

### FINALIDAD

La citología exfoliativa es un método encaminado a estudiar frotis de células descamadas de los epitelios, las células exfoliadas se pueden obtener de la mucosa bucal, de la tráquea y bronquios, estómago recto y colon, aparato urinario, así como del líquido procedente de las bolsas serosas, quistes, bolsa sinovial, líquido cefalorraquídeo, secreciones glandulares y exudados.

La citología exfoliativa ha sido de tanta utilidad en el descubrimiento precoz de cáncer uterino y cervicouterino.

Solo para uso de diagnóstico *in vitro*.

### FUNDAMENTO

Los objetivos de una tinción citológica son visualización y diferenciación de los constituyentes de las células, destacar la morfología nuclear y sus citoplasmas que dan una idea respecto al origen y maduración de las células, el método de Papanicolaou emplea 3 colorantes básicos, el colorante nuclear es Hematoxilina de Harris que produce una impregnación de la estructura cromática, el Naranja G, que tiñe de naranja los citoplasmas celulares que contienen queratina, las soluciones policromas EA-50 que son una mezcla de eosina, verde claro y pardo bismark muestran la diferenciación del epitelio escamoso simple.

### CONTENIDO

Producto	Cat.	Presentación	
		500	1000
Hematoxilina de Harris	738	500 mL	1 L
Papanicolaou OG-6	7152	500 mL	1 L
Papanicolaou EA-50	7162	500 mL	1 L

### ESTABILIDAD Y ALMACENAMIENTO

Almacene a temperatura de 15 – 30 °C en el frasco original bien cerrado, protegido de la luz y calor.

Todos los productos son estables hasta la fecha de caducidad incluida en la etiqueta.

### EQUIPO Y MATERIAL REQUERIDO NO INCLUIDO

1. Alcohol absoluto Cat. 181
2. Alcohol etílico 96% Cat. 1822
3. Xilol Cat. 917
4. Resina sintética en xilol Cat. 7987
5. Ácido acético glacial Cat. 50501
6. Ácido Clorhídrico concentrado Cat. 50401

### PREPARACIÓN DE REACTIVOS

1. Los reactivos están listos para su uso.
2. Filtre con papel filtro la cantidad de colorante que usará, el resto mantener en su frasco original.
3. No contaminar los reactivos al usarlos.

### MANEJO DE LA MUESTRA

1. Se recomienda usar caja de tinción diferente para cada paso.
2. Para intensificar la coloración nuclear de la Hematoxilina de Harris, se recomienda la adición de 4 mL de ácido acético glacial para un litro de colorante previo a usarse.
3. Para un mejor resultado y contraste en su tinción, el colorante Papanicolaou OG-6 se activa con 1 mL de ácido clorhídrico concentrado para un litro de colorante previo a usarse.
4. Utilizar alcoholes libres de acetona.
5. Considerar que las muestras fijadas y almacenadas por más de una semana, pierden afinidad a los colorantes y un material fresco le dará mejores resultados.

6. Considerar que a medida que pasa el tiempo, todos los colorantes van perdiendo su poder tintorial, por esta razón es muy importante reajustar los tiempos de tinción según la necesidad del analista.

### MODO DE EMPLEO:

Opcional: Después del paso 7 usar alcohol ácido 1 % por 1 seg y lavar con agua e introducir en el alcohol amoniacal 1 % de 4 – 7 seg, volver a enjuagar con agua destilada y continuar con el paso 8.

1. Fije la muestra en el alcohol etílico 96 % 15 min
  - Sumerja la muestra durante el tiempo y orden indicado en cada una de las siguientes soluciones y en cada paso retire el excedente de solución al final del tiempo:**
  2. Alcohol etílico al 70 % 1 min
  3. Alcohol etílico 50 % 1 min
  4. Agua destilada 1-3 min
  5. Hematoxilina de Harris 1-3 min
  6. Agua destilada 3 min
  7. Alcohol etílico 70 % 1 min
  8. Alcohol etílico 96 % 1 min
  9. Papanicolaou OG-6 1-4 min
  10. Alcohol etílico 96 % 1 min
  11. Papanicolaou EA-50 2-4 min
  12. Alcohol etílico 96 % 1 min
  13. Alcohol etílico absoluto 1 min
  14. Alcohol etílico absoluto 1 min
  15. Xilol 1 min
  16. Xilol 1 min
  17. Montar en resina sintética
  18. Observe al microscopio en objetivo 40 X.
- El tiempo de coloración puede variar según el lote empleado y se deberá establecer el tiempo más adecuado, que le de la mejor calidad en su coloración.

### INTERPRETACIÓN DE RESULTADOS

CÉLULAS	Aspecto de Tinción
Núcleos	Morado oscuro, tenidos con Hematoxilina de Harris
Citoplasma Básófilo	Verde-Azul
Citoplasma Eosinófilo	Rosa-Naranja
Parásitos	Verde-Grisáceo pálido
Bacterias	Azul oscuro a Negro
Hongos	Café rojizo

### BIBLIOGRAFIA

1. Métodos de laboratorio, 2da Edición 1984, Linch, Raphael, Mellor, Spare & Inwood.
2. Métodos y Diagnósticos del Laboratorio clínico, Cap 3 hematología, 8va edición 1986, Gradwohl's.
3. Diagnóstico Clínico y de Laboratorio, Krupp M., Jawetz E., Camarago C.
4. Citología del cáncer, 2da Edición, Takahasy.
5. Introducción al citodiagnóstico U. de G. 2da Edición, Lopez G.

FABRICADO Y ACONDICIONADO POR: HYCEL DE MÉXICO, S.A. DE C.V.

[www.hycel.com.mx](http://www.hycel.com.mx)

VENTAS, ASESORIA Y ALMACEN

Calle Ferrocarril de Acámbaro # 3

Zona Industrial Alce Blanco

53370 Naucalpan de Juárez Edo de México Tel: (55) 5208 0026 con 6 líneas

PLANTA VENTAS Y ASESORIA

Zoquiapan 154, Col. Atemajac del Valle

45190 Zapopan Jal., Tel. (33) 38531722 con 6 líneas

Pag. 1 de 1

Versión: 4 Clave: 230414 VR/BG

Fecha de aprobación: 13-Feb-25

Aprobado por: Responsable Sanitario