes	>100	
UK	Chytridiomycosis	Introduced North American Bull frogs	Yes	Several	
UK	Iridovirus diseases	Common frog (<i>Rana temporalis</i>)	Yes	1	
USA	Aujeszky's disease	<i>Sus scrofa</i>	Yes	endemic	
USA	Avian cholera	Waterfowl - sporadic	Yes	endemic	
USA	Avian influenza	waterfowl, shorebirds	subclinical infection	endemic	
USA	Avian pox	numerous species	Yes	endemic	
USA	Avian tuberculosis	birds and mammals	Yes	endemic	
USA	Avian vacuolar myelinopathy	<i>Fulica americana</i>	Yes	Endemic	
USA	Avian vacuolar myelinopathy	<i>Haliaeetus leucocephalus</i>	Yes	Endemic	
USA	Avian vacuolar myelinopathy	<i>Branta canadensis</i>	Yes	Endemic	
USA	Babesiosis		subclinical	endemic	
USA	<i>Baylisascaris</i> spp.	wild furbearers	Yes	endemic	
USA	Bluetongue	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	nov-04	1 in LA	
USA	Bluetongue	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	Yes	1 in LA	
USA	Bluetongue	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	Yes	1 in TX	
USA	Botulism	waterfowl Types C & E	Yes	endemic	
USA	Brucellosis	<i>Rangifer tarandus</i>	Yes	4 in AK	
USA	Brucellosis	<i>Sus scrofa</i>	Yes	endemic	
USA	Brucellosis	<i>Cervus elaphus</i> , <i>Bison bison</i>	Yes	endemic	
USA	Canine distemper	Procyonids and canids	Yes	endemic	
USA	Chytridiomycosis	<i>Rana castesbeiana</i>	Yes	endemic	
USA	Chytridiomycosis	<i>Bufo boreas boreas</i>	Yes	Endemic	
USA	CWD	<i>Alces alces</i>	Yes in CO	1	
USA	CWD	<i>C. elaphus</i>	Yes	endemic	
USA	CWD	<i>O. hemionus</i>	Yes	endemic	
USA	CWD	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	new foci	endemic	
USA	Duck plague (DVE)	Waterfowl	Yes	sporadic	
USA	<i>Echinococcus granulosus</i>	Canis lupus	Yes	endemic	
USA	<i>Echinococcus multilocularis</i>	Wild furbearers	subclinical infection	endemic	
USA	Epizootic haemorrhagic disease (EHD)	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	Yes - endemic	endemic	
USA	Feline Leukaemia (FLV)	<i>Felis concolor</i> (Florida panther)		sporadic	
USA	Fibropapillomatosis in sea turtles	<i>Chelonia mydas</i>	Yes	endemic	
USA	Hantaviruses	Wild rodents	Yes	endemic	
USA	Histomoniasis	<i>Meleagris gallopova</i>	Yes	endemic	

Country	Disease	Animal species	Dis. seen 2005	# of animals	
USA	Iridovirus diseases	<i>Rana pipens</i>	Yes	endemic	
USA	Large liver flukes	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	Yes	endemic	
USA	Leptospirosis	Wild furbearers	subclinical infection	endemic	
USA	Lyme borreliosis	<i>Peromyscus maniculatus</i>	Yes	endemic	
USA	Meningeal worms of cervides	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	Yes	endemic	
USA	Newcastle disease	Phalacrocorax auritus	Yes	30 - NV	
USA	Paramyxoviruses	waterfowl APV-1		endemic	
USA	Paratuberculosis	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	Florida Keys	endemic	
USA	Rabies	Bats and carnivores	endemic	endemic	
USA	<i>Salmonella typhimurium</i>	<i>Carduelis pinus</i> , <i>C. flammea</i>	Yes	~8,000	
USA	Salmonellosis (please state species and type)	Peccary	Yes	60	
USA	Salmonellosis (please state species and type)	Passerine birds	Yes	endemic	
USA	Sarcoptic mange	<i>Vulpes vulpes</i>	Yes	endemic	
USA	Sarcoptic mange	<i>Canis latrans</i>	Yes	endemic	
USA	Sylvatic plague	Wild rodents	Yes	endemic	
USA	Trichomoniasis	columbids and raptors	Yes - endemic	endemic	
USA	Tuberculosis bovine	<i>C. elaphus</i>	endemic Michigan	~25	
USA	Tuberculosis bovine	White-Tailed deer (<i>Odocoileus virginianus</i>)	Minnesota	~25	
USA	Tularemia	<i>Sylvilagus</i> spp	endemic	endemic	
USA	Tularemia	<i>Castor canadensis</i>	endemic	endemic	
USA	Tularemia	<i>Ondatra zibethicus</i>	endemic	endemic	
USA	West Nile virus	Numerous birds	endemic	5266	
Zambia	Bovine tuberculosis	Not given	Yes	Not given	
Zambia	Anaplasmosis	Not given	Yes	Not given	
Zambia	Anthrax	Not given	Yes	Not given	
Zambia	Brucellosis	Not given	Yes	Not given	
Zambia	Echinococcosis	Not given	Yes	Not given	
Zambia	FMD	Not given	Yes	Not given	
Zambia	Lumpy skin disease	Not given	Yes	Not given	
Zambia	Large liver flukes	Not given	Yes	Not given	
Zambia	Rabies	Not given	Yes	Not given	
Zimbabwe	Avian influenza H5N2	Not given	Yes	Not given	
Zimbabwe	Rabies	Not given	Yes	Not given	
Zimbabwe	Anthrax	Not given	Yes	Not given	
Zimbabwe	Babesiosis	Not given	Yes	Not given	
Zimbabwe	Chlamydiosis	<i>C. niloticus</i>	Yes	Not given	
Zimbabwe	FIV	Not given	Yes	Not given	
Zimbabwe	Papillomatosis in crocodiles POX ??	<i>C. niloticus</i>	Yes	Not given	
Zimbabwe	Trichinellosis	<i>C. niloticus</i> + <i>Varanus niloticus</i>	Yes	Not given	

© **Organización Mundial de Sanidad Animal (OIE), 2006**

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.

Todas las publicaciones de la OIE están protegidas por un Copyright internacional. Extractos pueden copiarse, reproducirse, adaptarse o publicarse en publicaciones periódicas, documentos, libros o medios electrónicos, y en cualquier otro medio destinado al público, con intención informativa, didáctica o comercial, siempre y cuando se obtenga previamente una autorización escrita por parte de la OIE.

Las designaciones y nombres utilizados y la presentación de los datos que figuran en esta publicación no constituyen de ningún modo el reflejo de cualquier opinión por parte de la OIE sobre el estatuto legal de los países, territorios, ciudades o zonas ni de sus autoridades, fronteras o limitaciones territoriales.

La responsabilidad de las opiniones profesadas en los artículos firmados incumbe exclusivamente a sus autores. La mención de empresas particulares o de productos manufacturados, sean o no patentados, no implica de ningún modo que éstos se beneficien del apoyo o de la recomendación de la OIE, en comparación con otros similares que no hayan sido mencionados.