



ZytoLight

SPEC PDGFB Dual Color Break Apart Probe

REF Z-2119-50 Σ 5 (0,05 ml)

REF Z-2119-200 Σ 20 (0,2 ml)

Para la detección cualitativa de translocaciones que afectan al gen PDGFB humano en 22q13.1 mediante hibridación *in situ* con fluorescencia (FISH)

4250380P170QX



Producto sanitario para diagnóstico *in vitro*
conforme al Reglamento (UE) 2017/746 (IVDR)

1. Uso previsto

El producto ZytoLight SPEC PDGFB Dual Color Break Apart Probe (PL76) está previsto para su uso en la detección cualitativa de translocaciones que afectan al gen PDGFB humano en 22q13.1, en muestras fijadas en formal e incluidas en parafina, como dermatofibrosarcoma protuberante (DFSP), mediante hibridación *in situ* con fluorescencia (FISH). La sonda está prevista para su uso en combinación con ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit (Ref. Z-2028-5/-20).

El producto es para uso exclusivo profesional. Todas las pruebas que utilicen este producto debe llevarlas a cabo personal cualificado, bajo la supervisión de un anatomopatólogo/genetista humano, en un laboratorio de anatomía patológica certificado y autorizado.

La sonda está prevista para su uso como ayuda en el diagnóstico diferencial de DFSP, por lo que no hay que tomar medidas terapéuticas basándose únicamente en el resultado de la prueba.

2. Principio del ensayo

La técnica de hibridación *in situ* con fluorescencia (FISH) permite la detección y visualización de secuencias específicas de ácidos nucleicos en las preparaciones celulares. Los fragmentos de ADN marcados con fluorescencia, llamados *sondas FISH*, se desnaturalizan simultáneamente con sus cadenas diana de ADN complementario en las preparaciones y, posteriormente, se deja que se reasocien durante la hibridación. A continuación, los fragmentos inespecíficos y no unidos de la sonda se eliminan mediante pasos de lavado riguroso. Después de la contratinción del ADN con DAPI, los fragmentos de sonda hibridados se visualizan en un microscopio de fluorescencia equipado con filtros de excitación y emisión específicos para los fluorocromos con los que se han marcado directamente los fragmentos de sonda FISH.

3. Reactivos suministrados

La sonda ZytoLight SPEC PDGFB Dual Color Break Apart Probe se compone de:

- Polinucleótidos marcados en verde (excitación a 503 nm/emisión a 528 nm) ZyGreen (~10 ng/ μ l), dirigidos a secuencias localizadas en 22q13.1* (chr22:39,720,415-40,267,687) distales a la región del punto de ruptura de PDGFB (ver Fig. 1).
- Polinucleótidos marcados en naranja (excitación a 547 nm/emisión a 572 nm) ZyOrange (~4,5 ng/ μ l), dirigidos a secuencias localizadas en 22q13.1* (chr22:38,928,973-39,526,228) proximales a la región del punto de ruptura de PDGFB (ver Fig. 1).
- Tampón de hibridación basado en formamida.

*de acuerdo con el ensamblaje del genoma humano GRCh37/hg19



Fig. 1. SPEC PDGFB Mapa de la sonda (no está a escala)

El producto ZytoLight SPEC PDGFB Dual Color Break Apart Probe está disponible en dos tamaños:

- Z-2119-50: 0,05 ml (5 reacciones de 10 μ l cada una)
- Z-2119-200: 0,2 ml (20 reacciones de 10 μ l cada una)

4. Material necesario no suministrado

- ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit (Ref. Z-2028-5/-20)
- Muestras de control positivas y negativas
- Portaobjetos para microscopio, con carga positiva
- Baño María (37 °C, 98 °C)
- Hibridador o placa térmica
- Hibridador o cámara húmeda en horno de hibridación
- Pipetas ajustables (10 μ l, 25 μ l)
- Cubetas o baños de tinción
- Cronómetro
- Termómetro calibrado
- Alcohol reactivo o etanol
- Xileno
- Agua desionizada o destilada
- Cubreobjetos (22 mm \times 22 mm, 24 mm \times 60 mm)
- Adhesivo de caucho, p. ej., Fixogum Rubber Cement (Ref. E-4005-50/-125) o similar
- Microscopio de fluorescencia debidamente mantenido (400-1000x)
- Aceite de inmersión aprobado para microscopía de fluorescencia
- Juego de filtros adecuado

5. Almacenamiento y manipulación

Almacenar a una temperatura de 2-8 °C en posición vertical y protegido de la luz. Utilizar protegido de la luz. Volver a guardar de inmediato en las condiciones indicadas tras su uso. No utilizar los reactivos después de la fecha de caducidad indicada en la etiqueta. El producto es estable hasta la fecha de caducidad indicada en la etiqueta cuando se manipula debidamente.

6. Advertencias y precauciones

- Leer las instrucciones del producto antes del uso.
- No utilizar los reactivos después de la fecha de caducidad.
- Este producto contiene sustancias (en concentraciones y volúmenes bajos) que son perjudiciales para la salud y potencialmente infecciosas. Evitar cualquier contacto directo con los reactivos. Tomar las medidas de protección adecuadas (utilizar guantes desechables, gafas de protección e indumentaria de laboratorio).
- Notificar cualquier incidente grave que se produzca en relación con el producto al fabricante y a la autoridad competente, de conformidad con la normativa local.
- Si los reactivos entran en contacto con la piel, lavar inmediatamente con agua abundante.
- La ficha de datos de seguridad para el usuario profesional está disponible previa solicitud.
- No reutilizar los reactivos, a menos que se permita expresamente su reutilización.
- Evitar la contaminación cruzada de las muestras, ya que esto puede generar resultados erróneos.
- La sonda no debe exponerse a la luz, especialmente la luz intensa, durante un período de tiempo prolongado, es decir, se deben realizar todos los pasos, en la medida de lo posible, en la oscuridad o empleando recipientes a prueba de luz.

Indicaciones de peligro y consejos de prudencia:

El componente que determina el peligro es la formamida.



Peligro

| | |
|-----------|--|
| H351 | Se sospecha que provoca cáncer. |
| H360FD | Puede perjudicar a la fertilidad. Puede dañar al feto. |
| H373 | Puede provocar daños en los órganos tras exposiciones prolongadas o repetidas. |
| P201 | Solicitar instrucciones especiales antes del uso. |
| P202 | No manipular la sustancia antes de haber leído y comprendido todas las instrucciones de seguridad. |
| P260 | No respirar el polvo/el humo/el gas/ la niebla/los vapores/el aerosol. |
| P280 | Llevar guantes/prendas/gafas/máscara de protección. |
| P308+P313 | EN CASO DE exposición manifiesta o presunta: consultar a un médico. |
| P405 | Guardar bajo llave. |

7. Limitaciones

- Para uso diagnóstico *in vitro*.
- Solo para uso profesional.
- Únicamente para uso no automatizado.
- La interpretación clínica de una tinción positiva, o de su ausencia, debe hacerse en el contexto de la historia clínica, la morfología y otros criterios histopatológicos, así como de otras pruebas diagnósticas. Es responsabilidad del anatomopatólogo/genetista humano cualificado familiarizarse con las sondas FISH, los reactivos, los grupos de pruebas diagnósticas y los métodos utilizados para obtener la preparación teñida. La tinción se debe llevar a cabo en un laboratorio certificado y autorizado, bajo la supervisión de un anatomopatólogo/genetista humano que sea responsable de examinar los portaobjetos teñidos y de garantizar la idoneidad de los controles positivos y negativos.
- La tinción de muestras, en particular la intensidad de la señal y la tinción de fondo, depende de la manipulación y el procesamiento de la muestra antes de la tinción. La fijación, congelación, descongelación, lavado, secado, calentamiento o corte inadecuados, o la contaminación con otras muestras o líquidos, pueden producir artefactos o resultados falsos. Los resultados incoherentes pueden deberse a variaciones en los métodos de fijación e inclusión, así como a irregularidades inherentes a la propia muestra.

- La sonda solo debe utilizarse para detectar los locus descritos en 3. "Reactivos suministrados".
- El rendimiento se validó utilizando los procedimientos descritos en estas instrucciones de uso. Cualquier modificación de estos procedimientos puede variar el rendimiento y debe ser validada por el usuario. Este producto sanitario para diagnóstico *in vitro* (IVD) solo está certificado con marcado CE cuando se utiliza conforme a estas instrucciones de uso en el ámbito de utilización previsto.

8. Sustancias interferentes

Los eritrocitos presentes en la muestra podrían presentar autofluorescencia, lo que dificulta el reconocimiento de señales.

Los siguientes fijadores son incompatibles con FISH:

- Fijador de Bouin
- Fijador B5
- Fijadores de ácidos (p. ej., ácido pícrico)
- Fijador de Zenker
- Alcoholes (cuando se usan solos)
- Cloruro de mercurio
- Fijador de formaldehído/zinc
- Fijador de Hollande
- Formol no tamponado

9. Preparación de muestras

Preparar las muestras tal como se describe en las instrucciones de uso de [ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit](#).

10. Preparación previa del producto

El producto está listo para usar. No precisa reconstitución, mezcla ni dilución. Llevar la sonda a temperatura ambiente (18-25 °C) antes del uso; proteger de la luz. Antes de abrir el frasco, mezclar en agitadora vorticial y centrifugar brevemente.

11. Procedimiento de ensayo

Pretratamiento de la muestra

Realizar el pretratamiento de la muestra (desparafinación, proteólisis) de acuerdo con las instrucciones de uso de [ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit](#).

Desnaturalización e hibridación

1. Pipetear 10 µl de la sonda en cada muestra pretratada.
2. Cubrir las muestras con un cubreobjetos de 22 mm × 22 mm (evitando que queden burbujas) y sellarlo.

Se recomienda utilizar adhesivo de caucho (p. ej., Fixogum) para el sellado.

3. Colocar los portaobjetos en una placa térmica o un hibridador y desnaturalizar las muestras durante 10 minutos a 75 °C.
4. Transferir los portaobjetos a una cámara húmeda y dejar hibridar toda la noche a 37 °C (p. ej., en un horno de hibridación).

Es imprescindible que las muestras no se sequen durante la etapa de hibridación.

Post-hibridación

Realizar el procesamiento post-hibridación (lavado, contratinción, microscopía de fluorescencia) de acuerdo con las instrucciones de uso de [ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit](#).

12. Interpretación de los resultados

Con el uso de juegos de filtros adecuados, las señales de hibridación de la sonda aparecen en color verde (distales a la región del punto de ruptura de PDGFB) y naranja (proximales a la región del punto de ruptura de PDGFB).

Situación normal: En las interfases de células normales o de células sin una translocación que afecte a la región del gen PDGFB, aparecen dos señales de fusión verdes/naranjas (ver Fig. 2).

Situación anómala: Una región del gen PDGFB afectada por una translocación se indica mediante una señal verde independiente y una señal naranja independiente (ver Fig. 2).

Las señales superpuestas pueden aparecer como señales en color amarillo.

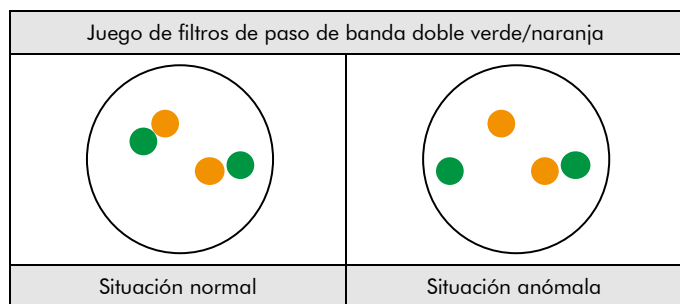


Fig. 2. Resultados previstos en núcleos normales y anómalos

Las anomalías genómicas debidas a pequeñas deleciones, duplicaciones o inversiones pueden dar lugar a patrones de señal imperceptibles. En algunas muestras anómalas pueden observarse patrones de señal distintos de los descritos anteriormente. Estos patrones de señal no previstos se deben estudiar más a fondo.

Nota:

- Debido a la cromatina descondensada, las señales individuales de FISH pueden aparecer como pequeños grupos de señales. Por tanto, dos o tres señales del mismo tamaño, separadas por una distancia \leq al diámetro de una señal, deben contarse como una sola señal.
- No evaluar los núcleos superpuestos.
- No contar los núcleos sobredigeridos (que se reconocen por áreas oscuras visibles en el interior de los núcleos).
- No contar los núcleos con fuerte autofluorescencia, la cual dificulta el reconocimiento de señales.
- Un resultado negativo o inespecífico puede deberse a múltiples factores (ver el apartado 16 «Resolución de problemas»).
- Para interpretar correctamente los resultados, el usuario debe validar este producto antes de utilizarlo en los procedimientos diagnósticos de acuerdo con las directrices nacionales o internacionales.

13. Procedimientos de control de calidad recomendados

Para controlar el correcto rendimiento de las muestras procesadas y los reactivos analíticos, cada ensayo debe ir acompañado de controles internos y externos. Si los controles internos o externos no revelan una tinción adecuada, los resultados de las muestras del paciente deben considerarse no válidos.

Control interno: células no neoplásicas en la muestra que presentan un patrón de señal normal.

Control externo: muestras de control positivas y negativas validadas.

14. Características de rendimiento

14.1 Rendimiento analítico

El rendimiento se evaluó de acuerdo con las instrucciones de uso de *ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit*.

| | |
|---------------------------------|----------------------------|
| Sensibilidad analítica: | 100% (95% CI 98.5 – 100.0) |
| Especificidad analítica: | 100% (95% CI 97.0 – 100.0) |

14.2 Rendimiento clínico

| | |
|-----------------------------------|---|
| Sensibilidad diagnóstica: | 100% (95% CI 79.8 – 99.3) frente a histología / IHC 100% (95% CI 69.2 – 100.0) frente a FISH, NGS 97.83% (95% CI 89.1 – 99.9) frente a FISH |
| Especificidad diagnóstica: | 83.33% (95% CI 79.8 – 99.3) frente a histología / IHC 100% (95% CI 69.2 – 100.0) frente a FISH, NGS 100% (95% CI 89.1 – 99.9) frente a FISH |

15. Eliminación

La eliminación de los reactivos debe llevarse a cabo de acuerdo con las normativas locales.

16. Resolución de problemas

Cualquier desviación de las instrucciones de uso puede producir resultados de tinción inferiores o ausencia de tinción. Para obtener más información, visite www.zytovision.com.

Señales débiles o ausencia de señales

| Posible causa | Medida |
|---|--|
| La muestra celular o tisular no se ha fijado correctamente | Optimizar el tiempo de fijación y el fijador o aplicar un paso posterior a la fijación como se describe en «Procedimiento de ensayo» del manual de <i>ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit</i> |
| El pretratamiento proteolítico no se ha realizado correctamente | Optimizar el tiempo de incubación con pepsina, aumentar o disminuir si es necesario |
| Evaporación de la sonda | Cuando se utiliza un hibridador, es obligatorio el uso de bandas húmedas/tanques llenos de agua. Cuando se utiliza un horno de hibridación, se requiere el uso de una cámara húmeda. Además, el cubreobjetos se debe sellar completamente, por ejemplo, con Fixogum, para evitar que la muestra se seque durante la hibridación |
| Se han utilizado juegos de filtros inadecuados | Utilizar juegos de filtros adecuados para los fluorocromos de la sonda. <i>Los juegos de filtros de paso de banda triple proporcionan menos luz en comparación con los juegos de filtros de paso de banda simple o doble. Por consiguiente, las señales pueden ser más débiles con estos juegos de filtros de paso de banda triple</i> |

Señales de hibridación cruzada; ruido de fondo

| Posible causa | Medida |
|--|--|
| Desparafinación incompleta | Utilizar soluciones recién preparadas; comprobar la duración de la desparafinación |
| Pretratamiento proteolítico demasiado intenso | Reducir el tiempo de incubación con pepsina |
| Los portaobjetos se enfriaron a temperatura ambiente antes de la hibridación | Transferir los portaobjetos rápidamente a 37 °C |

Morfología degradada

| Posible causa | Medida |
|---|--|
| La muestra celular o tisular no se ha fijado correctamente | Optimizar el tiempo de fijación y el fijador o aplicar un paso posterior a la fijación como se describe en «Procedimiento de ensayo» del manual de <i>ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit</i> |
| El pretratamiento proteolítico no se ha realizado correctamente | Optimizar el tiempo de incubación con pepsina, disminuir si es necesario |
| Secado insuficiente antes de la aplicación de la sonda | Prolongar el secado al aire |

Núcleos superpuestos

| Posible causa | Medida |
|--|---|
| Grosor inadecuado de los cortes histológicos | Preparar cortes de micrótopo de 2-4 μ m |

La muestra se desliza fuera del portaobjetos

| Posible causa | Medida |
|---|---|
| Pretratamiento proteolítico demasiado intenso | Reducir el tiempo de incubación con pepsina |

Contratinción débil

| Posible causa | Medida |
|--|---|
| Solución DAPI de concentración baja | Utilizar <u>DAPI/DuraTect-Solution (ultra)</u> (Ref. MT-0008-0.8) en su lugar |
| Tiempo de incubación de DAPI demasiado corto | Ajustar el tiempo de incubación de DAPI |

17. Bibliografía

- Kievits T, et al. (1990) *Cytogenet Cell Genet* 53: 134-6.
- Wilkinson DG: In Situ Hybridization, A Practical Approach, *Oxford University Press* (1992) ISBN 0 19 963327 4.
- Zhang Z, et al. (2017) *The Journal of dermatology*.
- Zhang Z, et al. (2023) *Front Oncol*.

18. Revisión

www.zytovision.com

Para consultar las instrucciones de uso más recientes y su versión en distintos idiomas, visite www.zytovision.com.

Nuestros expertos están a su disposición para resolver cualquier duda. Póngase en contacto con help@zytovision.com. Para obtener el resumen de seguridad y rendimiento, consulte www.zytovision.com.



ZytoVision GmbH
Fischkai 1
27572 Bremerhaven/ Alemania
Teléfono: +49 471 4832-300
Fax: +49 471 4832-509
www.zytovision.com
Correo electrónico: info@zytovision.com

Marcas comerciales:

ZytoVision® y ZytoLight® son marcas comerciales de ZytoVision GmbH.