

Área de Citología

Técnicas y Consideraciones generales para la toma y envío de muestras



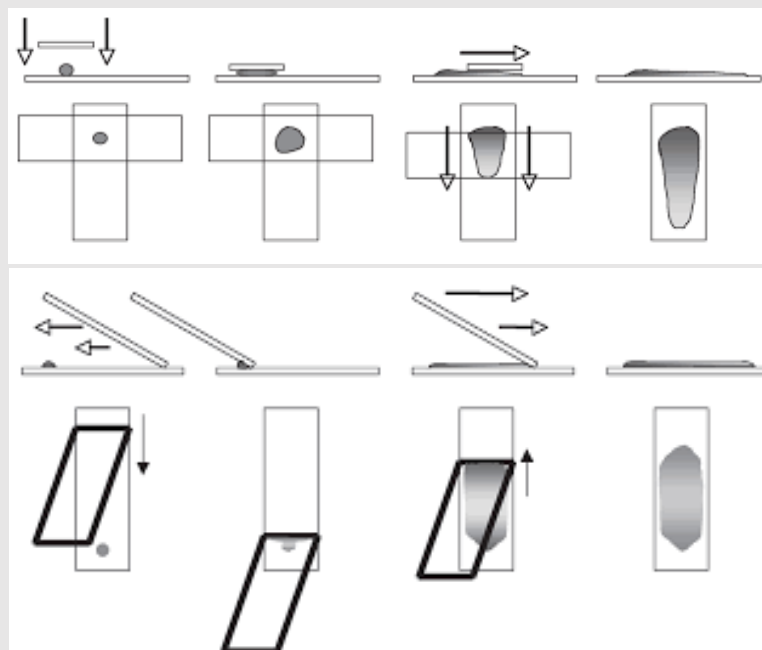
PAAF (Punción Aspiración con Aguja Fina): sostener y fijar la masa a muestrear con una mano y con la otra introducir la aguja ejerciendo presión negativa con la jeringa. Realizar movimientos repetidos de ingreso y egreso de la aguja, siempre en la misma dirección. Se puede cambiar la dirección e intentar nuevos movimientos.

PAF (Punción con Aguja Fina): para poder maniobrar con más precisión la aguja, punzar sosteniéndola directamente con la mano o acoplada a una jeringa sin émbolo. Hacer movimientos de ingreso y egreso siempre en la misma dirección recolectando la muestra en el cono de la aguja.

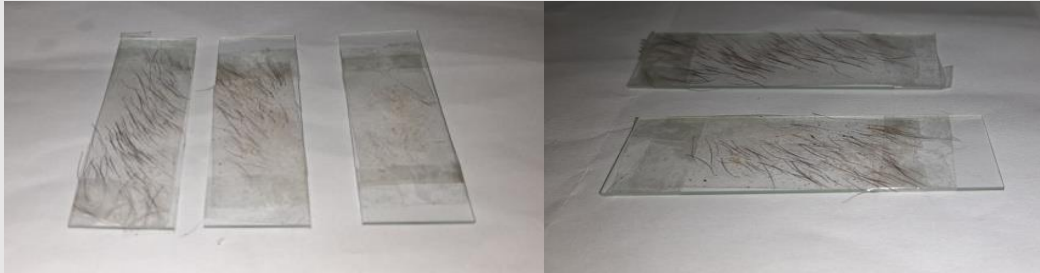
Impronta: apoyar el portaobjeto directamente sobre el área a muestrear. Se la utiliza en aquellas lesiones exudativas, ulcerosas, etc.

Para la visualización microscópica las células deben estar dispuestas en una monocapa (una sola capa de células):

- ✓ Una vez realizada la punción se descarga el contenido de la aguja y/o jeringa sobre un portaobjeto
- ✓ Para no romper las células, es muy importante que la muestra sea **extendida delicadamente**
- ✓ Se debe evitar que el material quede acumulado y grueso, ya que esto impedirá la correcta observación microscópica haciendo que la muestra sea no apta para el estudio



- ✓ Una vez extendida dejar secar al aire y una vez seca puede acondicionarse para el envío
- ✓ **No deben refrigerarse**
- ✓ En el caso de las citologías de superficie (muestras de piel tomadas con cinta adhesiva transparente) deben remitirse con la cara adherente (es decir la que tiene la muestra) **hacia arriba** y fijada al vidrio en los extremos para que pueda ser teñida correctamente:

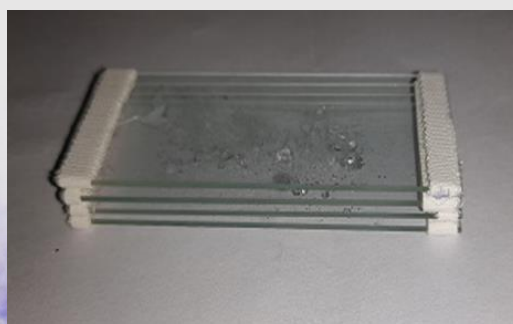


Acondicionamiento para el envío

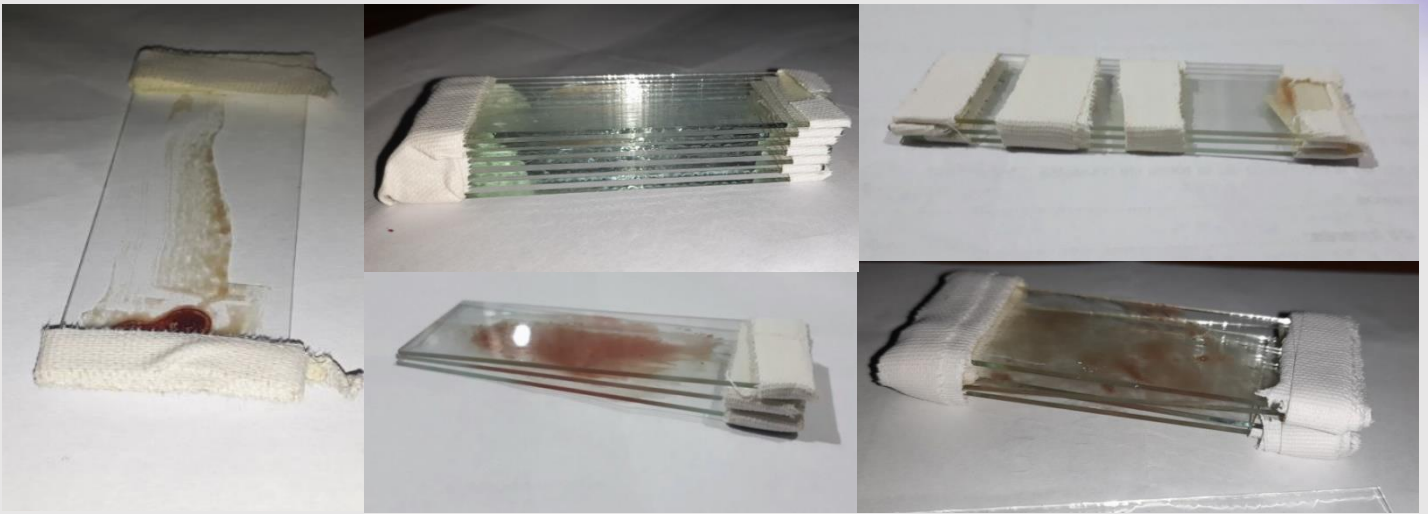
- ✓ Cuando la muestra está seca, se envuelve **con papel** (ir plegando el papel sobre cada vidrio) armando un paquete.
- ✓ **Evitar** el uso de cintas adhesivas. Pueden romperse los vidrios y/o dañar la muestra al intentar despegar la cinta y también puede afectar el proceso de tinción de la muestra.



- ✓ **No es necesario separar** los vidrios entre sí porque esto hace que sean más fáciles de romper durante el traslado. A excepción de las muestras grasosas que requieren esa protección:



Acondicionamiento inadecuado:



Líquidos de punción:

Remitir tanto en tubo con EDTA (para evitar la coagulación y poder realizar el conteo celular) como en tubo seco (sin anticoagulante) y estéril para realizar el resto de las determinaciones y el cultivo y antibiograma de ser solicitado.



Raspados cutáneos:

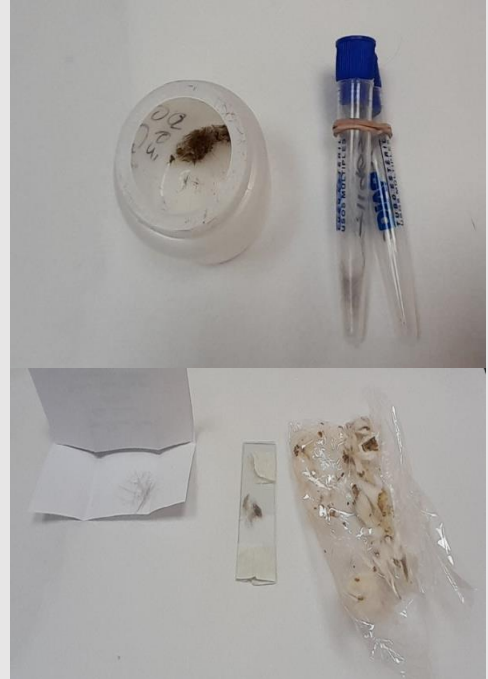
Raspar de la superficie cutánea, con la hoja de bisturí o cureta impregnada en vaselina líquida, hasta obtener sangrado capilar. Colocar el material obtenido sobre un portaobjeto sin agregar más vaselina ya que de ser necesario la agregamos en el laboratorio.



Cultivo de dermatofitos:

Arrancar los pelos por medio de pinzas o manualmente para que la muestra contenga el pelo entero, lo ideal es que esta muestra sea tomada de la **zona perilesional**.

Cuando no hay lesiones puede realizarse un cepillado con un cepillo de dientes nuevo y remitir el cepillo al laboratorio.



DiAP®

