

**REF** WF17P0001

### USO PREVISTO

El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) es una solución tampón concentrada 20 veces, que requiere una dilución inicial. La solución diluida se utiliza para lavar cortes de tejido fijado en formalina e incluido en parafina entre los pasos de tinción y proporciona un entorno acuoso estable para aplicaciones de inmunohistoquímica, inmunohistoquímica e hibridación in situ en un instrumento PA-3600.

Para uso exclusivo en diagnóstico *in vitro*. Solo para uso profesional.

### RESUMEN

**El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer)** es una solución salina tamponada con Tris (TBS) que contiene un tensioactivo. Estas soluciones tamponadas ayudan a mantener las características morfológicas de los anticuerpos y sus respectivos epítomos, lo que facilita la unión específica necesaria en una reacción inmunohistoquímica. El componente tensioactivo se añade para favorecer un lavado eficaz, reduciendo así la tinción de fondo y mejorando la distribución del reactivo por toda la sección de tejido al realizar protocolos de tinción automatizados.

### PRINCIPIO

El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) se utiliza al final de cada paso de incubación. El instrumento PA-3600 lava las muestras con El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) para detener la reacción y eliminar el material no unido que podría interferir con la reacción deseada en los pasos posteriores.

El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) también es un componente clave para mantener un entorno acuoso adecuado para que se produzcan muchas reacciones, como la incubación de anticuerpos y otros auxiliares cuando se utiliza en el instrumento.

### PRECAUCIONES

1. Este kit es únicamente para uso exclusivo en diagnóstico in vitro.
2. No reutilizar, no utilizar productos caducados.
3. El kit debe ser utilizado únicamente por profesionales.
4. Una cantidad insuficiente de reactivos en el experimento puede dar lugar a resultados incorrectos.
5. Esta solución contiene ProClin 950 como conservante. Evite el contacto de los reactivos con los ojos, la piel y las membranas mucosas. Utilice ropa y guantes de protección.
6. Si los reactivos entran en contacto con zonas sensibles, lávelas con abundante agua. Evite la inhalación de los reactivos.
7. Asegúrese de que el contenedor de residuos esté vacío antes de iniciar un ciclo en el instrumento. Si no se toma esta precaución, el contenedor de residuos puede desbordarse y el usuario corre el riesgo de resbalar y caer.
8. La solución no utilizada debe desecharse de acuerdo con todas las normativas locales, regionales, nacionales e internacionales.
9. Cualquier incidente grave relacionado con el dispositivo debe ser reportado al fabricante y a la autoridad competente del Estado miembro donde esté establecido el usuario y/o el paciente.

### MATERIALES

#### Materiales proporcionados

#### Para WF17P0001 (1L)

Contenido	Componentes principales	Cantidades
Tampón de lavado	El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) contiene solución salina tamponada con Tris (TBS), tensioactivo y $\geq 1$ % (v/v) de ProClin™ 950.	1L/botella*1
Instrucciones de uso	Instrucciones de uso	1

#### Materiales necesarios, pero no proporcionados

1. PA-Reactivo de liberación de muestra
2. PA-Solución de recuperación (pH9,0)
3. PA-Solución de recuperación (pH6,0)
4. PA-Reactivo inmunocromogénico
5. PA-Reactivo azulante
6. PA-Potenciador (Linker)
7. Portaobjetos
8. Tejido positivo y negativo para utilizar como controles del proceso
9. Agua destilada o desionizada
10. Etanol absoluto
11. Xileno o sustitutos del xileno
12. Medio de montaje permanente
13. Cubreobjetos
14. Equipo de laboratorio de uso general
15. Microscopio de campo claro (aumento objetivo de 4-40x)
16. Vial de reactivo de 7 mL (etiquetado con RFID)

#### Equipo necesario

El sistema totalmente automatizado de tinción patológica (n.º de modelo: PA-3600).

### ALMACENAMIENTO Y ESTABILIDAD

1. Almacenar de 2 - 30°C. Válido durante 18 meses.
2. Mantener alejado de la luz solar, la humedad y el calor.
3. Prohibido congelar y descongelar.
4. Utilizar en los tres meses siguientes a su apertura.
5. Cerrar bien el tapón y devolver inmediatamente a 2 - 8 °C después de su uso.
6. No utilizar después de la fecha de caducidad impresa en la etiqueta del vial.

### RECOGIDA Y PREPARACIÓN DE MUESTRAS

Las muestras pueden ser secciones de tejido fijadas con formalina e incluidas en parafina. El tiempo de fijación depende del fijador y del tipo y grosor del tejido. Por ejemplo, los bloques de tejido con un grosor de 3 a 5 mm deben fijarse en formalina tamponada neutra durante 18 a 24 horas. El grosor óptimo de las secciones

incluidas en parafina es de aproximadamente 3 a 5 µm. Después del corte, los tejidos deben montarse en portaobjetos y colocarse en un horno calibrado a  $65 \pm 2$  °C durante 1 hora.

Las secciones deben montarse en los portaobjetos lo más planas y sin arrugas posible. Las arrugas tendrán un impacto negativo en los resultados de la tinción.

NOTA: La posición de las muestras en los portaobjetos debe ser adecuada para el instrumento PA3600. Consulte el Manual de usuario para conocer la definición del área útil de tinción del portaobjetos para la muestra.

## PROCEDIMIENTO DE LA PRUEBA

El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) es una solución tampón concentrada 20 veces, que requiere una dilución inicial. Para preparar 1 L de solución tampón de lavado, mezcle 50 mL de PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) 20X concentrado con 950 mL de agua desionizada. El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) diluida debe verse en el recipiente a granel marcado como “Contenedor de solución tampón” situado debajo de la gradilla para reactivos PA-3600. Este contenedor puede contener 3,5 L.

En combinación con el sistema totalmente automatizado de tinción patológica (n.º de modelo: PA-3600), el proceso de desparafinado y contratinción se completa con el instrumento.

1. Coloque los portaobjetos preparados en un horno calibrado a  $65 \pm 2$  °C durante 1 hora.
2. Siga las instrucciones de funcionamiento del software del instrumento.
3. Configure el protocolo con el software del instrumento e imprima las etiquetas.
4. Cargue los portaobjetos etiquetados en el instrumento.
5. Coloque los reactivos en el rack de reactivos y confirme que el tipo de reactivo es correcto y que la cantidad de reactivos es suficiente para completar el experimento.
6. Inicie la operación de tinción automática.
7. Una vez completada la tinción, retire las secciones y enjuague con agua destilada.
8. A continuación, deshidrate y aclare los portaobjetos. Por último, móntelos con un medio de montaje permanente y cubra con un cubreobjetos.

Para obtener información completa y el procedimiento de funcionamiento, consulta el Manual de Usuario de PA-3600.

## INTERPRETACIÓN DE RESULTADOS

El PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) se utiliza para lavar los portaobjetos entre los pasos de tinción y proporcionar un entorno acuoso estable para aplicaciones de IHC, ICC e ISH en el instrumento PA-3600. Como reactivo independiente no se puede comprobar la especificidad ni la sensibilidad de este producto.

Se han desarrollado múltiples anticuerpos primarios y sondas Wondfo con el PA- Tampón de lavado (Wash Buffer) en aplicaciones de IHC, ICC e ISH. Como parte de las pruebas para esos ensayos, se demostraron las siguientes características de rendimiento para PA- Tampón de lavado (Wash Buffer):

1. Precisión dentro de la misma serie, entre el día y la noche, y entre instrumentos en los instrumentos PA-3600.
2. Sensibilidad y especificidad de la tinción en una amplia gama de tipos de tejidos normales y neoplásicos, así como en tejidos diana específicos del ensayo.

Todos los estudios han cumplido los criterios de aceptación.

## CONTROL DE CALIDAD

Se debe establecer un control positivo para cada lote de experimentos con el fin de supervisar el proceso operativo y la calidad de los reactivos; un control positivo puede basarse en lo indicado en *Quality Assurance for Design Control and Implementation of Immunohistochemistry Assays; Approved Guideline—Second Edition (I/LA28-A2), CLSI, 2011*.

Los tejidos de control positivo y negativo (suministrados por el laboratorio) deben incluirse en cada procedimiento de tinción. Estos controles de calidad tienen como finalidad garantizar la validez del procedimiento de tinción, incluidos los reactivos, el procesamiento de los tejidos y el funcionamiento del instrumento. Se recomienda teñir los tejidos de control en el mismo portaobjetos que el tejido del paciente.

### Control positivo

El control positivo debe ser un tejido que exprese el biomarcador. Los materiales de control positivo externo deben ser muestras frescas fijadas, procesadas e incluidas lo antes posible de la misma

manera que las muestras del paciente. Se debe incluir un control de tejido externo positivo para cada conjunto de condiciones de prueba en cada ciclo de tinción.

Si los controles de tejido positivos no muestran una tinción positiva, los resultados con las muestras de prueba deben considerarse inválidos.

### Control negativo

El control negativo debe ser un tejido o elemento tisular sin expresión de biomarcadores. Se debe utilizar un control de tejido negativo fijado, procesado e incluido de forma idéntica a las muestras del paciente en cada ciclo de tinción para verificar la especificidad del anticuerpo primario de IHC para la detección del antígeno diana y proporcionar una indicación de tinción de fondo específica (falso positivo).

Si se produce una tinción específica (falso positivo) en el control de tejido negativo, los resultados con las muestras del paciente deben considerarse inválidos.

### Control negativo inespecífico de reactivo

Utilice un control negativo inespecífico de reactivo en lugar del anticuerpo primario en una sección de cada muestra del paciente para evaluar la tinción inespecífica y permitir una mejor interpretación de la tinción específica en el sitio del antígeno.

El tiempo de incubación del control negativo inespecífico de reactivo debe corresponder al del anticuerpo primario.

## LIMITACIONES DEL PROCEDIMIENTO

1. Este reactivo ha sido formulado de manera óptima para una dilución de 1:20. Una dilución mayor puede dar lugar a un rendimiento deficiente del instrumento y a la pérdida de tinción.
2. La inmunohistoquímica es un proceso de varios pasos, cada uno de los cuales puede influir en el resultado. Entre ellos se incluyen, la fijación, el método de recuperación de antígenos, el tiempo de incubación, el grosor de la sección de tejido, el kit de detección utilizado y la interpretación de los resultados de la tinción.
3. Los protocolos recomendados se basan en el uso exclusivo de productos Wondfo.

- La interpretación clínica de cualquier tinción positiva o negativa debe ser evaluada en el contexto de la presentación clínica, la morfología y otros criterios histopatológicos por un patólogo cualificado.
- La interpretación clínica de cualquier tinción positiva o negativa debe complementarse con estudios morfológicos que utilicen controles internos y externos (positivos y negativos) adecuados, así como otras pruebas diagnósticas.
- 

### CARACTERÍSTICAS DE RENDIMIENTO

#### Conformidad positiva

Se tomó el control positivo y se llevó a cabo la prueba inmunohistoquímica de acuerdo con las instrucciones del fabricante. Los resultados cumplieron los requisitos de que el resultado de la tinción positiva del tejido/célula fuera positivo, la localización de la tinción positiva fue precisa y no se observó tinción de fondo ni tinción inespecífica.

#### Conformidad negativa

Se tomó un control negativo de acuerdo con las instrucciones del fabricante para las pruebas inmunohistoquímicas, y los resultados cumplieron los requisitos de que la tinción negativa de tejidos/células fuera negativa, sin tinción de fondo ni tinción no específica.

#### Conformidad del control en blanco (sin anticuerpo primario)

Se tomó un control en blanco de acuerdo con las instrucciones del fabricante para las pruebas inmunohistoquímicas. Para ello, se utilizó diluyente de anticuerpos en lugar del anticuerpo primario como control en blanco. Las pruebas inmunohistoquímicas se realizaron de acuerdo con las instrucciones del fabricante. Los resultados cumplieron los requisitos de ausencia de tinción, sin fondo y sin tinción inespecífica de los tejidos/células evaluadas.

#### Precisión intralote

Se tomaron tres cortes de tejido del mismo origen que contenía el

antígeno diana y se utilizó el mismo lote de productos para la detección inmunohistoquímica. Los resultados cumplieron los requisitos, no presentaron diferencias evidentes en la intensidad y localización de la tinción de los cortes de tejido procedentes de la misma fuente tisular.

#### Precisión entre lotes

Se tomaron tres cortes de tejido del mismo origen que contenía el antígeno diana y se utilizaron tres lotes diferentes de producto para la detección inmunohistoquímica al mismo tiempo. Los resultados cumplieron los requisitos, no presentaron diferencias evidentes en la intensidad y localización de la tinción de los cortes de tejido procedentes de la misma fuente tisular con diferentes lotes de reactivos.

### BIBLIOGRAFÍA

- Chinese Medical Association. Clinical Technical Operation Standard Pathology volume [M]. People's Military Medical Publication Society, 2004.
- Wu Bingquan, Liu Yanfang. Immunohistochemical Pathological diagnosis (2nd edition) [M]. Science in Beijing Technology Press, 2013.
- He Jianfang, Han An 'an, WU Qiuliang. Practical immunohistochemical pathological diagnosis [M]. Science Press Society, 2018.
- JD Bancroft and A Stevens. Theory and Practice of Histological Techniques. 4th Edition. Churchill Livingstone, New York. 1996.
- Clinical and laboratory Standards Institute (CLSI). Protection of Laboratory workers from Occupationally Acquired Infections; Approved Guideline-Fourth Edition CLSI document M29-A4 Wayne, PA 2014.

### ÍNDICE DEL SÍMBOLO

	Consultar las instrucciones de uso		Fabricante		Fecha de fabricación
	Dispositivo sanitario de diagnóstico in vitro		Fecha de caducidad		Número de catálogo
	Límite de temperatura		Código de lote		Contiene suficiente para <n> pruebas
	Mantener alejado de la luz solar		Abreviatura de volumen		Marcado CE
	Representante autorizado en la Comunidad Europea/Unión Europea		Importador		Identificador único del dispositivo
	No enrollar		Precaución		Mantener en posición vertical



Guangzhou Wondfo Biotech Co., Ltd.  
No.8 Lizhishan Road, Science City, Huangpu District,510663, Guangzhou, P.R.China  
Teléfono: (+86 ) 400-830-8768  
Correo electrónico: [sales@wondfo.com.cn](mailto:sales@wondfo.com.cn)  
Sitio web: [en.wondfo.com](http://en.wondfo.com)



QbD RepS BV  
Groenenborgerlaan 16,2610 Wilrijk,Belgium