

	<p><u>Protocolo de toma y envío de muestras al laboratorio.</u></p> <p><u>Sangre Bovina</u></p>		
PNT- MQP-002	VERSIÓN 5.0	Fecha:	2023-05-17
<p>Introducción</p>	<p>Los animales Inmunotolerantes Persistentemente Infectados (IPI's) tienen un papel fundamental en la epidemiología del BVD. Los IPI's deben diferenciarse de los Virémicos Transitorios (VT's) y de los Congénitamente Infectados (CI's). El control de la enfermedad contempla la detección y segregación de los IPI's. Esta actuación debe realizarse con un 100% de acierto y se recomienda verificarla a posteriori mediante una analítica del tanque.</p> <p>Las técnicas de Biología Molecular ofrecen la posibilidad de analizar mezclas de muestras individuales. Los pools negativos permiten calificar a todas las muestras que los componen como animales no virémicos sin necesidad de realizar su análisis individual. Los pools positivos se desdoblan y se analizan de nuevo; así sucesivamente hasta que mediante descartes progresivos de los pools negativos se llega a la detección individual de las muestras positivas.</p> <p>Para reducir el coste interesa minimizar el número de analíticas necesarias para realizar todo el proceso. Los tamaños de mezcla adecuados son los que combinan el sentido del ahorro con una elevada probabilidad de encontrar pools con resultado negativo.</p> <p>La probabilidad de que un pool sea positivo es directamente proporcional al número muestras componentes y a la prevalencia de IPI's en la explotación.</p> <p>No tiene sentido maximizar la mezcla de muestras individuales porque el resultado analítico casi siempre será positivo por lo que no conseguiremos calificar ninguna muestra individual como negativa.</p> <p>La experiencia enseña que lo más económico es trabajar con pools iniciales de 10 o 20 muestras según sea < o > de 200 cabezas el censo total de la explotación.</p> <p>La calidad de las muestras es crítica y condiciona los resultados de todo el proceso. Estamos hablando de un muestreo que requiere mucho esfuerzo y rigor.</p> <p>Todos los agentes que intervienen deben hacerlo con absoluta profesionalidad, desde el campo hasta el laboratorio. Se trata de una actuación extraordinaria que requiere la mejor actitud posible.</p>		
<p>Particularidades del muestreo</p>	<p>- <i>Volumen de muestra elevado:</i></p> <p>El Laboratorio necesita 5 mL. de sangre no hemolizada y obtenida de una única extracción. La muestra tomada por partes en varias acciones consecutivas de punción/aspiración no es válida y no puede remitirse al Laboratorio.</p> <p>- <i>Manejo de la hemólisis:</i></p> <p>La precisión de la punción, el diámetro suficiente de la aguja, la excesiva rapidez para el llenado y/o vaciado de la jeringuilla (si se usa), el agitado violento de los tubos y su llenado completo son los factores que interesa optimizar para evitar la hemólisis de la muestra durante la extracción y el transporte.</p> <p>- <i>Cambio obligado de aguja, jeringuilla o porta tubos para cada extracción:</i></p> <p>Si no se sustituyen puede producirse contaminación arrastrada que provocará falsos positivos a partir del muestreo debido a la elevada sensibilidad de la PCR.</p>		

Laboratori de Qualitat Sanitària dels Animals Productors d'Aliments

OVISLab S.L. Domicili fiscal: Sant Sadurní nº 18. 08450 Llinars del Vallès
R.M. de Barcelona, Tom 24824, Foli 001, Full B-79992, Inscripció 1ª, CIF B-60.207.032
Laboratori Particular Reconegut amb el nº 65 per la Generalitat de Catalunya

<p>Material</p>	<ul style="list-style-type: none"> - Guantes de látex de un solo uso del tipo sin talco. El talco es un inhibidor de la PCR que no debe contaminar la muestra. - Jeringuillas de un solo uso de 5 mL. Aguja tamaño mínimo 1,2 x 25 mm (18G x 1”). - Si se usa un sistema de extracción con tubo de vacío se emplearán porta tubos y agujas del mismo diámetro anterior. - Tubos de vidrio de 5 mL con anticoagulante K3EDTA (nunca heparina). <ul style="list-style-type: none"> - Tipo Vacutainer®, referencia del fabricante 367654 (tapón color lila). - Tipo Venoject®, referencia del fabricante VT-050-STK (tapón color lila). - Otros equivalentes o los de disponibilidad más cómoda, respetando el anticoagulante indicado y el volumen de muestreo. <p>No emplear tubos secos sin anticoagulante del tipo de los utilizados habitualmente para el muestreo de suero.</p> <ul style="list-style-type: none"> - PNT-MQP-003 Ficha de datos. Envío de muestras al laboratorio.
<p>Procedimiento</p>	<ol style="list-style-type: none"> 1. El habitual para cualquier extracción en el campo, utilizando guantes y respetando las medidas de asepsia. Inmovilización cómoda y segura de los animales que permita un manejo eficaz y tranquilo. 2. Identificar los tubos con la referencia individual del animal correspondiente. 3. Punción en vena superficial, yugular en primera opción o caudal. 4. Homogeneizar sangre y anticoagulante invirtiendo 3-4 veces el tubo de modo suave y seguido inmediatamente después de la extracción. 5. Tras la extracción de las muestras, estas se deberán conservar en la nevera, a una temperatura de 2°C / 6°C. <p>En ningún caso deben prepararse pools en el campo.</p>
<p>Transporte</p>	<ul style="list-style-type: none"> - Para realizar el envío se empleará una caja rígida e isotérmica con placas refrigerantes. - Las muestras se asegurarán mediante material de relleno ligero y absorbente tipo papel de celulosa o de periódico. - Contratar “Portes Pagados” y un servicio de mensajería 12 h. con entrega por la mañana. - La cadena de frío debe mantenerse sin rupturas desde la toma de las muestras hasta su llegada al Laboratorio (2-6°C). - Complimentar el documento PNT-MQP-003. Adjuntarlo en el envío. Si esto no es posible, por favor contactar con gestionmuestras@ovislab.com o +34639705542.
<p>Dirección de envío</p>	<p>OVISLab. Departamento milQ® Program Avenida Comas i Masferrer, 31 08450 Llinars del Vallès. Avisar al laboratorio del envío de las muestras (+34 639 705 542 o gestionmuestras@ovislab.com).</p>
<p>Remarks</p>	<ul style="list-style-type: none"> - Durante todo el proceso de toma y envío de las muestras es necesario cumplir rigurosamente este protocolo. - El material genético de las muestras debe llegar al Laboratorio en perfectas condiciones de conservación, libre de contaminantes e inhibidores. - No emplear tubos con heparina. La heparina es un inhibidor de la PCR.
<p style="text-align: center;">Si desea contactar con OVISLab puede hacerlo en gestionmuestras@ovislab.com / +34 639 705 542 / +34 938 411 111</p>	

Laboratori de Qualitat Sanitària dels Animals Productors d'Aliments

OVISLab S.L. Domicili fiscal: Sant Sadurní n° 18. 08450 Llinars del Vallès
R.M. de Barcelona, Tom 24824, Foli 001, Full B-79992, Inscripció 1ª, CIF B-60.207.032
Laboratori Particular Reconegut amb el n° 65 per la Generalitat de Catalunya