ZytoLight

# SPEC EWSR1 Dual Color Break Apart Probe

REF Z-2096-50 — 5 (0,05 ml)

REF Z-2096-200 — 20 (0,2 ml)

Per la rilevazione qualitativa di traslocazioni che coinvolgono il gene EWSR1 umano a 22q12.2 mediante ibridazione in *situ* a fluorescenza (FISH)

4250380P144QW

CE 0483 IVD

Dispositivo medico – diagnostico in vitro

in conformità al regolamento IVDR (EU) 2017/746

## 1. Scopo previsto

La sonda ZytoLight SPEC EWSR1 Dual Color Break Apart Probe (**PL55**) è destinata all'individuazione qualitativa di traslocazioni che coinvolgono il gene umano EWSR1 a 22q12.2 in campioni fissati in formalina e inclusi in paraffina, come il sarcoma di Ewing, mediante ibridazione *in situ* fluorescente (FISH). La sonda è destinata ad essere utilizzata in combinazione al kit ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit (codice n° Z-2028-5/-20).

Il prodotto è destinato esclusivamente ad uso professionale. Tutti i test che utilizzano il prodotto devono essere eseguiti da personale qualificato in un laboratorio di anatomia patologica certificato e autorizzato, sotto la supervisione di un patologo/genetista umano.

La sonda deve essere utilizzata come ausilio per la diagnosi differenziale del sarcoma di Ewing e le misure terapeutiche non devono essere avviate sulla base del solo risultato del test.

## 2. Principio del metodo

La tecnica di ibridazione in situ fluorescente (FISH) consente la rilevazione e la visualizzazione di sequenze nucleotidiche specifiche in preparazioni cellulari. I frammenti di DNA marcati in modo fluorescente, chiamati sonde FISH, e i loro frammenti di DNA complementare nelle preparazioni sono co-denaturati e riuniti durante l'ibridazione. Successivamente, i frammenti di sonda non specifici e non legati, sono rimossi con lavaggi stringenti. Dopo la controcolorazione del DNA con DAPI, i frammenti di sonda ibridati sono visualizzati utilizzando il microscopio a fluorescenza equipaggiato con filtri specifici per i fluorocromi con cui sono direttamente marcati i frammenti di sonde FISH.

## 3. Reagenti forniti

La ZytoLight SPEC EWSR1 Dual Color Break Apart Probe è composta da:

- Polinucleotidi (~10 ng/µl) marcati con ZyGreen (eccitazione 503 nm/emissione 528 nm), che hanno come bersaglio sequenze mappate in 22q12.2* (chr22:29,779,841-30,179,900) distali alla regione del breakpoint EWSR1 (vedere Fig. 1).
- Polinucleotidi (~4,5 ng/µl) marcati con ZyOrange (eccitazione 547 nm/emissione 572 nm), che hanno come bersaglio sequenze mappate in 22q12.1-q12.2* (chr22:29,191,431-29,673,440), prossimali alla regione del breakpoint di EWSR1 (vedere Fig. 1).
- Tampone di ibridazione a base di formammide

*conformemente all'Human Genome Assembly GRCh37/hg19

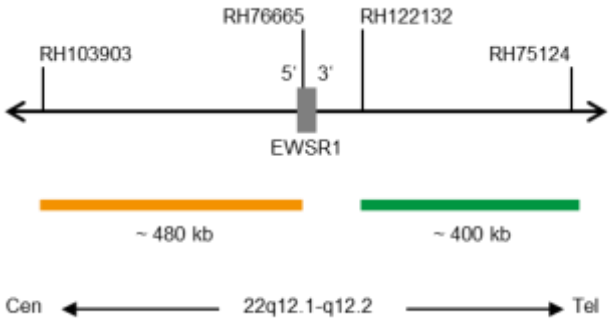


**Fig. 1: SPEC EWSR1 Mappa della sonda (non in scala)**

La ZytoLight SPEC EWSR1 Dual Color Break Apart Probe è disponibile in due dimensioni:

- Z-2096-50: 0,05 ml (5 reazioni da 10 µl ciascuna)
- Z-2096-200: 0,2 ml (20 reazioni da 10 µl ciascuna)

## 4. Materiali richiesti ma non forniti

- ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit (Codice prodotto Z-2028-5/-20)
- Campione controllo positivo e negativo
- Vetrini portaoggetto a carica positiva
- Bagno termostatato (37°C, 98°C)
- Ibridizzatore o piastra calda
- Ibridizzatore o camera umida in stufa di ibridazione
- Pipette a volume variabile (10 µl, 25 µl)
- Vaschette di colorazione
- Timer
- Termometro calibrato
- Etanolo o reagente alcolico
- Xilene
- Acqua deionizzata o distillata
- Vetrini coprioggetto (22 mm x 22 mm, 24 mm x 60 mm)
- Colla per vetrini, per esempio Fixogum Rubber Cement (codice prodotto E-4005-50/-125) o simili
- Microscopio a fluorescenza (400-1000x)
- Olio a immersione per fluorescenza
- Set di filtri appropriato

## 5. Conservazione e stoccaggio

Conservare a 2-8°C in posizione verticale e protetta dalla luce. Utilizzare proteggendo dalla luce. Riportare alle condizioni di stoccaggio indicate subito dopo l'utilizzo. Non utilizzare i reagenti oltre la data di scadenza indicata in etichetta. Il prodotto è stabile fino alla data di scadenza indicata in etichetta, se correttamente conservato.

## 6. Avvertenze e precauzioni

- Leggere le istruzioni prima dell'utilizzo!
- Non utilizzare i reagenti oltre la data di scadenza!
- Questo prodotto contiene sostanze (in bassa concentrazione e volume) che sono nocive per la salute e potenzialmente infette. Evitare qualsiasi contatto diretto con i reagenti. Prendere le adeguate misure di precauzione (utilizzare I guanti, gli occhiali di protezione e il camice da laboratorio)!
- Segnalare qualsiasi incidente grave relativo al prodotto al produttore e all'autorità competente in conformità alle normative locali.

- Se il reagente dovesse entrare in contatto con la pelle, risciacquare subito abbondantemente!
- La scheda di sicurezza è disponibile su richiesta per usi professionali.
- Non riutilizzare i reagenti, a meno che il riutilizzo sia esplicitamente consentito.
- Evitare la cross-contaminazione dei campioni, in quanto questo potrebbe portare a risultati sbagliati.
- La sonda non deve essere esposta alla luce, in particolare modo a luci intense, per lunghi periodi di tempo; per esempio, tutti I passaggi dovrebbero essere svolti, se possibile, al buio o utilizzando contenitori scuri.

**Frasi di pericolo e prudenza:**

Il componente pericoloso è la formammide.

**Pericolo**

| | |
|---|---|
| H351 | Sospettato di provocare il cancro. |
| H360FD | Può nuocere alla fertilità. Può nuocere al feto. |
| H373 | Può provocare danni agli organi in caso di esposizione prolungata o ripetuta. |
| P201 | Procurarsi istruzioni specifiche prima dell'uso. |
| P202 | Non manipolare prima di avere letto e compreso tutte le avvertenze. |
| P260 | Non respirare la polvere/i fumi/i gas/la nebbia/i vapori/gli aerosol. |
| P280 | Indossare guanti/indumenti protettivi/Proteggere gli occhi/il viso. |
| P308+P313 | IN CASO di esposizione o di possibile esposizione, consultare un medico. |
| P405 | Conservare sotto chiave. |

## 7. Limitazioni

- Per uso diagnostico *in vitro*.
- Solo per usi professionali.
- Solo per utilizzo non automatico.
- L'interpretazione clinica di qualsiasi colorazione positiva o meno deve essere condotta considerando il contesto della storia clinica, della morfologia, di altri criteri istopatologici e di altri test diagnostici. È responsabilità di un patologo/genetista umano qualificato avere familiarità con le sonde ISH, i reagenti, i pannelli diagnostici e i metodi utilizzati per la colorazione del preparato. La colorazione deve essere eseguita in un laboratorio certificato e autorizzato sotto la supervisione di un patologo/genetista umano che è responsabile della revisione dei vetrini colorati e della garanzia dell'adeguatezza dei controlli positivi e negativi.
- La colorazione, in particolar modo l'intensità del segnale e il rumore di fondo, dipende da come il campione è stato gestito e processato prima della colorazione stessa. Una fissazione impropria, il congelamento, lo scongelamento, il lavaggio, l'asciugatura, il riscaldamento, il sezionamento o la contaminazione con un altro campione o fluido può produrre artefatti o falsi risultati. Risultati incoerenti possono derivare da variazioni nei metodi di fissazione e inclusione.
- La sonda dovrebbe essere usata solo per identificare I loci descritti nella sezione 3 "Reagenti forniti".
- Le prestazioni sono state convalidate utilizzando le procedure descritte in queste istruzioni per l'uso. Le modifiche a queste procedure potrebbero alterare le prestazioni e devono essere convalidate dall'utente. Questo prodotto IVD è certificato come CE solo se utilizzato come descritto in queste istruzioni nell'ambito dell'uso previsto.

## 8. Sostanze interferenti

I globuli rossi presenti nel campione potrebbero esibire auto fluorescenza che disturba l'identificazione dei segnali.

I seguenti fissativi non sono compatibili con la FISH:

- Fissativo di Bouin
- Fissativo B5
- Fissativi acidi (per esempio, acido picrico)
- Fissativo di Zenker
- Alcoli (quando utilizzati da soli)
- Mercurio cloruro
- Formaldeide zincata
- Fissativo di Hollande
- Formalina non tamponata

## 9. Preparazione dei campioni

Allestire I campioni come descritto nelle istruzioni per l'uso del ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit.

## 10. Trattamento preparatorio del prodotto

Il prodotto è pronto all'uso. Non deve essere ricostituito, mescolato o diluito. Portare la sonda a temperatura ambiente (18-25°C) prima dell'uso, proteggere dalla luce. Prima di aprire la vial, vortexare e centrifugare brevemente.

## 11. Procedura di lavoro

**Pretrattamento del campione**
Pretrattare il campione (sparaffinatura, proteolisi) conformemente alle istruzioni per l'uso del kit ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit.

**Denaturazione e ibridazione**

1. Pipettare 10 µl di sonda su ciascun campione pretrattato.
2. Coprire i campioni con un vetrino coprioggetto (22 x 22) mm (evitare la formazione di bolle) e sigillare il coprioggetto.

*Raccomandiamo di utilizzare una colla per vetrini (per esempio, Fixogum).*

3. Porre i vetrini su piastra calda o su ibridizzatore e denaturare i campioni per 10 min. a 75 °C.
4. Trasferire i vetrini in camera umida e ibridare overnight a 37°C (per esempio in una stufa da ibridazione).

*È fondamentale che I campioni non si asciughino durante la fase di ibridazione.*

**Post-ibridazione**
Procedere coi passaggi post-ibridazione (lavaggio, controcolorazione e microscopia fluorescente) come indicato nelle istruzioni d'uso del kit ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit.

## 12. Interpretazione dei risultati

Con l'uso di set di filtri appropriati, i segnali di ibridazione della sonda appaiono verdi (distali alla regione del breakpoint EWSR1) e arancioni (prossimali alla regione del breakpoint EWSR1).

**Situazione normale**: Nelle interfasi di cellule normali o di cellule senza traslocazione che coinvolgono la regione del gene EWSR1, compaiono due segnali di fusione verde/arancio (vedere Fig. 2).

**Situazione aberrante**: Una regione del gene EWSR1 interessata da una traslocazione è indicata da un segnale verde separato e da un segnale arancione separato (vedere Fig. 2).

*I segnali che si sovrappongono possono apparire come segnali gialli.*

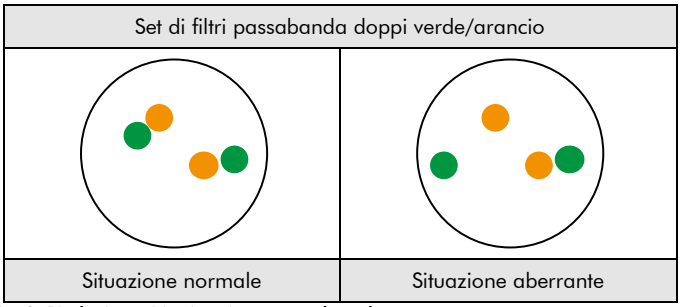


**Fig. 2: Risultati attesi in situazione normale e aberrante**

Le aberrazioni genomiche dovute a piccole delezioni, duplicazioni o inversioni possono dare origine a modelli di segnale poco evidenti. Altri pattern di segnali oltre a quelli descritti sopra si potrebbero osservare in alcuni campioni anormali. Questi pattern di segnali inconsueti dovrebbero essere ulteriormente indagati.

**Note:**

- A causa della cromatina decondensata, il singolo segnale FISH può apparire come un piccolo cluster. Due o tre segnali della stessa misura, separate da una distanza ≤ 1 del diametro di un segnale, dovrebbero essere contati come un singolo segnale.
- Non valutare i nuclei sovrapposti.
- Non contare nuclei over-digeriti (identificabili da una regione scura all'interno del nucleo).
- Non contare i nuclei con una forte auto fluorescenza, che impedisce l'identificazione dei segnali.
- Un risultato negativo o non specifico potrebbe essere causato da multipli fattori (vedere capitolo 16 "Risoluzione dei problemi").
- Al fine di una corretta interpretazione dei risultati, l'utilizzatore deve validare questo prodotto prima del suo utilizzo in procedure diagnostiche secondo le linee guida nazionali e internazionali.

## 13. Procedure di Controllo qualità raccomandate

Al fine di monitorare la corretta performance del campione processato e testare i reagenti, ogni test dovrebbe essere associato a controlli interni e esterni. Se i controlli interni e/o esterni non forniscono colorazioni appropriate, i risultati con i campioni dei pazienti devono essere considerati non validi.

**Controllo interno:** Cellule non neoplastiche all'interno di un campione che mostra un pattern normale di segnali.

**Controllo esterno:** Campioni di controlli positivi e negativi validati.

## 14. Caratteristiche di performance

### 14.1 Prestazioni analitiche

Le prestazioni sono state valutate in base alle istruzioni per l'uso del ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit.

| | |
|---|---|
| **Sensibilità analitica:** | 100% (95% CI 98.5 – 100.0) |
| **Specificità analitica:** | 100% (95% CI 97.0 – 100.0) |

La riproducibilità da giorno a giorno è stata testata confrontando i risultati ottenuti da un esaminatore in 10 giorni diversi e valutando l'accordo.

| | **Percentuale di accordo** |
|---|---|
| campione negativo | 100% |
| campione positivo | 100% |

La ripetibilità è stata testata confrontando i risultati replicati ottenuti da un esaminatore in 10 giorni diversi e valutando l'accordo.

| | **Percentuale di accordo** |
|---|---|
| campione negativo | 100% |
| campione positivo | 100% |

### 14.2 Prestazioni cliniche

| | |
|---|---|
| **Sensibilità diagnostica:** | 100% (95% CI 69.2 – 100.0) vs. FISH, NGS<br>100% (95% CI 78.2 – 100.0) vs. FISH, NGS |
| **Specificità diagnostica:** | 100% (95% CI 69.2 – 100.0) vs. FISH, NGS<br>100% (95% CI 78.2 – 100.0) vs. FISH, NGS |

## 15. Smaltimento

Lo smaltimento dei reagenti deve avvenire in accordo alle regolamentazioni locali.

## 16. Risoluzione dei problemi

Qualsiasi modifica dalle istruzioni operative può comportare risultati di colorazione inferiori o a nessuna colorazione. Fare riferimento a www.zytovision.com per altre informazioni.

**Segnali deboli o mancanti**

| Possibile causa | Azione |
|---|---|
| Campioni cellulari o tissutali non correttamente fissati | Ottimizzare il tempo di fissazione e il fissativo o aggiungere un passaggio di post-fissazione come descritto in "procedure" del manuale d'uso del kit ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit |
| Trattamento proteolitico non condotto in modo adeguato | Ottimizzare il tempo di incubazione in pepsina, aumentandolo o diminuendolo, se necessario |
| Evaporazione della sonda | Se si utilizza l'ibridatore, è obbligatorio l'utilizzo di strisce umide o di taniche preriempite d'acqua. Se si utilizza una stufa d'ibridazione, usare una camera umida. Inoltre il coprioggetto deve essere completamente sigillato, per esempio con Fixogum, per prevenire che il campione si asciughi durante l'ibridazione |
| Utilizzo di set di fluorescenza non corretto | Utilizzare un set di filtri appropriato per i fluorocromi della sonda. *Il filtro triplo fornisce meno luce rispetto al filtro singolo o doppio. I segnali possono quindi apparire più tenui utilizzando il filtro triplo.* |

**Segnali di cross ibridazione; rumori di fondo**

| Possibile causa | Azione |
|---|---|
| Sparaffinatura incompleta | Utilizzare soluzioni fresche; controllare la durata della sparaffinatura |
| Pretrattamento proteolitico troppo forte | Ridurre il tempo di incubazione in pepsina |
| Vetrini raffreddati a temperature ambiente prima dell'ibridazione | Trasferire i vetrini rapidamente a 37°C |

**Morfologia degradata**

| Possibile causa | Azione |
|---|---|
| Il campione cellulare o tissutale non è stato fissato correttamente | Ottimizzare il tempo di fissazione e il fissativo o aggiungere un passaggio di post-fissazione come descritto in "procedure" nel manuale d'uso del kit ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit |
| Pretrattamento proteolitico non condotto correttamente | Ottimizzare il tempo di incubazione in pepsina, aumentandolo o diminuendolo se necessario |
| Asciugatura insufficiente prima dell'applicazione della sonda | Aumentare i tempi di asciugatura |

**Nuclei sovrapposti**

| Possibile causa | Azione |
|---|---|
| Inadeguato spessore della sezione di tessuto | Preparare sezioni al microto dello spessore di 2-4 µm |

**Campione galleggiante sul vetrino**

| Possibile causa | Azione |
|---|---|
| Pretrattamento proteolitico troppo forte | Ridurre il tempo di incubazione in pepsina |

**Controcolorazione debole**

| Possibile causa | Azione |
|---|---|
| Bassa concentrazione di soluzione DAPI | Utilizzare DAPI/DuraTect-Solution (ultra) (Codice prodotto MT-0008-0.8) |
| Tempo di incubazione in DAPI troppo breve | Aggiustare il tempo di incubazione in DAPI |

## 17. Letteratura


- Kievits T, et al. (1990) *Cytogenet Cell Genet* 53: 134-6.
- Kyriazoglou A, et al. (2019) *Oncology Letters,* 17(6): 5529-5535.
- Mahadevan P, et al. (2019) *Case Rep. Pathol.*
- Vargas AC, et al. (2020) *AJSP: Reviews & Reports* 25(2):97-100.
- Wilkinson DG: In Situ Hybridization, A Practical Approach, *Oxford University Press* (1992) ISBN 0 19 963327 4.


## 18. Revisione

| Revisione | Descrizione della modifica |
|---|---|
| 4.1.1 | Modifica dell'organismo notificato<br>14. Caratteristiche di performance<br>aggiungere precisione |

www.zytovision.com

Fare riferimento al sito www.zytovision.com per le istruzioni d'uso più recenti e per le istruzioni d'uso nelle diverse lingue.


I nostri esperti sono disponibili per rispondere alle vostre domande.
Contattare per cortesia helptech@zytovision.com
Per il riassunto delle prestazioni e della sicurezza del prodotto, fare riferimento a www.zytovision.com.

ZytoVision GmbH
Fischkai 1
27572 Bremerhaven/ Germania
Tel.: +49 471 4832-300
Fax: +49 471 4832-509
www.zytovision.com
Email: info@zytovision.com



**Marchi registrati:**
ZytoVision® e Zyto*Light*® sono marchi registrati da ZytoVision GmbH.