

NEIKER <small>MEMBER OF BASQUE RESEARCH & TECHNOLOGY ALLIANCE</small>	INSTRUCCIÓN TÉCNICA	IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 1 de 12
Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER		Aprobación: 03/07/2020




EUSKO JAURLARITZA
GOBIERNO VASCO

EKONOMIAREN GARAPEN
ETA AZPIEGITURA SAILA
DEPARTAMENTO DE DESARROLLO
ECONÓMICO E INFRAESTRUCTURAS

La única copia controlada de este documento está en soporte informático y se encuentra disponible en la Intranet. Una vez impreso este documento pasa a ser copia no controlada.


Este Documento es propiedad de NEIKER y tiene carácter confidencial, por lo cual no podrá ser reproducido, por ningún medio, total o parcialmente sin autorización expresa y por escrito de la Dirección.

Emitido: Jefe de Laboratorio SAN Nombre: Gorka Aduriz Fecha: 03/07/2020	Aprobado: Jefe de Departamento SAN Nombre: Joseba Garrido Fecha: 03/07/2020
---	---

 <p>MEMBER OF BASQUE RESEARCH & TECHNOLOGY ALLIANCE</p>	<h2>INSTRUCCIÓN TÉCNICA</h2>	<p>IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 2 de 12</p>
<p>Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER</p>		<p>Aprobación: 03/07/2020</p>

CONTROL DE LAS MODIFICACIONES

Edición	Capítulo	Motivo	Fecha
13	Todos 3.4, 3.6	Nuevo formato y logos Eliminación muestras dopaje	03/07/20
12	3.14 Anexos	Actualizar referencias para la remisión de muestras de la RE-LAB Modificar autorización de uso de las muestras por el cliente	02/12/19
11	Todos 3.11 Anexos	Revisión general de la instrucción. Actualización de Logos y formato Remisión de muestras de la RE-LAB Actualización de las Fichas de Envío de Muestras	19/12/18
10	Anexos 1 y 5	Actualización de las Fichas de envío para informar del nuevo método de Detección de <i>Salmonella</i> spp en alimentos de consumo animal y actualizar los métodos serológicos de PTBC	14/05/14
9	3.13 Anexos 1-5	Revisión del calendario de EEEETT Actualización de las Fichas de envío para adecuar el marcado de las técnicas no acreditadas	09/01/14
8	3.13 Anexo 1 y 4 Anexo 5	Actualización del calendario semanal para el envío de muestras de EETs y ampliación de la información de las muestras Ampliación de los métodos de análisis Ampliación de la información sobre los datos necesarios que deben acompañar a las muestras	11/06/13
7	3.13 Anexo 5	Actualización del calendario semanal para el envío de muestras de EETs. Actualización del Anexo 5	21/02/12

	<h2>INSTRUCCIÓN TÉCNICA</h2>	IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 3 de 12
Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER		Aprobación: 03/07/2020

1. OBJETO

Se establece una guía para el envío de muestras al laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER.

2. DOCUMENTACIÓN DE REFERENCIA

- PGC/EN-01 Gestión de Muestras y Ensayos

3. ENVÍO DE MUESTRAS AL LABORATORIO DE SANIDAD ANIMAL

Las muestras se remitirán PERFECTAMENTE IDENTIFICADAS Y EMBALADAS en contenedores de plástico individuales estancos. Éstos se envolverán en papel absorbente y se introducirán en dos contenedores adicionales (triple contenedor), de tal forma que se garantice la seguridad del personal transportista y receptor (normativa para muestras de clase B; UN3373). Para conseguir condiciones de refrigeración se recomienda el uso de acumuladores de frío en lugar de porciones de hielo. Además, en todos los casos el envío se acompañará de un HISTORIAL CLÍNICO COMPLETO. Se recomienda emplear los formularios recogidos en los diferentes anexos de este documento, e introducirlos en un sobre portadocumentos adherido al exterior de la caja:

Anexo 1: Muestras bovinas

Anexo 2: Muestras ovinas y caprinas

Anexo 3: Muestras control oficial y autocontroles de salmonella en avicultura

Anexo 4: General (Resto de las muestras)


3.1. CADÁVERES Y VÍSCERAS

Se evitará el envío de muestras autolíticas siempre que sea posible. Cuando se vaya a demorar el envío al laboratorio o cuando se trate de animales de gran tamaño, se procederá a la realización de la necropsia en campo y a la extracción de las vísceras, anotando las lesiones observadas. En función de las posibilidades de envío se procederá a la remisión de las vísceras completas perfectamente embaladas y refrigeradas, o a tomar muestras de los órganos lesionados para su refrigeración e introducción en formol (10%) (Fragmento de 0,5-2 cm de lado como máximo en una proporción formol:tejido de, al menos, 10:1).

Por razones de bioseguridad, bajo ningún concepto se proporcionarán las cenizas de los cadáveres necropsiados ni muestras biológicas de los mismos.

3.2. FETOS Y PLACENTAS

Se remitirán completos y limpios, en condiciones de refrigeración. En el caso de los fetos bovinos, si se realiza la necropsia en campo se remitirán las muestras señaladas en la Tabla 1.

 <small>MEMBER OF BASQUE RESEARCH & TECHNOLOGY ALLIANCE</small>	<h2>INSTRUCCIÓN TÉCNICA</h2>	IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 4 de 12
Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER		Aprobación: 03/07/2020

Análisis	Muestra
Histopatológico ¹	Placenta Sistema nervioso central Pulmón Riñón Hígado Labio Párpado Músculo cardíaco Músculo esquelético
Bacteriológico ²	Placenta Contenido de cuajar (tubo plástico) Hígado Riñón Pulmón
Viroológico ²	Bazo / tiroides / hígado
Serológico / Viroológico ²	Líquido torácico (tubo plástico)
Tabla 1.-: Relación de muestras fetales ¹ : muestras en formol al 10% (0,5 cm de grosor máximo) ² : muestras refrigeradas en contenedores individuales	

3.3. TUMORES Y BIOPSIAS

Se remitirán en formol (10%). Si se requieren análisis complementarios (microbiológicos) se acompañarán de muestras en fresco refrigeradas.

Las muestras de cartílago auricular para el análisis de BVD en terneros (ELISA antigénico y/o RT-PCR) se tomarán preferentemente mediante instrumental específico asociado a un tubo porta-muestra. Las muestras se remitirán perfectamente identificadas a temperatura ambiente.

3.4. SUEROS SANGUÍNEOS; SANGRES COMPLETAS (EDTA; Heparina; oxalato)

Las muestras se remitirán en los tubos específicos (ver Tabla 2) bien identificados y en refrigeración. **En todos los casos se evitará el envío de jeringas**. Cuando se requiera la remisión de muestras de suero, el tubo se dejará en reposo hasta la retracción del coágulo. En este momento se procederá a su retirada o a transferir el suero a un tubo nuevo. El volumen mínimo requerido de suero una vez retraído el coágulo es de 1 ml. Cuando se requiera la realización de un muestreo serológico se recomienda contactar previamente con el laboratorio para su diseño.

En el caso de sangres completas una vez tomada la muestra se procederá a voltear el tubo varias veces para facilitar la mezcla con el anticoagulante. El volumen mínimo requerido es también de un 1 ml de sangre entera sin coagular. No se enviarán al

NEIKER <small>MEMBER OF BASQUE RESEARCH & TECHNOLOGY ALLIANCE</small>	INSTRUCCIÓN TÉCNICA	IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 5 de 12
Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER		Aprobación: 03/07/2020


laboratorio muestras de sangre coaguladas parcialmente, ya que de ser así, no serán aceptadas para su análisis.

Anticoagulante (tapón)	Indicaciones	Contraindicaciones
Ninguno (rojo)	Serología Bioquímica Minerales	Hematología Glucosa
EDTA (morado)	Hematología Hemoparásitos Detección antígeno vírico PCR(**)	Glucosa Enzimas Minerales
Heparina (verde)	Bioquímica Detección antígeno vírico γ -interferón*	Hematología Glucosa
Oxalato (gris)	Glucosa	Hematología Bioquímica (enzimas, urea)
<p>Tabla 2.- Indicaciones de uso de los tubos de sangre *: No requiere refrigeración. Debe llegar al laboratorio antes de 8 h tras su extracción. Sólo a través servicios veterinarios oficiales (**): RT-PCR (Lengua Azul; Pestivirus)</p>		

La toma y la remisión de las muestras al laboratorio para la investigación del virus causante de la enfermedad de la Lengua Azul se realizará con arreglo a lo que se establece en el “Programa Nacional para la Vigilancia serológica y virológica frente a la Lengua Azul” en vigor. Para la vigilancia virológica se remitirán muestras de sangre completa en tubos con anticoagulante EDTA (tapón morado).

3.5. LECHES (individuales; tanque)

Para las leches individuales se recomienda utilizar tubos de plástico estériles con tapón roscado que se remitirán refrigerados. Si el envío se va a demorar más de 48 horas, se procederá a la congelación. Para la investigación de mamitis a nivel de explotación se debe muestrear varios animales con valores de CMT elevados (clínicos y subclínicos sin tratar) preferentemente de primer parto. Se procederá a la limpieza y posterior desinfección cuidadosa del pezón con alcohol, y a descartar los primeros chorros de leche. El tubo se mantendrá en posición casi horizontal para evitar contaminaciones. Es conveniente adjuntar una muestra de leche de tanque a la que se le adicionará un conservante (azidiol). Cuando se pretenda conocer el estatus de las vacas en relación a uno de los patógenos principales (*S. aureus*; *St. agalactiae*; micoplasmas) se puede proceder a mezclar en un único tubo leche de los 4 cuarterones de cada animal. Para el análisis de la leche por PCR (BVD, Agalaxia contagiosa, *Mycoplasma bovis*, *Coxiella*

	<h2>INSTRUCCIÓN TÉCNICA</h2>	IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 6 de 12
Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER		Aprobación: 03/07/2020

burnetii) se recomienda remitir un mínimo de 10 ml en el caso de leches individuales y de 50 ml de la leche del tanque, en ambos casos refrigerada.

3.6. ORINA

Se procederá a la limpieza y desinfección de la zona prepucial en el macho y del periné en la hembra. Tras el sondaje se recogerá la muestra de orina de la parte intermedia de la micción en un frasco de plástico estéril que será remitido refrigerado al laboratorio.

3.7. PELOS, COSTRAS, RASPADOS CUTÁNEOS

Se realizará un raspado cutáneo mediante bisturí y/o una extracción de pelos con una pinza de la zona periférica de la lesión, y se enviarán al laboratorio en un frasco de plástico estéril.

3.8. HECES

Para el diagnóstico general de procesos entéricos las heces (5-10 g) se recogerán directamente del recto, NUNCA DEL SUELO, mediante guante de exploración. Posteriormente se introducirán en un bote de plástico estéril e identificado, y se remitirán refrigeradas al laboratorio. La remisión de hisopos rectales reduce el abanico de técnicas laboratoriales casi exclusivamente al análisis bacteriológico.


Para la investigación de *Salmonella* en heces aviares y soportes de heces, la toma y la remisión de las muestras al laboratorio se realizará con arreglo a lo que se establece en los diferentes “Programas Nacionales para la Vigilancia, Control y Erradicación de determinados serotipos de *Salmonella* en manadas de gallinas reproductoras, en gallinas ponedoras y en pollos de carne, broilers, de la especie *Gallus gallus*”.

3.9. ALIMENTOS CONSUMO ANIMAL

Las muestras de pienso, ensilado, mezclas, concentrado, etc. se recogerán con guantes desechables y se introducirán en recipientes estériles. La cantidad mínima para el análisis microbiológico será de 60 gramos (ver instrucción IT/L/A-004 si además se requiere el análisis fisicoquímico). Se recomienda realizar el envío en condiciones de refrigeración.

3.10. AGUAS CONSUMO ANIMAL

En el caso de bebederos, grifos, chupetes etc. se procederá a desinfectar el orificio de salida con alcohol y a desechar los primeros mililitros de agua. La muestra (100 ml para el análisis microbiológico, 1L si además se requieren análisis fisicoquímicos) se recogerá en un envase estéril que será remitido inmediatamente al laboratorio en condiciones de refrigeración.

	<h2>INSTRUCCIÓN TÉCNICA</h2>	IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 7 de 12
Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER		Aprobación: 03/07/2020

3.11. EXUDADOS; FLUIDOS DIVERSOS

En general, estas muestras (material purulento, exudados vaginales, exudados de heridas, etc.) se recogerán mediante hisopos estériles o, en el caso de fluidos, se introducirán directamente en envases también estériles. En ambos casos se identificarán y se remitirán al laboratorio en condiciones de refrigeración. Conviene tener en cuenta que, en función de los agentes que se deseen investigar (bacterias, virus, micoplasmas, clamidias), existen en el mercado hisopos con medios de transporte específicos para cada caso.

En el caso del análisis de *Tritrichomonas* y *Campylobacter* las muestras de esmegma prepucial de bovinos se remitirán al laboratorio en fresco si el cultivo se va a realizar inmediatamente (proximidad al laboratorio), o en medios de transporte específicos si va a producirse una demora en el mismo (envío por transporte urgente). Las condiciones de transporte de las muestras serán las especificadas para cada uno de los medios empleados. Para una correcta toma de muestras (calidad y volumen mínimo), así como para obtener los medios de transporte adecuados, se recomienda contactar previamente con el laboratorio.


En el caso de muestras de semen de rumiantes para la detección de virus (BHV-1, BVD, SBV) por RT-PCR, se remitirá un volumen mínimo de 300 microlitros de semen puro (500 microlitros o dos pajuelas en el caso de semen diluido).

3.12. MUESTRAS AMBIENTALES

La toma y la remisión de las muestras al laboratorio para la investigación de *Salmonella* en muestras ambientales de explotaciones aviares (polvo, calzas, pañuelos ambientales, pañuelos post-desinfección, etc.) se realizará con arreglo a lo que se establece en los diferentes “Programas Nacionales para la Vigilancia, Control y Erradicación de determinados serotipos de *Salmonella* en manadas de gallinas reproductoras, en gallinas ponedoras y en pollos de carne, broilers, de la especie *Gallus gallus*”.

3.13. ENCÉFALOS DE RUMIANTES

La toma de muestras de encéfalos y el envío al Laboratorio de Nivel 3 de Biocontención (NCB-3) para la investigación de las EEEETT en los rumiantes, se realizará con arreglo a lo que se establece en los “Programas Nacionales de vigilancia, control y erradicación de la Encefalopatía Espongiforme Bovina y de la Tembladera en pequeños rumiantes” y en la “Sistemática en la recogida de muestras e inmovilización de las canales y sus productos en los mataderos de la CAPV” editado por la Dirección de Salud Pública del Departamento de Sanidad del Gobierno Vasco. Se remitirán muestras del tronco del encéfalo y de cerebelo extraídas de la cavidad craneal a través del *foramen magnum* con la ayuda de una cucharilla de plástico de toma de muestras, o cráneos completos de los que se extraerá la médula oblongada en las instalaciones NCB-3. Todas las muestras remitidas deberán venir acompañadas de su respectivo documento oficial de toma de muestras (acta).

 <p>MEMBER OF BASQUE RESEARCH & TECHNOLOGY ALLIANCE</p>	<h2>INSTRUCCIÓN TÉCNICA</h2>	<p>IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 8 de 12</p>
<p>Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER</p>		<p>Aprobación: 03/07/2020</p>

Las muestras y su documentación asociada serán transportadas desde los diferentes mataderos y desde las empresas de eliminación y transformación de cadáveres hasta el laboratorio por un transportista de subproductos animales no destinados al consumo humano (SANDACH) autorizado.

Para optimizar recursos se analizarán las muestras un único día de la semana, salvo en los bovinos sacrificados de urgencia en matadero.

3.14. MUESTRAS DE LA RED DE LABORATORIOS DE ALERTA BIOLÓGICA (RE-LAB)

La recogida y el envío de las muestras se realizarán según las directrices que señale la Unidad de Gestión en cada caso. Como orientación existe una Guía de Actuación de la Red de Laboratorios de Alerta Biológica RE-LAB; web de la RE-LAB; Departamento de Seguridad Nacional; acceso restringido. En NEIKER se seguirán en todo momento las directrices establecidas en el PGC/EN-06 Plan de respuesta ante alerta biológica.

4. ANEXOS

Anexos 1, 2, 3, y 4 en edición 13.

Anexo 1. Formulario para el envío de muestras bovinas

FORMULARIO PARA EL ENVÍO DE MUESTRAS BOVINAS (SANIDAD ANIMAL)

Nº Registro:

Fecha entrada:

Nº Oferta:

Remitente (Veterinario)

Nombre (obligatorio):
NIF:
Dirección:
E-mail:
Teléfono:
Codigo postal:

Propietario

Nombre:
NIF:
Dirección:
E-mail:
Teléfono:
Codigo de Explotacion:

Datos de los Animales

Raza: _____ SEXO: Macho Hembra Castrado Mezclados Desconocido
Edad de los animales afectados: _____
Días Meses Años

Indicar a que grupo pertenecen los animales afectados:

Neonatal (<1 semana) Pre-destete Post-destete Adultos Mezclados Desconocido

Aptitud / Alojamiento

Aptitud: Lechera Carnica Cebadero Mixto Desconocido
Alojamiento: Estabulado Campo Mixto Desconocido

Motivo del envío

Caso clínico: Chequeo: Otro:

Especificar el motivo:

¿Se han remitido muestras de este mismo caso con anterioridad? Sí No

Detallar:


Historial clínico (sólo en aquellos envíos de casos clínicos para diagnóstico)

Censo total	vacas Reproductoras	Nº animales en grupo afectado	Nº afectados incluyendo bajas	Nº bajas	Duración síntomas:
					<input type="checkbox"/> 0-3 días <input type="checkbox"/> 4 días-2 semanas <input type="checkbox"/> >2 semanas <input type="checkbox"/> Desconocido

Signos clínicos (marcar del 1 en adelante en orden de importancia; 1= signo principal)

Aborto	Mal estado general	Musculoesquelético	Urinario
Reproductivo	Diarrea	Decubito	Ocular
Mamitis clínica	Gastrointestinal	Respiratorio	Hallado muerto
Mamitis subclínica	Adelgazamiento	Piel	Hipertermia
Bajada producción leche	Cojeras	Nervioso	Otros

Historial clínico / hallazgos de necropsia / diagnóstico presuntivo

 <p>MEMBER OF BASQUE RESEARCH & TECHNOLOGY ALLIANCE</p>	<h1>INSTRUCCIÓN TÉCNICA</h1>	<p>IT/L/S-018 Edición: 13 Pág: 10 de 12</p>
<p>Instrucciones para el Envío de Muestras al Laboratorio de Sanidad Animal de NEIKER</p>		<p>Aprobación: 03/07/2020</p>

Anexo 2. Formulario para el envío de muestras ovinas y caprinas



Bizkaiko Parke Teknologikoa, 812 L
Berreaga kalea, 1
48160 Derio (Bizkaia)
Tel. 944 034 300

FORMULARIO PARA EL ENVÍO DE MUESTRAS OVINAS Y CAPRINAS (SANIDAD ANIMAL)

Nº Registro:
Fecha entrada:
Nº Oferta:

Remitente (Veterinario) Nombre (obligatorio): NIF: Dirección: E-mail: Teléfono: Código postal:	Propietario Nombre: NIF: Dirección: E-mail: Teléfono: Código de Explotación:
---	---

Datos de los Animales

Especie: Elija un elemento.	
Raza:	Sexo: Macho <input type="checkbox"/> Hembra <input type="checkbox"/> Castrado <input type="checkbox"/> Mezclados <input type="checkbox"/> Desconocido <input type="checkbox"/>
Edad de los animales afectados:	Días <input type="checkbox"/> Meses <input type="checkbox"/> Años <input type="checkbox"/>

Indicar a qué categoría pertenecen los animales afectados:

Neonatal (<1 semana) Pre-destete Post-destete Adultos Mezclados Desconocido

Aptitud / Alojamiento

Aptitud:	Lechera <input type="checkbox"/>	Cárnica <input type="checkbox"/>	Cebadero <input type="checkbox"/>	Mixto <input type="checkbox"/>	Desconocido <input type="checkbox"/>
Alojamiento:	Estabulado <input type="checkbox"/>	Campo <input type="checkbox"/>	Mixto <input type="checkbox"/>	Desconocido <input type="checkbox"/>	

Motivo del envío

Caso clínico: Chequeo: Otro:

Especificar el motivo:

¿Se han remitido muestras de este mismo caso con anterioridad? Sí No

Detallar:

Historial clínico (sólo en aquellos envíos de casos clínicos para diagnóstico)

Censo total	Hembras Reproductoras	Nº animales en grupo afectado	Nº afectados incluyendo bajas	Nº bajas	Duración síntomas:
					<input type="checkbox"/> 0-3 días <input type="checkbox"/> 4 días-2 semanas <input type="checkbox"/> >2 semanas <input type="checkbox"/> Desconocido

Signos clínicos (marcar del 1 al 3 en orden de importancia; 1= signo principal)

Aborto	Mal estado general	Musculoesquelético	Urinario
Reproductivo	Diarrea	Decubito	Ocular
Mamitis clínica	Gastrointestinal	Respiratorio	Hallado muerto
Mamitis subclínica	Adelgazamiento	Piel	Hipertermia
Bajada producción leche	Cojeras	Nervioso	Otros

Historial clínico / hallazgos de necropsia / diagnóstico presuntivo



Anexo 3. Formulario para el envío de muestras de heces aviarias y ambientales

**FORMULARIO PARA EL ENVÍO DE MUESTRAS DE
HECES AVIARIAS Y AMBIENTALES (SANIDAD ANIMAL)**
(Obligatorio completar todos los datos del formulario)

Nº Registro:
Fecha entrada:
Nº Oferta:

Remitente (Veterinario)	Propietario
Nombre:	Nombre:
NIF:	NIF:
Dirección:	Dirección:
E-mail:	E-mail:
Teléfono:	Teléfono:
Código postal:	Código REGA (ES+12 dígitos):

Datos de la Explotación

Población avícola: Elija un elemento.	Tipo explotación: Elija un elemento.
Tipo de Producción: Elija un elemento.	
Nº aves en la explotación:	Censo autorizado:
Nº Naves: Nº manadas:	Nº de ciclos de producción por nave y año:

Datos de la manada

Letra de la Nave (mayúscula):	Fecha Entrada:	Sistema todo dentro todo fuera: Sí <input type="checkbox"/> No <input type="checkbox"/>
Nº animales:	Edad aves muestreadas (semanas):	
Fecha esperada depoblación o sacrificio:	Vacunaciones frente a <i>Salmonella</i> : Sí <input type="checkbox"/> No <input type="checkbox"/>	
Tipo vacuna: Elija un elemento.	Nombre comercial:	
Nº dosis / ave:	Edad (es) de vacunación:	
Uso antimicrobianos: Sí (si no han respetado el periodo de supresión desde fin de aplicación) <input type="checkbox"/>	No (cuando han respetado el periodo de supresión) <input type="checkbox"/>	
Principio activo:	Nombre comercial:	
Numero dosis:	Fecha fin de aplicación:	

Datos del análisis

Control oficial Autocontrol: Otro:

Nº Acta

Tipo de control: Rutinario Ambiental Confirmatorio:

Otros (pienso/agua/antimicrobianos):

Las muestras pertenecen a los planes de control de *Salmonella* spp.: Sí No

Tipo de muestras	Fecha de muestreo (dd/mm/aaaa)	Nº	Peso/volumen	Referencia
Elija un elemento.				
Elija un elemento.				
Elija un elemento.				
Elija un elemento.				
Elija un elemento.				
Elija un elemento.				

Anexo 4. Formulario para el envío de muestras al laboratorio de sanidad animal - Otras Especies

**FORMULARIO DE ENVIO DE MUESTRAS
(OTRAS ESPECIES - SANIDAD ANIMAL)**

Nº Registro:

Fecha entrada:

Nº Oferta:

Remitente (Veterinario)

Nombre (obligatorio):
NIF:
Dirección:
E-mail:
Teléfono:
Codigo postal:

Propietario

Nombre:
NIF:
Dirección:
E-mail:
Teléfono:
Codigo de Explotacion:

Datos de los Animales

Especie (obligatorio): Raza:
Sexo: Macho Hembra Castrado
Edad de los animales afectados: Días Meses Años
Nº Chip: Peso:

Aptitud / Alojamiento

Aptitud: Puesta (aves) Cárnica Animal de compañía
Alojamiento: Nave Campo Mixto No aplicable

Motivo del envío

Caso clínico: Chequeo: Otro:
Especificar el motivo:
¿Se han remitido muestras de este mismo caso con anterioridad? Sí No
Detallar:

Historial clínico (sólo en aquellos envíos de casos clínicos para diagnóstico)

Censo total	Animales adultos	Nº animales en grupo afectado	Nº afectados incluyendo bajas	Nº bajas	Duracion sintomas: <input type="checkbox"/> 0-3 días <input type="checkbox"/> 4 días-2 semanas <input type="checkbox"/> >2 semanas <input type="checkbox"/> Desconocido

Signos clínicos (marcar del 1 en adelante en orden de importancia; 1= signo principal)

Aborto	Mal estado general	Musculoesquelético	Urinario
Reproductivo	Diarrea	Decubito	Ocular
Mamitis clínica	Gastrointestinal	Respiratorio	Hallado muerto
Mamitis subclínica	Adelgazamiento	Piel	Hipertermia
Bajada producción	Cojeras	Nervioso	Otros

Historial clínico / Tratamientos y vacunaciones / diagnóstico presuntivo