

FINALIDAD

La tinción de Pas es útil para el diagnóstico de algunas Leucemias linfoblásticas agudas, en las que es frecuente observar la formación de bloques o agregados intensamente positivos al interior de los blastos.

También se usa para la detección de glucógeno, mucinas, mucopolisacáridos neutros, hongos y epitelios de tejido conectivo en cortes histológicos o en cortes por congelación.

El equipo contiene 3 colorantes de contraste para usarse en combinación con otras técnicas de tinción, PAS-Azul alcian, PAS-Verde claro.

Agente de diagnóstico para uso *in vitro*. Exclusivo de laboratorio.

FUNDAMENTO

La oxidación mediante el ácido peryódico de glucógeno, mucoproteínas y otros carbohidratos de alto peso molecular a aldehídos son reconocidos por el reactivo de schiff, el cual se combinará con ellos para dar un color rojizo brillante. La intensidad de la tinción depende del número de grupos aldehídos liberados por el ácido peryódico, también influye la madurez de las células.

CONTENIDO

Producto	Cat.	Presentación	
		60	120
Determinaciones			
Rvo 1 Ácido peryodico 0.5 %	6176	125 mL	250 mL
Rvo 2 Ácido clorhídrico 1 %	1540	125 mL	250 mL
Rvo 3 Reactivo de Schiff	2919	125 mL	250 mL
Rvo 4 Hematoxilina de Harris	738	125 mL	250 mL
Rvo 5 Azul alcian 1 % (Para mucopolisacáridos ácidos)	2090	60 mL	120 mL
Rvo 6 Verde claro (Para hongos)	3540	60 mL	120 mL

ESTABILIDAD Y ALMACENAMIENTO

Los reactivos son estables a temperatura entre 2 – 30 °C.

No reutilizar el colorante después de haberlo aplicado al tejido para evitar su contaminación.

Un ligero precipitado no afecta a las soluciones, se recomienda filtrarlas antes de su uso.

EQUIPO Y MATERIAL REQUERIDO NO INCLUIDO

1. Aceite de inmersión Cat. 64287
2. Portaobjetos Cat. 75511
3. Fijador formol-etanol Cat. 7932

PREPARACIÓN DE REACTIVOS

Todos los reactivos que incluye este equipo están preparados para ser utilizados directamente.

MANEJO DE LA MUESTRA

1. **Muestras de tejido** usar secciones de corte de 5 – 7 micras, para fijarlos se puede utilizar formalina 10 % o fijador Zenker.
2. Eliminar la parafina e hidratar a través de alcoholes de la manera habitual.
3. **Para frotis sanguíneos** utilizar anticoagulantes como heparina o EDTA, utilizar muestras recientes, recomendable dentro de las dos primeras horas.
4. Hacer los frotis, dejarlos secar un posición horizontal a temperatura ambiente durante 30 minutos.
5. Fijarlos con solución formol-etanol minuto, enjuagar con agua destilada.

MODO DE EMPLEO:

Para frotis sanguíneos:

1. Con el frotis ya fijado, aclarar con agua corriente.
2. Colocar el frotis sobre una gradilla de tinción y cubrirlos con ácido peryódico 0.5 % por un intervalo de 10 a 15 minutos.
3. Enjuagar con agua destilada.
4. Teñir con el reactivo de Schiff de 15 a 20 minutos.
5. Enjuagar con agua destilada (de preferencia tibia).
6. Pasar la lamina por un baño de ácido clorhídrico al 1 %
7. Enjuagar con agua destilada.
8. Contrastar con Hematoxilina de Harris durante 2 – 3 minutos.
9. Enjuagar con agua destilada 2 minutos.
10. Dejar secar los frotis y observar al microscopio con objetivo de inmersión.

Para tejido:

1. Desparafinar e hidratar el corte.
2. Colocar el frotis sobre una gradilla de tinción y cubrirlos con ácido peryódico 0.5 % por un intervalo de a 15 minutos.
3. Enjuagar con agua destilada.
4. Teñir con el reactivo de Schiff de 15 a 20 minutos, en cortes por congelación 10 minutos.
5. Enjuagar con agua destilada.
6. Pasar la lamina por un baño de ácido clorhídrico al 1 %
7. Enjuagar con agua destilada.
8. Contrastar con Hematoxilina de Harris (azul alcian o verde claro) durante 2 – 3 minutos.
9. Enjuagar con agua destilada.
10. Deshidratar, aclarar través de alcohol etílico al 95%, alcohol etílico absoluto y Xileno, usar diferente caja de tinción, 2 veces en diferentes alcoholes, montar los cortes con un medio refinoso y observar al microscopio.

INTERPRETACIÓN DE RESULTADOS

Células:	Color
Sangre periférica y Medula Ósea	
Citoplasma de los polimorfonucleares	Rojo o rosa con aspecto granular en algunas células.
Citoplasma de los monocitos	Rosa con algunos gránulos finos o gruesos
Polinucleares neutrófilos	Precipitado color rosa intenso
Otros elementos de la serie mieloide, mieloblastos	Contienen pocos gránulos PAS positivos
En tejido:	
Glucógeno, mucina y algunas membranas basales	Rosa a fucsia
Hongos	Rosa a fucsia
Núcleos	Azul

BIBLIOGRAFIA

1. STAINING PROCEDURES 3rd edition The Williams &Wilkins, George Clark.
2. Métodos Histotecnologicos Edna B. Prophet, Bob Mills, Jacquelyn B. Arrington, Leslie H. Sobin.

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

www.hycel.com.mx