

CÓDIGO CLIENTE		CENTRO VETERINARIO		POBLACIÓN		ETIQUETA	
PACIENTE		TUTOR/PROPIETARIO		MICROCHIP			
☐ perro ☐ gato		RAZA		FECHA DE NACIMIENTO		☐ macho ☐ hembra ☐ esterilizado	
HISTORIA CLÍNICA/ MEDICACIÓN ACTUAL				NÚMERO DE REFERENCIA DE IDEXX DE OTRAS PRUEBAS ASOCIADAS			
Por temas logísticos y operativos, y con tal de asegurar la viabilidad celular, solo se podrá cursar la citometría de flujo en aquellas muestras remitidas al laboratorio de lunes a miércoles (desde Canarias, envío de muestra valido únicamente lunes o martes), evitando el envío de muestras en los días anteriores a días festivos.							

INMUNOFENOTIPAJE POR CITOMETRÍA DE FLUJO (Para orientación en la selección del panel consulte con nuestro equipo especializado)	
ILIP	Panel Citometría de Flujo Proceso Linfoproliferativo Canino: CD4, CD8, CD21, CD3, CD5, CD45, CMHII y Ki67
ILIG	Panel Citometría de Flujo Proceso Linfoproliferativo Felino: CD21, CD5, CD4, CD8, CD18
ILKH	Panel Citometría de Flujo Leucemia Canino: CD34, CD4, CD8, CD14, CD21, CD3, CD5, CD79a, CMHII y Ki67 + Hemograma
IPHC	Panel Citometría de Flujo Proceso Histiocítico Canino: CD34, CD14, CD18, CD1a, CD21, CD5, CD3, CD4, CD8 y CMHII
IPHF	Panel Citometría de Flujo Proceso Histiocítico Felino: CD14, CD18, CD4, CD8, CD21, CD5

DATOS DE LA MUESTRA	
Fecha de extracción: _____ Fecha de envío: _____	Tipo de muestra ☐ Sangre en EDTA ☐ Médula ósea en EDTA ☐ Punción de linfonodo ☐ Efusión corporal en EDTA (indicar origen) ☐ Otros (indicar origen) Número de tubos enviados: _____

RECOMENDACIONES PARA EL ENVÍO DE MUESTRAS

Una de las consideraciones a tener en cuenta para maximizar el resultado de la citometría es la calidad de la muestra. La muestra tiene que ser suficientemente celular y con células vivas. La presencia de células vivas es clave con el fin de evitar marcajes aberrantes y conclusiones imprecisas. Las muestras deben viajar refrigeradas, por lo que es necesario que se transporten junto a un acumulador de frío. Es importante que la muestra no entre en contacto directo con el acumulador para que las células no se congelen. Por temas logísticos y operativos, y con tal de asegurar la viabilidad celular, solo se podrá cursar la citometría de flujo en aquellas **muestras remitidas al laboratorio de lunes a miércoles** (desde Canarias, envío de muestra valido únicamente lunes o martes), evitando el envío de muestras en los días anteriores a días festivos.

Sangre y médula ósea

- Enviar 2 tubos de EDTA con sangre entera o médula ósea (recomendamos llenarlos hasta la marca del tubo). Las muestras deben ser recientes (dentro de las 48-72 h. tras la extracción, aunque la viabilidad en verano puede verse reducida). Se recomienda remitirlos junto con un frotis sanguíneo o extensión de médula ósea, respectivamente.
- En el caso de muestras de médula ósea también se recomienda enviar un tubo de EDTA de sangre periférica extraída el mismo día que la primera, junto con frotis realizados al momento de ambas (sangre y médula), para ayudar a la interpretación del resultado. Si no es posible enviar sangre se recomienda incluir una copia con los resultados del hemograma del paciente (obtenidos recientemente) realizados en un analizador.

Líquido de cavidades corporales

Recomendamos enviar un mínimo de 1 ml de líquido en tubo de EDTA y añadir 0.2 ml de suero autólogo o de un animal de la misma especie. Para asegurar la viabilidad de las células, la extracción y el envío al laboratorio debe realizarse el mismo día. La prueba necesita un mínimo de **2x10³** células nucleadas/ μ l.. Para aquellos perfiles que incluyen el marcador Ki67 es recomendable un mínimo de 6x10³ células nucleadas/ μ l.

Linfonodos, mediastino y aspirados de otros órganos

Procedimiento:

- Rasurado y desinfección de la zona.
- Inmovilización en caso de que se trate de un linfonodo.
- Punción del órgano con aguja de 22 o 23 G.
- Extraer levemente la aguja sin salir del linfonodo/órgano para redirigirla a otra zona.
- Redirigir la aguja en varias localizaciones del linfonodo/órgano.
- Expulsar el contenido ayudándonos de una jeringa de 5ml y haciendo presión suave, en un tubo seco estéril que contenga 0.8 ml de SSF y 0.2 ml de suero autólogo o de un animal de la misma especie.
- Llevar a cabo este proceso varias veces con nuevas punciones hasta que el contenido del tubo sea claramente turbio (lo que nos indicará que el número de células es adecuado). Si se duda de la celularidad (muestra poco turbia), se puede pasar por el analizador de la clínica y ver si tiene un recuento aceptable (se necesitan como mínimo **2x10³** células nucleadas/ μ l si se envía un único tubo de 1 ml, aunque para aquellos perfiles que incluyen el marcador Ki67 es recomendable un mínimo de 6x10³ células nucleadas/ μ l.). No importa si la muestra se contamina levemente con sangre, pero si el contenido es muy hemático es mejor tomar nuevas muestras menos contaminadas.
- Es necesario enviar junto con las células en suspensión, al menos 2 citologías teñidas o sin teñir del ganglio linfático/órgano, para poder comparar resultados y asegurarnos que la muestra enviada es representativa de la patología del animal o del órgano que queremos estudiar.
- Para asegurar la viabilidad de las células, la extracción y el envío al laboratorio debe realizarse el mismo día.

En caso de aspirados de linfonodo, mediastino, otros órganos y líquido de cavidades corporales, una vez llegue la muestra a los Laboratorios IDEXX se añadirá un medio de cultivo celular con el fin de mantener la viabilidad de las células. El laboratorio medirá la concentración celular de las muestras recibidas y en el caso que se considere insuficiente no se procederá a la realización de la prueba.