

TINCIÓN DE PAS

Kit de Tinción para microscopia



biopack.com.ar

REF N° de catálogo: 2000170700

IVD Reactivo de Diagnostico para Uso in Vitro

Uso previsto

La Tinción de PAS es un procedimiento aplicable a cortes o secciones de tejidos parafinados, frotis de sangre, improntas de tejidos o extendidos citológicos, para la determinación de glucógeno, mucinas, mucopolisacáridos, hidratos de carbono y linfocitos, mediante una reacción cromática.

La aplicación de esta técnica de tinción es parte fundamental de paneles de tinciones histoquímicas tanto dentro del área diagnóstica de histopatologías humanas, animales como en el campo de la investigación.

Dentro de las patologías más comunes de aplicación podemos nombrar: leucemia linfocítica, patologías hepáticas, renales, musculares y de piel.

Mediante la Tinción de PAS también es posible la demostración de microorganismos fúngicos en cortes o secciones de tejidos parafinados.

Principio

El mecanismo de acción del Reactivo según Schiff consiste en una previa oxidación de los glicoles presentes en la muestra tratada mediante la aplicación del Acido Periódico (Solución A).

Luego estos componentes reaccionan con la fucsina básica del Reactivo según Schiff (Solución B), tiñéndolos de un color rojo magenta.

Mediante una digestión previa opcional con diastasa (α -amilasa) puede utilizarse para el diagnóstico de enfermedades relacionadas con el almacenamiento de glucógeno.

Procedencia de las muestras

Tinción de PAS se aplica frecuentemente en cortes histológicos de muestras de tejidos fijados, procesados e incluidos en parafina.

Puede emplearse también sobre extendidos citológicos, frotis de sangre o médula ósea o material clínico citológico como sedimentos urinarios, esputos, frotis tomados de punciones aspirativas (Paaf), líquidos de lavados e improntas de tejidos.

Recolección de muestras

Se recomienda que la recolección de muestras se realice de acuerdo con las guías y estándares locales de procedimientos de laboratorios.

Todos los derivados sanguíneos o de muestras de tejidos deben considerarse potencialmente infecciosos.

Los manuales de procedimientos de histología estándar proporcionan todos los detalles necesarios para la recolección de muestras y el almacenaje de las mismas.

Contenido del Kit

Solución A: ACIDO PERIODICO Solución al 1%

Solución B: REACTIVO Según SCHIFF

Ambos reactivos "listos para usar"

Reactivos Auxiliares

- Agua Purificada (Cod. 2000140100)
- Aceite de Inmersión (Cod. 2000130600)
- Xileno (Cod. 2000166200)
- Bioclear® (Aclarante uso Histológico) (Cod. 2000942700)
- Alcohol Etílico absoluto p.a. (Cod. 2000165400)
- Alcohol Etílico 96° p.a. (Cod. 2000937500)
- Hematoxilina de Gill (I) Cod. 2000937400, (II) Cod. 2000949100, (III) 2000110100))
- Deshidratante 100° Uso Histológico (Cod. 2000948300)
- Deshidratante 90° Uso Histológico (Cod. 2000938300)
- Bálsamo de Canadá Sintético (Cod. 2000130300)

Modo de uso

Procedimiento para cortes o secciones de tejidos parafinados

1. Desparafinar con Xileno o Sustituto del Xileno Bioclear, dos cambios de 15 minutos cada uno.
2. Hidratar los cortes con sucesivos pasajes por alcoholes (Alcohol Etílico absoluto y Alcohol Etílico 96°) o deshidratantes (Deshidratante 100° / 90° / 80°), con graduación decreciente terminando con un lavado por inmersión en Agua desmineralizada, durante 2 a 3 minutos. (1*)
3. Oxidar con Solución A durante 10 minutos a temperatura ambiente.
4. Lavar con Agua desmineralizada, 3 o 4 cambios.
5. Realizar tinción con Solución B durante 15 minutos a temperatura ambiente.
6. Lavar en agua corriente común durante 5 minutos.
7. Lavar con Agua desmineralizada durante 1 minuto.
8. Contrastar con Hematoxilina de Harris solución o Hematoxilina de Gill (II) solución, durante 30 segundos.
9. Virar en agua corriente durante 5 minutos.
10. Deshidratar los cortes con sucesivos pasajes por alcoholes (Alcohol Etílico 96° y Alcohol Etílico absoluto) o deshidratantes (Deshidratante 80° / 90° / 100°), con graduación creciente, durante 2 a 3 minutos. (2*)
11. Aclarar mediante 2 inmersiones sucesivas en Xileno p.a. o Sustituto del Xileno Bioclear, y dejar las muestras aclarando durante al menos 3 minutos.
12. Montar con Bálsamo de Canadá Sintético.

Resultados

Estructuras PAS Positivas: Magenta

Núcleos celulares: Azul

Notas

(1*) Sucesivos pasajes, refiere a : una inmersión en Deshidratante 100° Uso Histológico o Alcohol Etílico absoluto p.a., una inmersión en Deshidratante 90° Uso Histológico o Alcohol Etílico 96° p.a., una inmersión en Deshidratante 80° Uso Histológico o Alcohol Etílico 96° p.a y una inmersión de al menos 2 minutos en Agua desmineralizada.

(2*) Sucesivos pasajes, refiere a: una inmersión en Deshidratante 80° Uso Histológico o Alcohol Etílico 96° p.a., una inmersión en Deshidratante 90° Uso Histológico o Alcohol Etílico 96° p.a., una inmersión en Deshidratante 100° Uso Histológico o Alcohol Etílico absoluto p.a.

Procedimiento para frotis de sangre, improntas de tejidos o extendidos citológicos

1. Realizar los frotis o extendidos y rociar con fijador en spray Pathofix Fijador Citológico durante 5 minutos.
2. Lavar con Agua desmineralizada y luego incubar con Solución A durante 10 minutos.
3. Lavar nuevamente con Agua desmineralizada, 3 o 4 cambios.
4. Incubar con Solución B durante 15 minutos a temperatura ambiente.
5. Lavar en agua corriente común durante 5 minutos.
6. Lavar con Agua desmineralizada durante 1 minuto.
7. Contrastar con Hematoxilina de Harris Solución o Hematoxilina de Gill (II) Solución durante 30 segundos.
8. Virar en agua corriente durante 5 minutos.
9. Deshidratar con alcoholes (Alcohol Etílico 96° y Alcohol Etílico absoluto) o deshidratantes (Deshidratante 80° / 90° / 100° uso histológico) crecientes en graduación, en sucesivos pasajes (*2).
10. Aclarar mediante 2 inmersiones sucesivas en Xileno p.a. o Sustituto del Xileno Bioclear, dejar las muestras aclarando durante al menos 3 minutos.
11. Montar con Bálsamo de Canadá Sintético.

Resultados

Estructuras PAS Positivas: Magenta

Núcleos celulares: Azul

Notas

(2*) Sucesivos pasajes, refiere a: una inmersión en Deshidratante 80° Uso Histológico o Alcohol Etílico 96° p.a., una inmersión en Deshidratante 90° Uso Histológico o Alcohol Etílico 96° p.a., una inmersión en Deshidratante 100° Uso Histológico o Alcohol Etílico absoluto p.a.

Diagnóstico

El microscopio usado debería corresponder a los requisitos de un laboratorio de diagnóstico médico.

Los diagnósticos y evaluaciones las deben realizar solo personas autorizadas y calificadas. Siempre es recomendable el uso de controles de tinción apropiados para descartar resultados erróneos.

Almacenamiento y estabilidad

- Almacenar el producto en envase cerrado (sin usar), a temperatura ambiente menor de 25°C y al abrigo de la luz.
- Para lograr una óptima estabilidad de los componentes del Kit Tinción de PAS, una vez abiertos los envases, conservar en refrigerador entre 2°C a 8°C .
- Mantenga bien cerrados los envases y dentro de la caja contenedora.
- Utilice el producto hasta la fecha de caducidad indicada en el envase.

Solamente para uso profesional:

La aplicación de este tipo de reactivos debe ser realizada por personal especializado.

El usuario deberá cumplir las directivas nacionales sobre seguridad en el trabajo y aseguramiento de la calidad.

Protección contra infecciones:

El usuario debe considerar el uso de equipamiento de protección personal eficaz contra infecciones de acuerdo con las directivas de trabajo en laboratorio.

Indicaciones para la eliminación de residuos

El envase debe ser eliminado de acuerdo con las directivas válidas de eliminación de residuos. Las soluciones usadas y las soluciones caducas deben eliminarse como desecho peligroso, debiéndose cumplir las directivas locales de eliminación de residuos.

Clasificación de sustancias peligrosas:

Tener en cuenta la clasificación de sustancias peligrosas en la etiqueta del producto y las indicaciones en la ficha de datos de seguridad.

Todos nuestros productos cuentan con su correspondiente ficha técnica y de seguridad, disponibles en forma on line: <https://www.biopack.com.ar>

Bibliografía

- 1) Routine Cytological Staining Techniques: Theoretical Background and Practice. Author(s): Mathilde E. Boon, Johanna S. Drijver (auth.). Publisher: Macmillan Education UK, Year: 1986
- 2) Métodos Histotecnológicos. Instituto de patología de las Fuerzas Armadas de los EEUU (AFIP). ed. (1992).
- 3) Raimundo García del Moral, "Laboratorio de Anatomía Patológica"

Indicación al consumidor

El producto está garantizado por el fabricante hasta su fecha de vencimiento si se lo transporta y almacena en las condiciones prescriptas. Ante cualquier consulta, el fabricante puede ser contactado personalmente, por email o por teléfono o ingresando en www.biopack.com.ar (solapa de contacto).

Consultar instrucciones de uso en www.biopack.com.ar



Número de catálogo



Reactivo de Uso in Vitro



Elaborador



Consultar instrucciones de uso



Contiene suficientes para <n> pruebas



Elaborado por:
SISTEMAS ANALITICOS S.A.



Ruta Nacional 9 km 105,5.
(2800) Zarate, Provincia de Buenos Aires, Republica Argentina.

Director técnico: Marcelo L. Palacios, Farmacéutico M.N. 12407.

Reactivo de Diagnostico de Uso in Vitro.
Producto autorizado por ANMAT, certificado PM-1132-14.
Uso profesional exclusivo