



**ZytoLight**

## **SPEC DDIT3 Dual Color Break Apart Probe**

**REF** Z-2100-50  $\nabla_{\Sigma}$  5 (0.05 ml)

**REF** Z-2100-200  $\nabla_{\Sigma}$  20 (0.2 ml)

Pro kvalitativní detekci translokací zahrnujících lidský gen DDIT3 v 12q13.3 fluorescenční *in situ* hybridizací (FISH)



Prostředek pro lékařskou in vitro diagnostiku

V souladu s EU nařízením 98/79/EC

### 1. Použití

**ZytoLight SPEC DDIT3 Dual Color Break Apart Probe (PL58)** je určen k použití pro kvalitativní detekci translokací zahrnujících lidský gen DDIT3 v 12q13.3 formalinem fixovaných, v parafínech zalitých vzorků jmetodou fluorescenční *in situ* hybridizace (FISH). Průběh je určená k použití v kombinaci s **ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit** (Prod. No. Z-2028-5/-20).

Interpretace výsledků musí být prováděna kvalifikovaným patologem, v kontextu s klinickou historií pacienta a s ohledem na ostatní klinické a patologické nálezy.

### 2. Klinický význam

Gen DDIT3 (transkript 3 indukovatelný poškození DNA) kóduje stresem indukovaný dominantně-negativní inhibitor transkripčních faktorů C/EBP a LAP. DDIT3 je konzistentně přeskupován v myxoidních liposarkomech (MLS). Nejčastější translokace zahrnující oblast genu DDIT3 je t(12;16)(q13.3;p11.2) a vyskytuje se asi u 90 % pacientů s MLS. Výsledkem přeuspořádání je fúzní gen obsahující 5' část genu FUS (FUS RNA binding protein) umístěnou v 16p11.2 a kompletní kódující oblast genu DDIT3. FUS-DDIT3 fúzní protein působí jako abnormální transkripční faktor a vývoj myxoidních liposarkomů je tedy považován za důsledek deregulovaných cílových genů FUS-DDIT3. Diferenciální diagnostika liposarkomů a jejich přesná klasifikace, která je zvláště důležitá s ohledem na vhodnou léčbu a prognózu, jsou často problematické. Proto je detekce přeuspořádání DDIT3 pomocí analýzy fluorescenční *in situ* hybridizace (FISH) cenným nástrojem k potvrzení histopatologické diagnózy myxoidního liposarkomu.

### 3. Princip testu

Fluorescenční *in situ* hybridizace (FISH) je technika, která umožňuje detekci a vizualizaci specifických sekvencí nukleových kyselin v buněčných preparátech. Fluorescenčně označené úseky DNA, tzv. FISH próby, a jejich komplementární cílové úseky DNA v preparátech jsou společně denaturovány a následně je umožněno jejich spárování v průběhu hybridizace. Poté jsou nespecifické a nenavázané fragmenty prób odstraněny pomocí důkladných oplachovacích kroků. Po dobarvení DNA pomocí DAPI jsou hybridizované úseky DNA vizualizovány pomocí fluorescenčního mikroskopu vybaveného excitačními a emisními filtry specifickými pro fluorochromy, se kterými byly FISH próby označeny.

### 4. Potřebné reagensie

**ZytoLight SPEC DDIT3 Dual Color Break Apart Probe** se skládá z:

- ZyGreen (excitace 503 nm/ emise 528 nm) označené polynukleotidy (~10.0 ng/ $\mu$ l), s cílovými sekvencemi v12q13.3-14.1\* (chr12:58,024,366-58,775,832) distálněk bodu přerušení DDIT3 (viz Obr.1).
- ZyOrange (excitace 547 nm/ emise 572 nm) označené polynukleotidy (~4.5 ng/ $\mu$ l), s cílovými sekvencemi v12q13.3\* (chr12:57,386,312-57,865,800) proximálněk bodu přerušení DDIT3 (viz Obr.1).
- Hybridizační pufr založený na formamidu

\* V souladu s knihovnou lidského genomu GRCh37/hg19



Obr.1: SPEC DDIT3 Mapa sondy (mimo měřítka)

**ZytoLight SPEC DDIT3 Dual Color Break Apart Probe** dostupný ve dvou velikostech:

- Z-2100-50: 0.05 ml (5 reakcí po 10  $\mu$ l každá)
- Z-2100-200: 0.2 ml (20 reakcí po 10  $\mu$ l každá)

### 5. Vybavení, které je vyžadováno, ale není součástí dodávky

- **ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit** (Prod. No. Z20285/-20)
- Pozitivní a negativní kontrolní vzorky
- Mikroskopická sklíčka, pozitivně nabitá
- Vodní lázeň (37°C, 98°C)
- Hybridizér nebo vyhřívána ploténka
- Hybridizér nebo vlhká komůrka v hybridizační troubě
- Pipety (10  $\mu$ l, 25  $\mu$ l)
- Stopky
- Barvicí nádoby nebo lázně
- Kalibrováný teploměr
- Xylen
- Ethanol (alkohol)
- Deionizovaná nebo destilovaná voda
- Krycí sklíčka (22 x 22 mm, 24 x 60 mm)
- Lepidlo, např. **Fixogum Rubber Cement** (Katalog.č. E-4005-50/-125) nebo podobné
- Fluorescenční mikroskop s odpovídajícím vybavením (400 - 1000x)
- Imerzní olej určený pro fluorescenční mikroskop
- Odpovídající sada filtrů

## 6. Skladování a zacházení

Skladujte při teplotě 2-8 °C, ve vzpřímené pozici, chráněné před sluncem. Používejte chráněné před sluncem. Vraťte do skladovacích podmínek okamžitě po použití. Nepoužívejte reagentie po uplynutí doby expirace uvedené na štítku.

## 7. Varování a preventivní opatření

- Před použitím si přečtěte instrukce!
- Nepoužívejte reagentie po uplynutí doby expirace!
- Tento produkt obsahuje látky (v nízkých koncentracích a objemech), které jsou škodlivé pro zdraví a potenciálně infekční. Vyvarujte se přímého kontaktu s reagentiemi. Používejte přiměřené ochranné prostředky (jednorázové rukavice, ochranné brýle a laboratorní plášť).
- V případě kontaktu s kůží omyjte okamžitě velkých množstvím vody!
- Pro profesionální uživatele je na vyžádání dostupný bezpečnostní list.
- Nepoužívejte reagentie opakovaně.
- Vyvarujte se vzájemné kontaminace vzorů, neboť to může vést k chybným výsledkům.
- Próba by neměla být po delší dobu vystavena světlu, speciálně ne silnému světlu, tzn., že všechny kroky by se měly provádět ve tmě a/nebo za použití tmavých, světlo nepropouštějících nádobek.

### Rizika:

Složka určuj riziko je formamid.



### Nebezpečí

H351	Podezření na vyvolání rakoviny.
H360FD	Může poškodit reprodukční schopnost. Může poškodit plod v těle matky.
H373	Může způsobit poškození orgánů při prodloužené nebo opakované expozici.
P201	Před použitím si obzarejte speciální instrukce.
P202	Nepoužívejte, dokud jste si nepřčetli všechny bezpečnostní pokyny a neporozuměli jim.
P260	Nevdechujte prach/dým/plyn/mlhu/páry/aerosoly.
P280	Používejte ochranné rukavice/ochranný oděv/ochranné brýle/obličejový štít.
P308+P313	Při expozici nebo podezření na ni: Vyhledejte lékařskou pomoc/ošetření.
P405	Skladujte uzamčené.

## 8. Omezení

- Pouze pro *in vitro* diagnostiku.
- Pouze pro profesionální uživatele.
- Klinická interpretace jakéhokoliv pozitivního barvení nebo jeho chybění musí být hodnocena v kontextu klinické historie, morfologie, ostatních histopatologických kritérií a stejně tak i ostatních diagnostických testů. Je odpovědností kvalifikovaného patologa být obeznámený s FISH próbami, reagentiemi, diagnostickými panely a metodami používanými k barvení preparátů. Barvení musí být prováděno v certifikované, licencované laboratoři pod dozorem patologa, který je odpovědný za prohlášení obarvených sklů a vyhodnocení odpovídajících pozitivních a negativních kontrol.
- Barvení preparátu, obzvláště intenzita a barvení pozadí závisí na zacházení se vzorkem před barvením. Neodpovídající fixace, mrazení, tání, oplachování a sušení, var, krájení nebo kontaminace jinými vzorky nebo tekutinami může vést k artefaktům nebo falešným výsledkům. Nekonzistentní výsledky mohou být výsledkem variací ve fixaci a prosovcovacích metodách, stejně tak jako nepravidelnostmi uvnitř vzorku.

- Próba má být používána pouze pro detekci lokusů popsaných v odstavci 4.
- Barvení bylo validováno za použití metod popsaných v těchto instrukcích pro použití. Obměny těchto procedur mohou vést ke změnám barvení a mají být validovány uživatelem.

## 9. Interferující látky

Pokud jsou ve vzorku přítomny červené krvinky, mohou jevit autofluorescenci, která ztěžuje detekci hledaných signálů

Následující fixační tekutiny jsou nekompatibilní (nevhodné) pro FISH:

- Bouinův roztok
- B5 fixace
- Kyselá fixativa (např. kys. pikrová)
- Zenkerova fixační tekutina
- Alkoholy (pokud jsou používány samostatně)
- Chlorid rtuti
- Formaldehyd/zinkové fixativum
- Hollandovo fixativum
- Nepufrovaný formalin

## 10. Příprava vzorků

- Fixace v 10% neutrálním pufrovaném formalínu po dobu 24h při pokojové teplotě (18-25°C).
- Připravte tkáňové vzorky  $\leq 0,5 \text{ m}^3$ .
- Používejte parafín nejvyšší (prémiové) kvality.
- Prosovení by mělo být prováděno při teplotě nižší než 65°C.
- Připravte řezy o tloušťce 2-4  $\mu\text{m}$ .
- Používejte pozitivně nabitá skla.
- Fixujte po dobu 2-16h při teplotě 50-60°C.

## 11. Příprava před použitím

Produkt je ready-to-use, tedy připraven k přímému použití. Není vyžadována žádná obnova, mísení nebo ředění. Před použitím přineste průbu do pokojové teploty (18-25 °C), chraňte před světlem. Před otevřením nádobky promíchejte krátce ve vortexu a stočte.

## 12. Pracovní postup

### Příprava vzorku

Připravte vzorek podle instrukcí uvedených u [ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit](#).

### Denaturace a hybridizace

1. Napípepujte 10  $\mu\text{l}$  próby na každý předpřipravený vzorek.
2. Přikryjte vzorky krycím sklíčkem 22 mm x 22 mm (vyvarujte se vytvoření bublin) a zalepte krycí sklíčko.

*Doporučujeme použít speciální lepidlo např. Fixogum.*

3. Umístěte skla na horkou plotěnkou nebo do hybridizéru a denaturujte vzorky 10 min při 75°C.
4. Přeneste skla do vlhké komůrky nebo hybridizujte přes noc při 37 °C (např. v hybridizační troubě).

*Je zcela zásadní, aby vzorky v průběhu hybridizačního kroku nevyschly.*

### Post-hybridizace

Posthybridizační kroky (oplach, dobarvení, fluorescenční mikroskopie) provádějte podle instrukcí uvedených v [ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit](#).

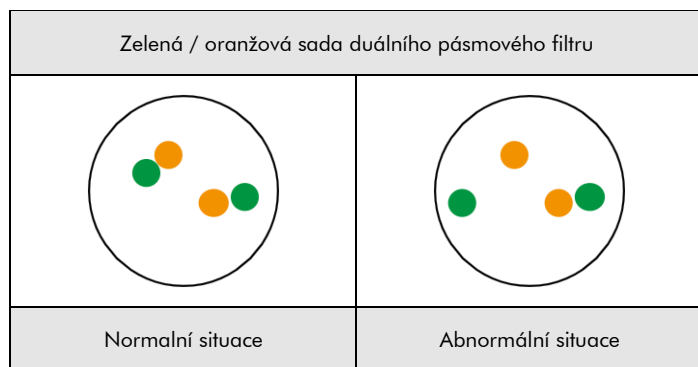
## 13. Interpretace výsledků

Při použití vhodných sad filtrů se hybridizační signály sondy zdají zelené (distálně od bodu zlomu DDIT3) a oranžové (proximálně od bodu zlomu DDIT3).

**Normální situace:** V interfázích normálních buněk nebo buněk bez translokace zahrnující genovou oblast DDIT3 se objevují dva zelené / oranžové fúzní signály (viz obrázek č.2).

**Abnormální situace:** Jedna oblast genu DDIT3 ovlivněná translokací je indikována jedním samostatným zeleným signálem a jedním samostatným oranžovým signálem (viz obrázek č.2).

Překrývající se signály se mohou objevit jako žluté signály.



Obr. Č. 2: Předpokládaný normální výsledek a abnormální jádra

Genomické aberace v důsledku malých delecí, duplikací nebo inverzí mohou vést k nenápadným signálům.

Jiná distribuce (rozmístění) signálů může být pozorována v některých abnormálních vzorcích, která může vést ve výsledku k jinému vzoru signálů, než jsou popsány výše, indikující variantní přestavby. Nečekané vzory signálů by měly být dále dovyšetřeny.

#### Vemte v potaz:

- Kvůli rozvolněnému chromatinu se mohou jednotlivé signály jevit jako malé shluky signálů. A proto dva nebo tři signály stejné velikosti, které jsou ve vzdálenosti, která je menší než průměr jednoho signálu, mají být počítány jako jeden signál.
- Nehodnoťte překrývající se jádra.
- Nepočítejte příliš natrávená jádra (rozpoznatelná podle přítomnosti tmavých oblastí uvnitř jader).
- Nepočítejte jádra se silnou autofluorescencí, která znesnadňuje rozpoznání signálů.
- Negativní nebo neočekávaný výsledek může být způsoben vícečetnými faktory, viz odst. 17.
- Za účelem správného hodnocení výsledků musí uživatel před použitím produktu provést validaci v souladu s národními a/nebo mezinárodními doporučeními.

## 14. Doporučené postupy kontroly kvality

Za účelem zajištění správných postupů má být ke každému testu přiřazena vnitřní a vnější kontrola. Pokud tyto kontroly selžou při demonstraci správného barvení, výsledky vzorku pacienta musí být hodnoceny jako invalidní.

**Vnitřní kontrola:** Nenádorové buňky uvnitř vzorku, ve kterých je patrný normální vzor signálů.

**Externí kontrola:** Ověřené (validované) pozitivní a negativní kontrolní vzorky.

## 15. Výkonnostní charakteristiky

**Přesnost:** Místo hybridizace sondy bylo hodnoceno na metafázových spreadech karyotypově normálního samce. Ve všech testovaných vzorcích hybridizovala sonda pouze na očekávané lokusy. Nebyly pozorovány žádné další signály nebo křížové hybridizace. Proto byla vypočítána přesnost na 100%.

**Analytická citlivost:** Pro analytické stanovení citlivosti byla sonda vyhodnocena na metafázových spreadech karyotypicky normálních samců. Všechna jádra ukázala očekávaný normální signál ve všech testovaných vzorcích. Analytická citlivost byla proto vypočtena na 100%.

**Analytická specifita:** Pro stanovení analytické specifity byla sonda vyhodnocena na metafázových spreadech karyotypicky normálních samců. Ve všech testovaných vzorcích hybridizovaly všechny signály pouze s očekávanými cílovými lokusy a žádnými jinými lokusy. Analytická specifita byla proto vypočtena na 100%.

## 16. Likvidace odpadů

Likvidace reagentů musí být provedena v souladu s lokálními zákony.

## 17. Řešení problémů

Jakákoliv odchylka od návodu k obsluze může vést k horším výsledkům barvení nebo k žádnému znečištění.

### Slabé nebo vůbec žádné signály

Možná příčina	Řešení
Žádné dostupné cílové sekvence	Použijte vhodnou kontrolu.
Buňky nebo tkáň nebyly fixovány správně	Optimalizujte fixační čas nebo aplikujte postfixační kroky popsaných v kapitole 12 „Pracovní postup“ v návodu <a href="#">ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit</a>
Nesprávná příprava teplem, natrávení, denaturace, hybridizace nebo teplota oplachu	Zkontrolujte teplotu u vše zařízení, u kterých je kalibrován teploměr
Proteolytická předběžná úprava není řádně provedena	Optimalizujte inkubační dobu pepsinu, Zvyšte nebo snižte.
Odpařování sondy	Při použití hybridizéru, je nutné použít mokré proužky / nádrže naplněné vodou. Při použití hybridizační pece, vhlké komoty, by mělo být krycí sklíčko zcela uzavřené, např. Fixogum, aby se zabránilo vysychání vzorků během hybridizace
Příliš nízká koncentrace promývacího pufru	Zkontrolujte koncentraci promývacího pufru
Staré odvodňovací roztoky	Připravte čerstvé odvodňovací roztoky.
Špatné nastavení fluorescenčního mikroskopu	Nastavte správně
IPoužití nesprávného setu filtrů	Použijte set filtrů, které jsou odpovídající fluochromům próby. <i>Trojité filtry poskytují méně světla v porovnání s jednoduchými nebo duálními filtry. Navíc signály se mohou při použití trojitého filtru jevit bledší.</i>
Poškození próby světlem	Hybridizační a promývací kroky provádějte ve tmě.

### Zkřížené hybridizační signály, šum na pozadí

Možná příčina	Řešení
Nekompletní odparafinování	Používejte čerstvé roztoky; zkontrolovat délku odparafinování
Příliš silné natrávení	Zkorte inkubaci s pepsinem.
Příliš velký objem próby na plochu vzorku	Snižte objem próby na řez, rozmístujte próbu po kapkách, abyste se vyhnuli příliš vysoké místní koncentraci.
Preparáty jsou vychladlé na pokojovou teplotu před hybridizací	Přenešte preparáty krátce do 37 °C
Příliš vysoká koncentrace promývacího pufru	Zkontrolujte koncentraci promývacího pufru.

Oplachovací teplota po hybridizaci je příliš nízká	Zkontrolujte teplotu a zvýšte ji, pokud je to nutné
Vysušení vzorků mezi jednotlivými kroky inkubace	Zabraňte vysušení pomocí přilepení krycího sklíčka a provádění inkubace ve vlhkém prostředí.

**Poškozená morfologie**

Možná příčina	Řešení
Buňky nebo tkáň nebyly fixovány správně	Optimalizujte fixační čas nebo aplikujte postfixační kroky popsány v kapitole 12 „Pracovní postup“ v návodu <a href="#">ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit</a>
Příprava natrávením není provedena správně	Optimalizujte dobu inkubace s pepsinem, zkráťte nebo prodlužte, je-li potřeba
Nedostatečné oschnutí preparátu na vzduchu před aplikací próby	Prodlužte osušení.

**Překrývání jader**

Možná příčina	Řešení
Nevhodná tloušťka tkáňových řezů	Připravte 2-4 $\mu\text{m}$ microtomové řezy.

**Vzorek uplavává ze sklíčka**

Možná příčina	Řešení
Nevhodný povrch sklíčka	Použijte vhodná sklíčka.
Natrávení je příliš silné	Snižte inkubační dobu pepsinu

**Slabé barvení**

Možná příčina	Řešení
Nízká koncentrace roztoku DAPI	Používejte DAPI/DuraTect-Solution (ultra) (Prod. No. MT-0008-0.8)
Příliš krátká doba inkubace	Prodlužte dobu inkubace s DAPI.

**18. Literatura**

- Aman P, et al. (1992) *Genes Chromosomes Cancer* 5: 278-85.
- Andersson M, et al. (2010) *BMC Cancer* 10: 249-58.
- Germano G, et al. (2010) *Cancer Res* 70: 2235-44.
- Kievits T, et al. (1990) *Cytogenet Cell Genet* 53: 134-6.
- Meis-Kindblom JM, et al. (2001) *Virchows Arch* 439: 141-51.
- Panagopoulos I, et al. (1994) *Cancer Res* 54: 6500-3.
- Ron D, Habener JF (1992) *Genes Dev* 6: 439-53.
- Wilkinson DG: *In Situ Hybridization, A Practical Approach*, Oxford University Press (1992) ISBN 0 19 963327 4.

Naši experti jsou Vám k dispozici zodpovědět Vaše otázky. Prosím kontaktuje [helptech@zytovision.com](mailto:helptech@zytovision.com)



ZytoVision GmbH  
Fischkai 1  
27572 Bremerhaven/Německo  
Telefon: +49 471 4832-300  
Fax: +49 471 4832-509  
[www.zytovision.com](http://www.zytovision.com)  
Email: [info@zytovision.com](mailto:info@zytovision.com)

**Ochranná známka:**

ZytoVision® a ZytoLight® jsou pod ochrannou známkou ZytoVision GmbH.