



ZytoLight

SPEC ERBB2/CEN 17 Dual Color Probe Kit

REF	Z-2020-5	Σ	5
REF	Z-2020-20	Σ	20

Floresan *in situ* hibridizasyon (FISH) ile ERBB2 gen amplifikasyonlarının ve 17. kromozom alfa uydularının kalitatif tespiti için



Vücut dışında kullanılan (*in vitro*) tıbbi tanı cihazı
98/79/EC AB Yönetmeliğine göre

1. Kullanım amacı

ZytoLight SPEC ERBB2/CEN 17 Dual Color Probe Kit insan meme kanseri veya mide kanseri dokuları gibi formalin-fikse, parafine gömülü örneklerde floresan *in situ* hibridizasyon (FISH) ile ERBB2 gen amplifikasyonlarının kalitatif tespitinde ve de 17. kromozom alfa uydularının tespitinde kullanılmak içindir.

Sonuçların yorumlanması hastanın diğer klinik ve patolojik verileri dikkate alınarak hastanın klinik geçmişi kapsamında yetkin bir patolojist tarafından yapılmalıdır.

2. Klinik bağlantısı

ERBB2 geni (HER2 ve NEU olarak da bilinir) 17q12 kromozom bölgesinde yer alır ve bir hücrel büyüme faktörü reseptörü olarak çalışan, 185-190 kDa'luk bir transmembran glikoproteini olan p185'i kodlar. p185 proteini aynı zamanda EGFR (ERBB1), ERBB3 (HER3) ve ERBB4 (HER4)'ün de bulunduğu RTK (reseptör tirozin kinaz) üst ailesinin EGFR (epidermal büyüme faktörü reseptörü) alt grubundandır. Tüm meme kanseri örneklerinin yaklaşık %20'sinde gözlenen proto-onkogen ERBB2'nin amplifikasyonu hastalığın zayıf prognozu ile ilişkilendirilmiştir. Over kanseri, mide kanseri ve tükürük bezi karsinomları gibi çeşitli diğer malin neoplazmlarda benzer sonuçlar alınmıştır.

3. Test prensibi

Floresan *in situ* hibridizasyon (FISH) tekniği hücre preparatlarında spesifik nükleik asit dizilerinin tespit edilmesine ve görüntülenmesine izin verir. FISH problemleri denen floresan işaretli DNA fragmentleri ve bunların preparatlardaki komplementer hedef DNA iplikleri birlikte denatüre edilir ve sonra da hibridizasyon sırasında kaynaşmaları sağlanır. Daha sonra da, spesifik olmayan ve bağlanma yapmayan prob fragmentleri güçlü yıkama adımları ile ortadan kaldırılır. DAPI ile DNA'nın zit boyanmasının ardından, hibridize olmuş prob fragmentleri, FISH prob fragmentlerinin doğrudan işaretlendiği florokromlara spesifik eksitasyon ve emisyon filtreleri bulunan bir floresan mikroskobu ile görüntülenir.

4. Sağlanan reaktifler

ZytoLight SPEC ERBB2/CEN 17 Dual Color Probe Kit iki şekilde bulunur ve şunları içerir:

Kod	Bileşen	Miktar		Ambalaj
		5	20	
PT1	Heat Pretreatment Solution Citric	150 ml	500 ml	Vidalı kapaklı şişe (büyük)
ES1	Pepsin Solution	1 ml	4 ml	Damlalıklı şişe, beyaz kapaklı
WB1	Wash Buffer SSC	210 ml	560 ml	Vidalı kapaklı şişe (büyük)
PL8	ZytoLight SPEC ERBB2/CEN 17 Dual Color Probe	0.05 ml	0.2 ml	Reaksiyon kabı, kırmızı kapaklı
WB2	25x Wash Buffer A	50 ml	2x50 ml	Vidalı kapaklı şişe (orta boy)
MT7	DAPI/DuraTect-Solution	0.2 ml	0.8 ml	Reaksiyon kabı, mavi kapak
	Kullanma Kılavuzu	1	1	

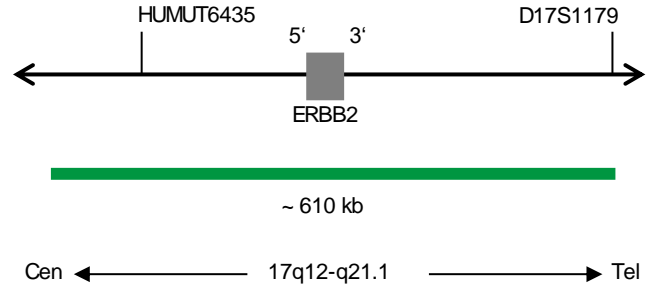
Z-2020-5 (5 test): ES1, PL8 ve MT7 bileşenleri 5 reaksiyon için yeterlidir. WB2 bileşeni her biri 70 ml olan 5x3 boyama kabı için yeterlidir. PT1 bileşeni her biri 70 ml olan 2 boyama kabı için yeterlidir. WB1 bileşeni her biri 70 ml olan 3 boyama kabı için yeterlidir.

Z-2020-20 (20 test): ES1, PL8 ve MT7 bileşenleri 20 reaksiyon için yeterlidir. WB2 bileşeni her biri 70 ml olan 11x3 boyama kabı için yeterlidir. PT1 bileşeni her biri 70 ml olan 7 boyama kabı için yeterlidir. WB1 bileşeni her biri 70 ml olan 8 boyama kabı için yeterlidir.

ZytoLight SPEC ERBB2/CEN 17 Dual Color Probe Kit (PL8) şunları içerir:

- ZyGreen (eksitasyon 503 nm/emisyon 528 nm) işaretli polinükleotidler (~10.0 ng/μl), 17q12-q21.1* (chr17:37,572,531-38,181,308) konumunda bulunan ERBB2 gen bölgesini içeren dizileri hedef alır (bkz. Şekil 1).
- ZyOrange (eksitasyon 547 nm/emisyon 572 nm) işaretli polinükleotidler (~1.5 ng/μl), 17p11.1-q11.1 konumunda bulunan, 17. kromozomun alfa uydusu sentromer bölgesi D17Z1'e spesifik dizileri hedef alır (bkz. Şekil 1).
- Formamid tabanlı hibridizasyon tamponu

*Human Genome Assembly GRCh37/hg19'a göre.



Şekil 1: SPEC ERBB2 Probe yapısı (ölçekli değildir)

5. Gerekli diğer malzemeler

- Pozitif ve negatif kontrol örnekleri
- Mikroskop lamları, pozitif yüklü
- Su banyosu (37°C, 98°C)
- Hibridizasyon cihazı veya sıcak levha
- Hibridizasyon cihazı veya hibridizasyon etüvünde nemli kutu
- Ayarlanabilir pipetler (10 μl, 25 μl)
- Boyama kapları veya banyoları
- Zaman Sayacı
- Kalibre edilmiş termometre
- Etanol veya reaktif dereceli alkol
- Ksilen
- Deiyonize veya distile su
- Lamel (22 mm x 22 mm, 24 mm x 60 mm)
- Lastik yalıtım solüsyonu, örn., Fixogum Rubber Cement (Ürün No. E-4005-50/-125) veya benzeri
- Uygun donanımlı floresan mikroskobu (400-1000x)

- Floresan mikroskobu için onaylanmış immersiyon yağı
- Uygun filtre setleri

6. Saklama ve kullanma koşulları

Kitin bileşenleri 2-8°C'de saklanmalıdır. Ayrıca, DAPI/DuraTect-Solution (MT7) ve prob solüsyonu (**PL8**) ışıktan koruyarak saklanmalıdır. Bileşenleri kullandıktan sonra hemen saklama koşullarına ulaştırın. Bu saklama koşullarına uyulursa kit en azından etiketi üzerinde yazılı son kullanma tarihine kadar performans kaybı olmaksızın çalışır. Reaktifleri etiketleri üzerinde belirtilen son kullanma tarihlerinden sonra kullanmayın.

7. Uyarılar ve önlemler

- Kullanmadan önce kullanma kılavuzunu okuyun!
- Son kullanma tarihi gelen ürünleri kullanmayın!
- Bu ürün sağlığa zararlı ve potansiyel olarak enfeksiyöz maddeler içerir (düşük konsantrasyonlarda ve hacimlerde). Reaktiflere doğrudan temas etmekten sakının. Uygun önlemleri alın (tek kullanımlık eldiven, koruyucu gözlük ve laboratuvar giysisi giyin)!
- Reaktifler cilt ile temas ederse cildi derhal bol miktarda su ile yıkayın!
- Profesyonel kullanıcılar için istedikleri takdirde ulaşabilecekleri bir güvenlik bilgi formu bulunmaktadır.
- Reaktifleri tekrar kullanmayın.
- Örnekler arasında çapraz kontaminasyon olmasından sakının, aksi halde hatalı sonuçlara yol açılabilir.
- Hibridizasyon ve yıkama adımları sırasında örneklerin kurumasına izin verilmemelidir!
- Prob (**PL8**) ve DAPI/DuraTect-Solution (MT7) uzun süreli olarak ışığa, özellikle de güçlü ışığa maruz kalmamalıdır, yani, tüm adımlar mümkün olduğu ölçüde karanlıkta ve/veya ışık geçirmez kutular içinde yürütülmelidir!

PL8 için zararlılık ve önlem ifadeleri:

Zararlılık belirleyici bileşen Formamid'tir.



Tehlike

H351	Kansere yol açma şüphesi var.
H360FD	Üremeye zarar verebilir. Doğmamış çocukta hasara yol açabilir.
H373	Uzun süreli veya tekrarlı maruz kalma sonucu organlarda hasara yol açabilir.
P201	Kullanmadan önce özel talimatları okuyun.
P202	Bütün önlem ifadeleri okunup anlaşılmadan elleçlemeyin.
P260	Tozunu/dumanını/gazını/sisini/buharını/spreyini solumayın.
P280	Koruyucu eldiven/koruyucu kıyafet/göz koruyucu/yüz koruyucu kullanın.
P308+P313	Maruz kalınma veya etkileşme halinde İSE: Tıbbi yardım/bakım alın.
P405	Kilit altında saklayın.

PT1, WB1 ve WB2 için zararlılık ve önlem ifadeleri:

Zararlılık belirleyici bileşen 5-chloro-2-methyl-4-isothiazolin-3-one [EC no. 247-500-7] ve 2-methyl-2H-isothiazol-3-one [EC no. 220-239-6] (3:1) maddelerinin karışımıdır.



Uyarı

H317	Alerjik cilt reaksiyonlarına yol açar.
P261	Tozunu/dumanını/gazını/sisini/buharını/spreyini solumaktan kaçının.
P272	Kirlenmiş kıyafetleri işyeri dışına çıkarmayın.
P280	Koruyucu eldiven/koruyucu kıyafet/göz koruyucu/yüz koruyucu kullanın.
P302+P352	DERİ İLE TEMAS HALİNDE İSE: Bol sabun ve su ile yıkayın.
P333+P313	Ciltte tahriş veya kaşıntı söz konusu ise: Tıbbi yardım/müdahale alın.
P362+P364	Kirlenmiş giysilerinizi çıkarın ve yeniden kullanmadan önce yıkayın.

8. Sınırlamalar

- Yalnızca vücut dışı (*in vitro*) tıbbi tanı amaçlı kullanım içindir.
- Yalnızca profesyonel kullanım içindir.
- Herhangi bir pozitif boyanmanın veya boyanma olmamasının klinik yorumlaması başka tanı testleri ile birlikte klinik geçmiş, morfoloji ve diğer histopatolojik kriterler kapsamında yapılmalıdır. Preparatın boyanmasında kullanılan FISH problemleri, reaktifler, tanı panelleri ve yöntemleri hakkında bilgi sahibi olmak yetkin bir patoloğun sorumluluğudur. Boyama işlemi onaylı ve lisanslı bir laboratuvarında, boyanmış lamaların incelenmesinden sorumlu olan ve pozitif ve negatif kontrollerin yeterliliğini garanti eden bir patoloğun gözetiminde yapılmalıdır.
- Örneğin boyanması, özellikle de sinyalin yoğunluğu ve zemin boyanması, örneğin boyamadan önce geçtiği işlem ve hazırlık süreçlerine bağlıdır. Kötü fiksasyon, dondurma, çözme, yıkama, kurutma, ısıtma, kesit alma veya diğer örneklerle ya da sıvılarla kontamine etme artefaktlara veya yanlış sonuçlara yol açabilir. Tutarsız sonuçlar fiksasyon ve gömme yöntemlerindeki değişikliklerden ve de örneğin kendi içinde olan düzensizliklerden meydana gelebilir.
- Prob yalnızca 4. "Sağlanan reaktifler" bölümünde tanımlanan lokusların tespit edilmesi için kullanılmalıdır.
- Ürünün performansı bu kullanma kılavuzunda tanımlanan prosedürler kullanılarak doğrulanmıştır. Bu prosedürlerde yapılan değişiklikler performansı değiştirebilir ve doğrulanması kullanıcı tarafından yapılmalıdır.

9. Etkileşimli maddeler

Örnek içinde bulunan alyuvarlar otofloresan gösterebilir ve sinyalin tanınmasına engel olabilir.

Aşağıdaki fiksatifler FISH ile uyumlu değildir:

- Bouin's fiksatif
- B5 fiksatif
- Asidik fiksatifler (örn., pikrik asit)
- Zenker's fiksatif
- Alkoller (tek başına kullanıldığında)
- Civa klorür
- Formaldehit/çinko fiksatif
- Hollande's fiksatif
- Tamponsuz formalin

10. Örneklerin hazırlanması

Öneriler:

- Oda sıcaklığında 24 saat %10 nötral tamponlu formalin ile fiksasyon (18-25°C).
- Örnek büyüklüğü $\leq 0.5 \text{ cm}^3$.
- En üst kalitede parafin kullanın.
- Gömme işlemi 65°C'den daha düşük sıcaklıklarda yapılmalıdır.
- Mikrotom ile 2-4 μm kalınlığında kesitler alın.
- Pozitif yüklü mikroskop lamaları kullanın.
- 50-60°C'de 2-16 saat fikse edin.

11. Ürünün kullanıma hazırlanması

25x Wash Buffer (WB2) 12. "Çalışma prosedürü" maddesine göre önceden hazırlanmalıdır. Kiti diğer tüm reaktifleri kullanıma hazırdır. Yeniden sulandırmaya, karıştırmaya veya dilüsyon yapmaya gerek yoktur. Kullanmadan önce probun oda sıcaklığına (18-25°C) ulaşmasına izin verin, ışıktan koruyun. Tüpü açmadan önce vorteks ile çalkalayın ve kısaca spin edin.

12. Çalışma prosedürü

12.1 Birinci gün

Hazırlık adımları

- (1) İki etanol serisi hazırlayın (%70, %90 ve %100 etanol solüsyonları): %100 etanolü deiyonize veya distile su ile seyreltin. Bu solüsyonlar uygun kaplarda saklanabilir ve yeniden kullanılabilir.
- (2) Heat Pretreatment Solution Citric (PT1): 98°C'ye ısıtın.
- (3) Wash Buffer SSC (WB1): Oda sıcaklığına getirin.
- (4) ZytoLight FISH Probe: Kullanmadan önce oda sıcaklığına getirin; ışıktan koruyun.

Fiksasyon sonrası adım uygulanırken isteğe bağlı:

(Doku fiksasyonu optimal değilse bunun yapılması önemle tavsiye edilir) Formaldehide Dilution Buffer Set (PT-0006-100) kullanarak %1 Formaldehit solüsyonu hazırlayın.

Ön işlemler (parafin giderme/roteoliz)

- (1) Lamaları 70°C'de 10 dakika ısıtın (örn: bir sıcak levha üzerinde).
- (2) Lamaları ksilen içinde 2x10 dakika inkübe edin.
- (3) Her birinde 5 dakika olmak üzere %100, %100, %90 ve %70 etanolde inkübe edin.
- (4) Deiyonize veya distile su ile 2x2 dakika yıkayın.
- (5) 98°C'ye önceden ısıtılmış Heat Pretreatment Solution Citric (PT1) içinde 15 dakika inkübe edin.

Bir boyama kabında sekiz adetten fazla lam kullanılmamasını öneririz.

- (6) Lamaları hemen deiyonize veya distile suya aktarın, 2x2 dakika yıkayın, suyunu üzerinden akıtın veya emdirerek alın.
- (7) Örnekler Pepsin Solution (ES1) uygulayın (damlatarak) ve bir nemli kap içinde 37°C'de 15 dakika inkübe edin.

Fiksasyonun yapısı ve süresi, kesitlerin kalınlığı ve dokuların/hücrelerin yapısı gibi birçok faktöre bağlı olarak farklı inkübasyon süreleri gerekebilir. Bir inkübasyon rehberi olarak doku örnekleri için 2-30 dakika, hücre örnekleri için 2-15 dakika inkübasyon süreleri öneririz. Bir genel kural olarak, proteoliz için optimum sürenin ön denemeler ile belirlenmesini öneririz.

- (8) Wash Buffer SSC (WB1) ile 5 dakika yıkayın.

Fiksasyon sonrası adım uygulanırken isteğe bağlı:

Lamaları %1 Formaldehit solüsyonunda 15 dakika inkübe edin ve ardından Wash Buffer SSC (WB1) ile 5 dakika yıkayın.

- (9) Deiyonize veya distile suda 1 dakika yıkayın.
- (10) Dehidrasyon: her birinde 1 dakika olmak üzere %70, %90 ve %100 etanol ile yapın.
- (11) Kesitleri havada kurutun.

Not: Kesitlerin nemli kalması sinyal yoğunluğunu azaltabileceği ve/veya dokunun morfolojisini etkileyebileceği için prob uygulamasından önce kesitleri tamamen kuruttuğunuzdan emin olun.

Denatürasyon ve hibridizasyon

- (1) Ön işlemi yapılmış olan her örneğin üzerine 10 μl ZytoLight SPEC ERBB2/CEN 17 Dual Color Probe (PL8) uygulayın.

Probun uzun süre ışığa maruz kalmasından sakının.

- (2) Örnekleri 22 mm x 22 mm boyutlarında bir lamel ile kapatın (hava kabarcığı bırakmadan) ve lamelin yalıtımını sağlayın.

Yalıtım için lastik solüsyonu (örn., Fixogum) kullanılmasını öneririz.

- (3) Lamaları bir sıcak levha üzerine ya da bir hibridizasyon cihazına yerleştirin ve örnekleri 75°C'de 10 dakika denatüre edin.
- (4) Lamaları bir nemli kutuya aktarın ve 37°C'de (örn. bir hibridizasyon etüvünde) gece boyu hibridize edin.

Hibridizasyon aşamasında örneklerin kurumaması gerekir.

12.2 İkinci gün

Hazırlık adımları

- (1) 1x Wash Buffer A hazırlanması: 1 birim 25x Wash Buffer A (WB2) solüsyonunu 24 birim deiyonize veya distile su ile seyreltin. Üç adet boyama kabını 1x Wash Buffer A ile doldurun ve kullanmadan önce 37°C'ye ısıtın.
- (2) DAPI/DuraTect-Solution (MT7): Kullanmadan önce oda sıcaklığına getirin; ışıktan koruyun.

Hibridizasyon sonrası ve tespit

- (1) Lastik solüsyonunu veya yapıştırıcıyı dikkatlice sökün.
- (2) 37°C'deki 1x Wash Buffer A içinde 1-3 dakika tutarak lameli çıkarın.
- (3) 37°C'deki 1x Wash Buffer A içinde 2x5 dakika yıkayın.

1x Wash Buffer A önceden ısıtılmalıdır. Gerekirse bir termometre ile sıcaklığını kontrol edin.

- (4) Lamaları her birinde 1 dakika olmak üzere %70, %90 ve %100 etanol içinde inkübe edin.
- (5) Örnekleri ışıktan korunaklı şekilde havada kurutun.
- (6) Lamalara pipetle 25 μl DAPI/DuraTect-Solution (MT7) uygulayın. Hava kabarcığı kalmamasına dikkat ederek örnekleri bir lamel ile (24 mm x 60 mm) kapatın. 15 dakika karanlıkta inkübe edin.

Kesilerek açıklığı genişletilmiş bir pipet ucu kullanmak pipetleme işlemini kolaylaştırabilir. Işığa uzun süre maruz kalmasından sakının.

- (7) Lamı karanlıkta muhafaza edin. Uzun süre saklanmak istenirse 2-8°C'de saklanmalıdır.
- (8) Örnek materyalinin değerlendirilmesi floresan mikroskobu ile yapılır. Aşağıdaki dalga boyu aralığındaki filtre setleri gereklidir:

Floresan boya	Eksitasyon	Emisyon
ZyGreen	503 nm	528 nm
ZyOrange	547 nm	572 nm

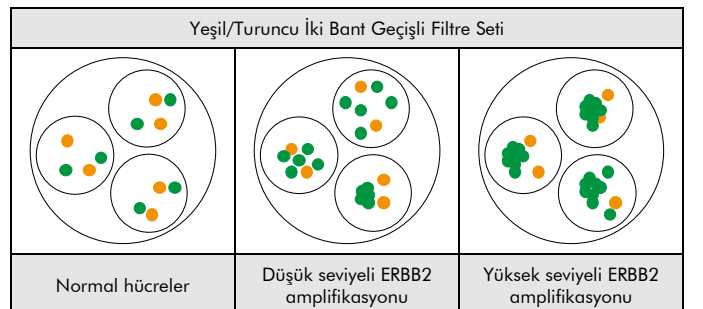
13. Sonuçların yorumlanması

Uygun filtre setleri kullanıldığında probun hibridizasyon sinyalleri yeşil (ERBB2 gen bölgesi) ve turuncu (CEN 17) olarak gözlenir.

Normal durum: Normal hücrelerin veya ERBB2 gen bölgesini içeren bir amplifikasyonu olmayan hücrelerin interfazlarında iki yeşil ve iki turuncu sinyal gözlenir (bkz. Şekil 2).

Anormal durum: ERBB2 gen bölgesinde amplifikasyon olan hücrelerde daha fazla sayıda yeşil sinyal veya yeşil sinyal kümelenmeleri gözlenir (bkz. Şekil 2).

Üst üste gelen sinyaller sarı renkli sinyaller olarak görülebilir.



Şekil 2: Normal ve anormal hücre çekirdeklerinde beklenen sonuçlar

Bazı anormal örneklerde yukarıda belirtilenden farklı bir sinyal modeli oluşturabilen başka sinyal dağılımları gözlenebilir ve bu varyant yeniden düzenlenmelerini gösterir. Beklenmeyen sinyal modelleri daha fazla araştırılmalıdır.

Lütfen dikkat edin:

- Kromatinin yoğunluğunu kaybetmesinden dolayı tek FISH sinyalleri küçük kümeler gibi görünebilir. Bu yüzden, aralarında 1 sinyal çapından daha düşük veya ona eşit mesafe bulunan aynı büyüklükteki iki veya üç sinyal tek sinyal sayılmalıdır.
- Üst üste olan hücre çekirdeklerini değerlendirmeyin.
- Aşırı sindirilmiş hücre çekirdeklerini (çekirdek içinde görülen karanlık alanlar sayesinde belli olur) saymayın.
- Güçlü otofloresan gösteren hücre çekirdeklerini saymayın; bunlar sinyal tanınmasına engel olurlar.
- Negatif veya spesifik olmayan bir sonuç çok sayıda etken sebebiyle meydana gelebilir (17. Bölüme bakınız).
- Sonuçları doğru yorumlamak için kullanıcı bu ürünü tanı prosedürlerinde kullanmadan önce ulusal ve/veya uluslar arası yönergelerle göre doğrulamalıdır.

14. Önerilen kalite kontrol prosedürleri

İşlenen örneklerin ve test reaktiflerinin doğru performans gösterdiklerini izlemek için her deneye iç ve dış kontroller dahil edilmelidir. İç ve/veya dış kontroller uygun boyanma göstermezse hasta örnekleri ile alınan sonuçlar geçersiz kabul edilmelidir.

İç kontrol: Örnek içindeki normal sinyal modeli gösteren neoplastik olmayan hücreler, örn., fibroblastlar.

Dış kontrol: Doğrulanmış pozitif ve negatif kontrol örnekleri.

15. Performans özellikleri

Doğruluk: Proben hibridizasyon lokasyonu karyotip olarak normal bir erkeğin metafaz yaymalarında değerlendirilmiştir. Test edilen tüm örneklerde prob yalnızca beklenen lokuslara hibridize olmuştur. Başka sinyal veya çapraz-hibridizasyon gözlenmemiştir. Bu yüzden doğruluk %100 olarak hesaplanmıştır.

Analitik duyarlılık: Analitik duyarlılık değerlendirmesinde prob, karyotip olarak normal erkeklerin metafaz yaymalarında değerlendirilmiştir. Test edilen tüm örneklerde tüm hücre çekirdeklerinde beklenen normal sinyal modeli gözlenmiştir. Bu yüzden analitik duyarlılık %100 olarak hesaplanmıştır.

Analitik özgüllük: Analitik özgüllük değerlendirmesinde prob, karyotip olarak normal erkeklerin metafaz yaymalarında değerlendirilmiştir. Test edilen tüm örneklerde tüm sinyaller yalnızca beklenen hedef lokuslara hibridize olmuş, başka lokusa olmamıştır. Bu yüzden analitik özgüllük %100 olarak hesaplanmıştır.

16. Atık bertarafı

Reaktiflerin bertarafı yerel düzenlemelere uygun olarak yapılmalıdır.

17. Sorun giderme

Çalışma talimatlarına uyulmaması hatalı sonuçların alınmasına veya sonuç alınamamasına sebep olabilir.

Zayıf sinyaller veya hiç sinyal bulunmaması

Olası sebep	Önlem
Hedef dizi bulunmuyor	Uygun kontroller kullanın
Hücre veya doku örneği doğru fikse olmamış	Fiksasyon süresini ve fiksatif optimize edin veya <u>ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit</u> kullanma kılavuzunun "çalışma prosedürü" kısmında anlatılan fiksasyon sonrası adımı uygulayın
Isı ön işlemi, proteoliz, denatürasyon, hibridizasyon veya güçlü yıkama sıcaklığı doğru değil	Kullanılan tüm teknik araçların sıcaklığını kalibre edilmiş bir termometre ile kontrol edin

Proteolitik ön işlem doğru yapılmamış	Pepsin inkübasyon süresini optimize edin, gerekirse artırın veya azaltın
Prob buharlaşması	Bir hibridizasyon cihazı kullanırken ıslak şeritlerin / su dolu haznelerin kullanılması zorunludur. Bir hibridizasyon etüvü kullanırken bir nemli kutunun kullanılması gerekir. Ayrıca, hibridizasyon sırasında örneğin kurumasını önlemek için lamel iyice yalıtılmalıdır (örn. Fixogum ile)
Çok düşük konsantrasyonlu güçlü yıkama tamponu	Güçlü yıkama tamponunun konsantrasyonunu kontrol edin
Eski dehidrasyon solüsyonları	Taze dehidrasyon solüsyonları hazırlayın
Floresan mikroskopu yanlış ayarlanmış	Doğru ayarlayın
Uygun olmayan filtre setleri kullanılmış	Proben florokromlarına uygun filtre setleri kullanın. <i>Üç bant geçişli filtre setleri tek veya iki bant geçişli filtrelere göre daha az ışık sağlar. Sonuç olarak, bu üç bant geçişli filtre setleri kullanıldığında sinyaller daha zayıf görünebilir</i>
Probların/floforların ışıktan zarar görmesi	Hibridizasyon ve yıkama adımlarını karanlıkta yapın

Çapraz hibridizasyon sinyalleri; kötü zemin

Olası sebep	Önlem
Parafin giderme tamamlanmamış	Taze solüsyonlar kullanın; parafin giderme işleminin süresini kontrol edin
Proteolitik ön işlem çok güçlü	Pepsin inkübasyon süresini azaltın
Alana düşen prob hacmi çok yüksek	Örneğe/alana düşen prob hacmini azaltın, bir yerde fazla olmasını önlemek için probu damlatarak dağıtın
Lamlar hibridizasyondan önce oda sıcaklığına soğutulmuş	Lamları çabucak 37°C'ye geçirin
Güçlü yıkama tamponunun konsantrasyonu çok yüksek	Güçlü yıkama tamponunun konsantrasyonunu kontrol edin
Hibridizasyonu takip eden yıkamanın sıcaklığı çok düşük	Sıcaklığı kontrol edin; gerekirse yükseltin
İnkübasyon adımları arasında örnekler dehidre olmuş	Lamların yalıtımını sağlayarak ve inkübasyonu nemli ortamda yaparak dehidrasyon olmasını önleyin

Doku morfolojisi bozulmuş

Olası sebep	Önlem
Hücre veya doku örneği doğru fikse olmamış	Fiksasyon süresini ve fiksatif optimize edin veya <u>ZytoLight FISH-Tissue Implementation Kit</u> kullanma kılavuzunun "çalışma prosedürü" kısmında anlatılan fiksasyon sonrası adımı uygulayın
Proteolitik ön işlem doğru yapılmamış	Pepsin inkübasyon süresini optimize edin, gerekirse artırın veya azaltın
Proben uygulanmasından önce yeterli kurutma yapılmamış	Havada kuruma süresini uzatın

Hücre çekirdekleri üst üste gelmiş

Olası sebep	Önlem
Doku kesitlerinin kalınlıkları uygun değil	2-4 µm kalınlığında mikrotom kesitleri alın

Örnek lama iyi yapılmamış

Olası sebep	Önlem
Lamanın kaplaması uygun değil	Uygun lamalar kullanın
Proteolitik ön işlem çok güçlü	Pepsin inkübasyon süresini düşürün

Zayıf zıt boyanma

Olası sebep	Önlem
DAPI solüsyonunun konsantrasyonu düşük	<u>DAPI/DuraTect-Solution (ultra)</u> (Ürün No. MT-0008-0.8) kullanın
DAPI inkübasyon süresi çok kısa	DAPI inkübasyon süresini ayarlayın

18. Literatür

- Baselga J, et al. (1999) *Semin Oncol* 26: 78-83.
- Brunello E, et al. (2012) *Histopathology* 60: 482-8.
- Brunner K, et al. (2010) *Anal Quant Cytol Histol* 32: 78-89.
- Cochet A, et al. (2012) *J Nucl Med* 53: 512-20.
- Coussens L, et al. (1985) *Science* 230: 1132-9.
- Ettl T, et al. (2012) *Hum Pathol* 43: 921-31.
- Ettl T, et al. (2012) *Br J Cancer* 106: 719-26.
- Fasching P, et al. (2011) *BMC Cancer* 11: 486.
- Haas M, et al. (2011) *Virchows Arch* 458: 403-11.
- Hillig T, et al. (2012) *APMIS* 120: 1000-7.
- Humbert O, et al. (2012) *Ann Oncol* 23: 2572-7.
- Hwang CC, et al. (2011) *Histopathology* 59: 984-92.
- Hynes NE & Stern DF (1994) *Biochim Biophys Acta* 1198: 165-84.
- Jäger M, et al. (2009) *Cancer Res* 69: 4270-6.
- Kievits T, et al. (1990) *Cytogenet Cell Genet* 53: 134-6.
- Lang D, et al. (2008) *Diagn Pathol* 3: 49ff.
- Lehmann-Che L, et al. (2011) *Br J Cancer* 104: 1739-46.
- Ly M, et al. (2012) *Oncology* 83: 257-63.
- Moelans CB, et al. (2011) *Crit Rev Oncol Hematol* 80: 380-92.
- Oliveira-Costa JP, et al. (2011) *Diagn Pathol* 6: 73.
- Park JB, et al. (1989) *Cancer Res* 49: 6605-9.
- Parris TZ, et al. (2010) *Clin Cancer Res* 16: 3860-74.
- Perrone G, et al. (2012) *PLoS One* 7: e43110.
- Popescu NC, et al. (1989) *Genomics* 4: 362-6.
- Sassen A, et al. (2008) *Breast Cancer Res* 10: R2.
- Sassen A, et al. (2009) *Breast Cancer Res* 11: R50.
- Schindlbeck C, et al. (2010) *J Cancer Res Clin Oncol* 136: 1029-37.
- Slamon DJ, et al. (1987) *Science* 235: 177-82.
- Vollmann-Zwerenz A, et al. (2010) *Cytometry Part A* 77: 387-99.
- Voutsas IF, et al. (2013) *Int J Radiat Biol* 89: 319-25.
- Wilkinson DG: *In Situ Hybridization, A Practical Approach*, Oxford University Press (1992) ISBN 0 19 963327 4.

Uzmanlarımız sorularınızı yanıtlamaya hazırdır.
Lütfen helptech@zytovision.com adresine yazınız.



ZytoVision GmbH
Fischkai 1
27572 Bremerhaven/ Germany
Telefon: +49 471 4832-300
Faks: +49 471 4832-509
www.zytovision.com
E-postal: info@zytovision.com

Ticari markalar:

ZytoVision® ve ZytoLight® ZytoVision GmbH'nin ticari markalarıdır.