

**REF** WDA8P0001

## USO PREVISTO

El PA-Potenciador (Linker) está listo para usar. El PA-Potenciador (Linker) está diseñado para la amplificación de la señal de anticuerpos primarios de conejo en combinación con el PA-Reactivo inmunocromogénico (Immunochromogenic Reagent) en secciones de tejido fijadas en formalina e incluidas en parafina.

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

## RESUMEN

El PA-Potenciador (Linker) proporciona una amplificación de la señal de 2 a 3 veces para los anticuerpos de conejo cuando se utiliza como complemento del PA-Reactivo inmunocromogénico (Immunochromogenic Reagent).

## PRINCIPIO

El PA-Potenciador (Linker) contiene un anticuerpo policlonal de ratón anti-conejo. Cuando se utiliza junto con el PA-Reactivo inmunocromogénico (**Immunochromogenic Reagent**), el PA-Potenciador (Linker) puede actuar como puente entre el potenciador y el polímero, creando así un reactivo de tres pasos y amplificando la señal.

## 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. 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. El PA-Potenciador (Linker) contiene material de origen animal. Al igual que con cualquier producto derivado de fuentes biológicas, se deben seguir los procedimientos de manipulación adecuados de acuerdo con los requisitos locales.
9. Utilice el equipo de protección personal adecuado para evitar el contacto con los ojos y la piel.
10. La solución no utilizada debe desecharse de acuerdo con todas las normativas locales, regionales, nacionales e internacionales.
11. 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 WDA8P0001 (100 pruebas)

Contenido	Componentes principales	Cantidades
Potenciador (Linker)	El Potenciador (Linker) contiene un anticuerpo policlonal de ratón anti-conejo en diluyente de anticuerpos.	15 mL/botella * 1
Instrucciones de uso	Instrucciones de uso	1

## Materiales necesarios, pero no proporcionados

1. PA-Reactivo de liberación de muestra
2. PA-Reactivo inmunocromogénico
3. PA-Solución de recuperación (pH9,0)
4. PA-Solución de recuperación (pH6,0)
5. PA-Reactivo azulante
6. PA-Tampón de lavado
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 - 8°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 de microscopio 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 de microscopio debe ser adecuada para el instrumento PA3600. Consulte el Manual de usuario para conocer la definición del área útil de tinción del portaobjetos del microscopio para la muestra.

## PROCEDIMIENTO DE LA PRUEBA

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.

9. 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

La solución de trabajo del sustrato contiene diaminobenzidina que da un color marrón en el lugar del antígeno diana reconocido por el anticuerpo primario. El color marrón debe estar presente en la muestra de control positivo en la localización esperada del antígeno diana. Si hay tinción inespecífica, esta se reconocerá como una tinción marrón bastante difusa en los portaobjetos tratados con el reactivo de control negativo. Los núcleos se teñirán de azul con la contratinción de hematoxilina.

## 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 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 rendimiento de los instrumentos. 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 externos 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 para proporcionar una indicación de la 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 de reactivo negativo no específico 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. La inmunohistoquímica es un proceso de varios pasos, cada uno de los cuales puede influir en el resultado. Entre ellos se incluyen, entre otros, 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.
2. 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 fuera precisa y 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 negativo, sin fondo y sin tinción inespecífica de los tejidos/células evaluadas.

#### Precisión intra-lote

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 presentar 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 presentar 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
	Riesgo biológico		Contiene material biológico de origen animal		Representante autorizado en la Comunidad Europea /Unión Europea
	Importador		Identificador único del dispositivo		



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