



A Sysmex Group Company



Kullanım Talimatları

REF: LPH 067-S / LPH 067

CLL PROFILER Kiti



YALNIZCA PROFESYONEL KULLANIM İÇİNDİR



www.cytocell.com

Daha fazla bilgi ve diğer diller şurada mevcuttur:www.ogt.com

Sınırlamalar

Bu cihaz, P53 (TP53), ATM ve D13S319 bölgelerini veya bu prob setindeki mavi klonun kapsadığı bölgeden daha büyük kazanımları içeren bu setteki kırmızı ve yeşil klonların kapsadığı bölgeden daha büyük genomik kayipları tespit etmek için tasarlanmıştır olup, 12 centromere kromozomu içerir. Bu bölge dışındaki genomik kazançlar/kayıplar veya bu bölgenin kısmi kazançları/kayıpları bu ürünü saptanamayabilir.

Bu test şunlar için kullanılmaz: bağımsız tanılama, prenatal test, popülasyon bazlı tarama, hasta başında test ya da kendi kendine test. Bu ürün yalnızca laboratuvar uzmanları tarafından kullanılması için üretilmiştir; tüm sonuçlar, diğer ilgili test sonuçları da göz önünde bulundurularak gereklî vasiyflara sahip personel tarafından yorumlanmalıdır.

Bu ürün, kullanım amacının dışında kalan numune tipleri ya da hastalık türlerinde kullanılması için valide edilmemiştir.

FISH sonuçlarının raporlanması ve yorumlanması, profesyonel uygulama standartlarıyla tutarlı olmalıdır ve diğer klinik vetanılama bilgilerini de göz önünde bulundurmamalıdır. Bu set, tanılama amaçlı diğer laboratuvar testlerine yardımcı olması için kullanılmalıdır. Yalnızca FISH sonuçlarına dayanarak tedavi başlatılmamalıdır.

Protokole bağlı kalınmaması performansı etkileyebilir ve yanlış pozitif/negatif sonuçlara neden olabilir.

Bu set, belirlenen kullanım amacının dışındaki amaçlarla kullanılması için valide edilmemiştir.

Kullanım Amacı

CytoCell CLL PROFILER Kiti, kronik lenfositik lösemili (KLL) hastalarдан alınan hematolojik olarak türetilmiş hücre süspansiyonlarıyla sabitlenmiş Carnoy çözeltisinde (3:1 metanol/asetik asit) bulunan kromozom 11 üzerindeki 11q22.3, kromozom 17 üzerindeki 17p13.1 bölgelerinde veya kromozom 13 üzerindeki 13q14.2-q14.3'te bulunan kromozomal silmeleri ve/veya kromozom 12 üzerindeki sentometrik bölgelerin kazançlarını tespit etmek için yerinde hibridizasyon (FISH) testinde kullanılan kalitatif, otomatik olmayan bir floresandır.

Endikasyonlar

Bu ürün, onaylanmış tanışal ve klinik bakım yollarında, P53 (TP53), ATM silme veya D13S319 silme durumu bilgisinin ve/veya kromozom 12 sentromer kazancının klinik yönetim için önemli olacağı, diğer klinik ve histopatolojik testlere ek olarak tasarlanmıştır.

Test Prensipleri

Floresan *in situ* hibridizasyonu (FISH), DNA dizilimlerinin metafaz kromozomlar üzerinde ya da sabit sitogenetik numunelerden alınan arafaz çekirdeklerde tespit edilmesine yardımcı olan bir tekniktir. Bu teknik, tüm kromozomları ya da tekli özgün dizilimleri melezleştiren DNA problemleri kullanır ve G bantlı sitogenetik analizin gücü bir yardımcıdır. Bu teknik, prenatal, hematolojik ve solid tümör kromozomal analizlerde temel bir araştırma aracı olarak kullanılabilir. Fiksasyon ve denatürasyonundan ardından, Hedef DNA komplementer bir dizilime sahip, benzer bir denature, floresan etiketli DNA probuna tavlanmaya hazır hale gelir. Melezlemeyi takiben, bağısız ve belirsiz bağlantı DNA probu kaldırılır ve DNA vizüalizasyon için karşı boyaya boyanır. Floresan mikroskop böylece hedef materyal üzerindeki melezlenmiş probun görüntülenmesini yapabilir.

Prob Bilgisi

Cytocell CLL PROFILER Kiti, kronik lenfositik lösemili (KLL) hastalarдан alınan periferik kan veya kemik iliği örneklerinde TP53, ATM ve D13S319 silmelerinin ve kromozom 12 sentromer sekanslarının kazanımlarının saptanması için tasarlanmıştır.

P53(TP53)/ATM Probe Combination

17p13.1'deki TP53 (*tümör proteini p53*) geni, en önemli tümör baskılıcı genlerden biridir. Genetik stabilitenin sürdürülmesinde temel rol alan güçlü bir transkripsiyon faktörü görevi de görür. KLL'li hastaların %10'unda TP53 kaybı bildirilmiştir ve bu hastalıkta en kötü prognostik işaretleyici olarak kabul edilir¹².

11q22.3'teki ATM (*ATM serin/threonin kinaz*) geni hücre hasarı yönetimine dahil olan önemli bir kontrol noktası genidir. İşlevi, hücredeki DNA hasarı seviyesini ölçmek ve DNA hasarı yanıt yoluna dahil edilen fosforil anahtar substratlarla onarmaya çalışmaktadır³. KLL'li hastaların %18'inde bildirilen ATM kaybı bu hastalıkta zayıf prognostik işaretleyicisi olarak kabul edilir⁴.

KLL'deki ATM/TP53 etkileşiminin analizi, TP53 ve ATM'nin lenf kanserinin proliferasyonunda önemli bir rol oynadığını göstermiştir⁵. ATM'nin, hasarlı hücrenin apoptozis (TP53'ün aracılık ettiği) tarafından imha edilmesini gerektirecek kadar büyük olması durumunda TP53 fosforilasyonunu artırdığı gösterilmiştir. ATM'nin silinmesi, bu kontrol noktası etkinliğini ve böylece TP53'ün etkinleştirilmesini ortadan kaldırır. Bu nedenle, TP53 varlığına rağmen hasarlı hücrelerin onarımı veya apoptozisi yapılmamıştır. ATM yokluğunda hasarlı hücrelerin proliferasyona devam etmesine izin verilir⁵.

D13S319/13qter/12cen Silme/Numaralandırma

13q14'ü etkileyen silmeler ayrıca kronik lenfositik lösemi (KLL)^{6,7,8} de en sık görülen yapısal genetik sapmalarıdır. Bu bozgenin %30-60'ında heterozigot olarak silindiği ve KLL'li hastaların %10-20'sinde homozigot olarak silindiği bulunmuştur⁹. Hayatta kalma oranının iki grup için benzer olduğu gösterilmiştir¹⁰. 13q14 silmeleri dan hastalar, diğer herhangi bir genetik lezyonun yokluğunda, çok düşük riskli olarak sınıflandırılır¹.

İki protein kodlamayan RNA geni, DLEU1 (*lenfositik lösemi 1'de silindi*) ve DLEU2 (*lenfositik lösemi 2'de silindi*) artı genetik işaretleyici D13S319, 13q14¹¹'in patojenik kritik bölgesini kapsar. DLEU1, 13q14 bölgesindeki en olası KLL ile ilişkili aday tümör baskılıcı gen olarak kabul edilir¹². Trizomi 12, KLL'de tekrarlayan bir anomalilik¹³, vakalarının %20'sinde görülür ve siklikla benzersiz sitogenetik aberasyon (trizomi 12'li vakaların %40-60'i)⁷ olarak görülür. Diğer herhangi bir genetik lezyonun yokluğunda, trizomi 12 düşük riskli olarak sınıflandırılır¹.

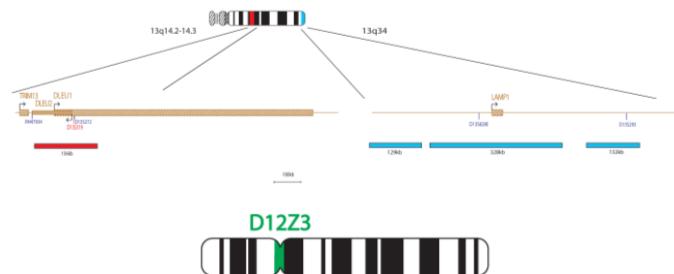
Prob Spesifikasyonu

D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe

D13S319, 13q14.2, Kırmızı

13qter, 13q34, Mavi

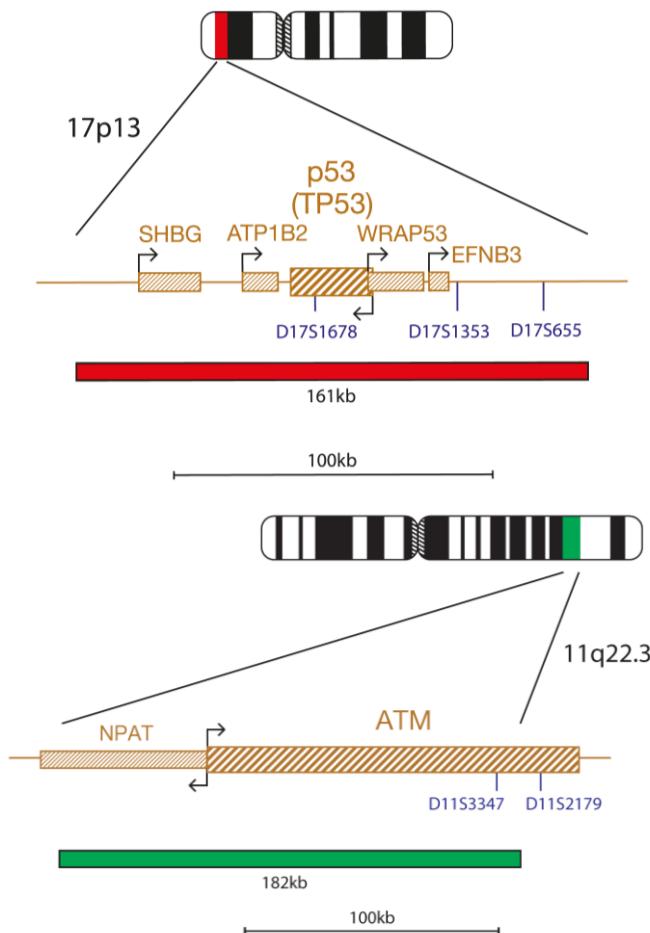
D12Z3, 12p11.1-q11.1, Yeşil



Kromozom 12 Alpha Satellite Probe, sentromerik tekrar sekansi D12Z3'ü tanyan yeşil renkle etiketlenmiş bir tekrar sekansi probudur. D13S319 probu, kırmızı olarak etiketlenmiş, DLEU1 geninin tamamını ve DLEU2 geninin çoğunluğunu ve D13S319, D13S272 ve RH47934 işaretçileini içeren 156kblik bir bölgeyi kapsar. Mavi renkle etiketlenmiş 13qter subtelomer spesifik prob, 13 kromozomunun tanımlanmasına olanak sağlar ve kontrol probu olarak işlev görür.

P53 (TP53)/ATM

P53, 17p13.1, Kırmızı
ATM, 11q22.3, Yeşil



P53 bileşeni, tüm P53 (TP53) genini ve yan bölgeleri içine alan kırmızı renkte etiketlenmiş bir 161kb probdan oluşur. ATM bileşeni, NPAT geninin telomerk ucunu ve D11S3347 işaretleyicisinin ötesinde ATM geninin santonmerik ucunu kapsayan yeşil renkte etiketli bir 182kb probdan oluşur.

Tedarik Edilen Materyaller

D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe:

Viyal başına 50µl (5 test) ya da viyal başına 100µl (10 test)

P53 (TP53)/ATM Probe:

Viyal başına 50µl (5 test) ya da viyal başına 100µl (10 test)

Problar, hibridizasyon çözeltisine (formamit; dekstran sülfat; salin-sodyum sitrat (SSS) karıştırılmış olarak tedarik edilir ve kullanıma hazırlıdır.

Karşıt Boya:

Viyal başına 150µl (15 test)

Karşıt boyaya, DAPI renk solması karşıtı karışımındır (ES: 0.125µg/ml DAPI (4,6-diamidino-2-fenilindol)).

Uyarılar ve Tedbirler

- Yalnızca *in vitro* tanılama amaçlıdır. Yalnızca profesyonel kullanım içindir.
- DNA problemleri ve DAPI karşıt boyasını kullanırken eldiven giyin.
- Prob karışımıları bir teratojen olan formamit içermektedir; buharı solumayın ya da cildinize temas ettirmeyin. Kullanırken özen gösterin; eldiven ve laboratuvar önlüğü giyin.
- DAPI'nın kanserojen potansiyeli vardır. Kullanırken özen gösterin; eldiven ve laboratuvar önlüğü giyin.
- Tüm tehlikeli malzemeleri, kurumuzun tehlikeli atık boşaltımı kılavuzuna göre boşaltın.
- Operatörler, kırmızı, mavi ve yeşil renkleri ayırt edebilmeli ve olmalıdır.
- Belirtilen protokol ve reaktiflere bağlı kalınmaması, performansı etkileyebilir ve yanlış pozitif/negatif sonuçlara neden olabilir.
- Bir prob diğer problemler seyreltilmemelidir ya da karıştırılmamalıdır.
- Protokolün ön denatürasyon aşaması sırasında 10µl prob kullanılmaması performansı etkileyebilir ve yanlış pozitif/negatif sonuçlara neden olabilir.

Muhafaza ve Kullanım

-15°C ile -15°C arasında bir dondurucuda muhafaza edilmelidir. Prob ve karıştır boyası şişeleri karanlık bir ortamda muhafaza edilmelidir.



Prob, normal kullanım sırasında deneyimlenen donma-çözülme çevrimleri sırasında istikrarlı kalır (bir çevrim, probun dondurucudan alınması ve tekrar dondurucuya koyulmasından oluşur) ve sürekli işığa maruz bırakılmasının ardından 48 saat kadar fotostabildir. İşığa ve sıcaklık değişimlerine maruz kalınmasının önüne geçmek için her türlü çaba sarf edilmelidir.

Gerekli Olan Fakat Tedarik Edilmemiş Teçhizat ve Malzemeler

Kalibre edilmiş teçhizat kullanılmalıdır:

- İstimali tabla (sert bir tabla ve 80°C'ye kadar doğru sıcaklık kontrolü)
- Kalibre edilmiş değişken hacimli mikropipet ve uç aralığı 1µl - 200µl
- Doğru sıcaklık kontrollünde (37°C ve 72°C) su banyosu
- Mikrosantrifü tüpler (0.5ml)
- Floresan mikroskop (Lütfen Floresan Mikroskop Önerisi bölümünü bakınız)
- Faz kontrast mikroskopu
- Temiz plastik, seramik ya da ısıya dayanıklı cam Coplin kavanozlar
- Forseps
- Kalibre edilmiş pH ölçüm cihazı (ya da pH 6.5 – 8.0 ölçübilen pH indikör şeritler)
- Nemli kap
- Floresan dereceli mikroskop lensi immersiyon yağı
- Tezgah üstü santrifüj
- Mikroskop lamları
- 24x24 lamel
- Zamanlayıcı
- 37°C inkubatör
- Kaçuk çözelti yapıştırıcı
- Vortex mikser
- Dereceli silindirler
- Manyetik karıştırıcı
- Kalibre edilmiş termometre

Tedarik Edilmeyen Tercihe Bağlı Teçhizat

- Sitogenetik kurutma kabini

Gerekli Olan Fakat Tedarik Edilmeyen Reaktifler

- 20x salin-sodyum sitrat (SSS) Çözeltisi
- %100 Etanol
- Tween-20
- 1M Sodyum Hidroksit (NaOH)
- 1M Hidroklorik asit (HCl)
- Aritilmiş su

Floresan Mikroskop Önerisi

Optimal vizüalizasyon için, 100 vat civarlı buharlı lamba ya da muadili bir lamba ve yağ immersiyonu planı apokromat objektiflerini (60/63x ya da 100x) kullanın. Bu prob setinde kullanılan florofor şu dalga boylarını eksite eder ve yayar:

Florofor	Eksitasyon _{maks} [nm]	Emisyon _{maks} [nm]
Mavi	418	467
Yeşil	495	521
Kırmızı	596	615

Yukarıda listelenen ses dalgalarını kapsayan eksitasyon ve emisyon filtrelerinin mikroskoba uygun olduğundan emin olun. Yeşil ve kırmızı floroforların optimal eş zamanlı vizüalizasyonu için, tübü DAPI/yeşil spektrum/kırmızı spektrum bant geçirici filtre ya da ikili yeşil/kırmızı spektrum bant geçirici filtre kullanın. Aqua spektrumun optimum şekilde görüntülenmesi için tek bant geçirilmiş bir su spektrum滤re veya yeşil, kırmızı ve aqua floroforların eş zamanlı görüntülenmesi için üçlü kırmızı spektrum/yeşil spektrum/aqua spektrum bant geçirici filtre kullanın.

Doğu şekilde çalıştığından emin olmak için, floresan mikroskopu kullanmadan önce kontrol edin. Floresan mikroskop uygundan ve düşük otomatik floresan için formüle edilmiş immersiyon yağı kullanın. DAPI renk solması önyeşili karışımı mikroskop immersiyon yağıyla karıştırılmakta kaçının. Bu, sinyalleri bozacak. Lamba ömrü ve filtrelerin yaşıyla ilgili olarak üreticilerin önerilerine riayet edin.

Numune Hazırlama

Etanol Çözeltisi

Takip eden oranları ve karışımları kullanarak %100 etanolü arıtmış su ile seyreltin:

- %70 Etanol - 7 birim %100 etanol ve 3 birim arıtmış su
- %85 Etanol - 8.5 birim %100 etanol ve 1.5 birim arıtmış su

Çözeltileri hava geçirmeyecek bir kaptı, 6 ay boyunca, oda sıcaklığında muhafaza edin.

Çözelti Hazırlama

Etanol Çözeltisi

Takip eden oranları ve karışımları kullanarak %100 etanolü arıtmış su ile seyreltin:

- %70 Etanol - 7 birim %100 etanol ve 3 birim arıtmış su
 - %85 Etanol - 8.5 birim %100 etanol ve 1.5 birim arıtmış su
- Çözeltileri hava geçirmeyecek bir kaptı, 6 ay boyunca, oda sıcaklığında muhafaza edin.

2xSSS Çözeltisi

1 birim 20xSSS Çözeltiyi 9 birim arıtılmış suyla seyreltin ve iyice karıştırın. pH'ı kontrol edin ve NaOH ya da HCl kullanarak pH 7.0 olarak ayarlayın. Çözeltiyi oda sıcaklığında, hava geçirmez bir kaptı, 4 haftaya kadar muhafaza edin.

0.4xSSS Çözeltisi

1 birim 20xSSS Çözeltiyi 49 birim arıtılmış suyla seyreltin ve iyice karıştırın. pH'ı kontrol edin ve NaOH ya da HCl kullanarak pH 7.0 olarak ayarlayın. Çözeltiyi oda sıcaklığında, hava geçirmez bir kaptı, 4 haftaya kadar muhafaza edin.

2xSSS, %0.05 Tween-20 Çözeltisi

1 birim 20xSSS Çözeltiyi 9 birim arıtılmış suyla seyreltin. Her 10 ml başına 5 μ l Tween-20 ekleyin ve iyice karıştırın. pH'ı kontrol edin ve NaOH ya da HCl kullanarak pH 7.0 olarak ayarlayın. Çözeltiyi oda sıcaklığında, hava geçirmez bir kaptı, 4 haftaya kadar muhafaza edin.

FISH Protokolü

(Not: Probyn ve karşı boyanın laboratuvar işıklarına maruz kalmamasına her zaman dikkat edin).

Lam Hazırlama

- Hücre numunesini cam mikroskoplam üzerine yerleştirin. Kurumaya izin verin. (**Sitogenetik bir kurutma kabini kullanırsanız tercihe bağlıdır:** lam üzerine damlatma sitogenetik kurutma kabının yapılmalıdır. Optimal hücre numunesi damlatma için, kabın yaklaşık 25°C'de ve %50 nemde işletilmelidir. Bir sitogenetik kurutma kabını mevcut değilse alternatif olarak bir davulbuz kullanın).
- Lamı 2 dakika boyunca, oda sıcaklığında ve ajitasyon olmadan 2xSSS içine daldırın.
- Bir etanol serisinde (%70, %85 ve %100), 2 dakika boyunca, oda sıcaklığında dehidrasyon yapın.
- Kurumaya izin verin.

Ön Denatürasyon

- Probu dondurucudan çıkartın ve oda sıcaklığında ısınmasını sağlayın. Kullanmadan önce, tüpleri kısa süre santrifüj edin.
- Prob çözeltisinin bir pipette karıştırıldığından ve çözeltinin eşit olarak dağıldığından emin olun.
- Test başına probtan 10 μ l alın ve bir mikrosantrifüj tüpüne aktarın. Kalan probu vakti kaybetmeden dondurucuya geri koyun.
- 5 dakikalık ön ısıtma için, probu ve numune lamını 37°C (+/- 1°C) ısıtmalı tabla üzerine koyun.
- Prob karışımından 10 μ l alıp hücre numunesi üzerine damlatın ve dikkatlice bir lamel uygulayın. Kauçuk çözelti yapıştırıcısıyla kapatın ve yapıştırıcının tamamen kurumasına izin verin.

Denatürasyon

- Lamı ısıtmalı tabla üzerinde 75°C'de (+/- 1°C), 2 dakika ısıtarak numuneyi ve probu eş zamanlı olarak denatüre edin.

Melezleştirme

- Lamı nemli, ışık geçirmez bir kap içinde, 37°C'de (+/- 1°C) bir gece bekletin.

Melezleme Sonrası Yıkamalar

- DAPI'yi dondurucudan çıkarın ve oda sıcaklığında ısınmasını sağlayın.
- Lameli ve yapıştırıcının tüm izlerini dikkatlice kaldırın.
- Lamı 2 dakika boyunca, 72°C'de (+/- 1°C) ve ajitasyon olmadan 0.4xSSS (pH 7.0) içine daldırın.
- Lamı kurutun ve 30 saniye boyunca, oda sıcaklığında (pH 7.0) 2xSSS, %0.05 Tween-20 içine daldırın.
- Lamı kurutun ve her bir numuneye 10 μ l DAPI renk solması önleyici karışımı uygulayın.
- Bir lamel ile üstünü kapatın, baloncuları giderin ve 10 dakika boyunca karanlıkta bekteleyerek rengin belirginleşmesini sağlayın.
- Floresan mikroskop kullanarak izleme yapın (bkz. **Floresan Mikroskop Önerisi**).

Kullanılmış Lamların Stabilitesi

Eğer karanlık ve oda sıcaklığında ya da oda sıcaklığının altında bir ortamda muhafaza edilirlerse, kullanılmış lamlarla 1 aya kadar yeniden analiz yapılabilir.

Prosedürel Öneriler

- Lamların ısıtılması ya da yıpranması, sinyal floresanını düşürebilir
- Cytocell Ltd.'nin tedarik ettiği ya da önerdiği reaktifler haricinde reaktifler kullanmak, melezleştirme koşullarını olumsuz etkileyebilir
- Bu sıcaklıklar optimum ürün performansı açısından kritik olduğu için, çözelti su banyosu ve inkubatör sıcaklıklarını ölçmek için kalibre edilmiş bir termometre kullanın.
- Düşük sertlik probun belirsiz bağlanmasıyla ve çok yüksek sertlik sinyal yokluğuyla sonuçlanabileceğinin, yıkama konsantrasyonları, pH ve sıcaklıklar önemlidir
- Tamamlanmamış denatürasyon sinyal yokluğuna, aşırı denatürasyon ise belirsiz bağlanmaya neden olabilir
- Aşırı melezleştirme ilave ya da beklenmeyen sinyallerin ortaya çıkmasına sonucları olabilir
- Kullanıcılar, testi tanılama amaçlı olarak kullanmadan önce, protokü kendi numunelerine göre optimize etmelidirler
- Optimal altı koşullar, belirsiz bağlanmanın yanlış şekilde prob sinyali olarak yorumlanması neden olabilir

Sonuçların Yorumlanması

Lam Kalitesinin Değerlendirilmesi

Aşağıdaki durumlarda lam analiz edilmemelidir:

- Sinyaller, tekli filtrelerle analiz yapmak için çok zayıfsa - analize devam etmek için, sinyaller parlak, ayırt edilebilir ve kolay değerlendirilebilir olmalıdır
- Analyze engel olan, çok sayıda kümelenmiş/üst üste binmiş hücre varsa
- Hücrelerin >50'si melezleştirilmemişse
- Hücreler arasında fazla floresan partikül veya/da sinyalleri bozan bir floresan bulanıklığı varsa - Optimal lamlarda arka plan koyu ya da siyah ve temiz görünmelidir
- Hücre çekirdekleri arasında sınırlar ayırt edilemiyorsa ve intakt değilse

Analiz Kılavuzları

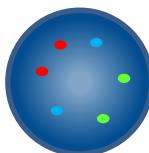
- Her numuneyi iki analist analiz etmeli ve yorumlamalıdır. Herhangi bir tutarsızlık üçüncü bir analist tarafından değerlendirilerek çözülmelidir
- Analistlerin hepsi geçerli ulusal standartların öngördüğü vasıflara sahip olmalıdır
- Her analist, her numune için bağımsız olarak 100 çekirdek almalıdır. Birinci analist lamen sol tarafından, ikinci analist lamen sağ tarafından analiz etmelidir
- Her bir analist elde ettiği sonuçları ayrı tablolara kaydetmelidir
- Yalnızca intakt çekirdekleri analiz edin. Üst üste binmiş, kümelenmiş ya da sitoplazmik kalıntılarla veya yüksek derece otofloresanla kaplı çekirdekleri analiz etmeyin
- Çok fazla sitoplazmik kalıntı ya da belirsiz hibridizasyon olan alanlardan kaçının
- Sinyal yoğunluğu, tek bir çekirdekte bile değişebilir. Bu durumlarda, tekli filtreler kullanın ve/ya da odak düzlemi ayarlayın
- Optimal altı koşullarda difüze olarak görünebilir. Eğer aynı rengin iki sinyal birbirine deyiysa ya da bu iki sinyalin arasındaki uzaklık iki sinyal genişliğinden daha büyük değilse veya bu iki sinyal birbirine bağlayan zayıf bir zincir varsa, bu iki sinyal tek olarak kabul edilir
- Hücrenin analiz edilebilir olup olmadığından emin değilseniz, analiz yapmayın

Analiz Kılavuzları	
	Saymayın - çekirdeklerin sınırları belirlenemeyecek kadar birbirine çok yakın
	Örtüşen çekirdekleri saymayın - her iki çekirdeğin tüm alanları görünmez
	İki kırmızı, iki mavi ve iki yeşil sinyal olarak sayılır - iki kırmızı sinyalden biri difüzdür
	İki kırmızı, iki mavi ve iki yeşil sinyal olarak sayılır - bir kırmızı sinyaldeki boşluk iki sinyal genişliğinden azdır

Beklenen Sonuçlar

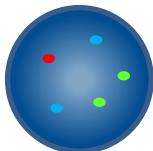
D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe

Beklenen Normal Sinyal Örüntüsü

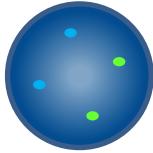


Normal bir hücrede, iki kırmızı, iki mavi ve iki yeşil sinyal (2K, 2M, 2Y) beklenir.

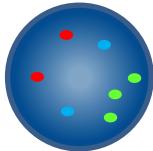
Beklenen Anormal Sinyal Örütüleri



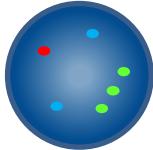
D13S319 lokusunun hemizigos silinmesi olan bir hücrede, beklenen sinyal modeli bir kırmızı, iki mavi ve 2 yeşil sinyal (1K, 2M, 2Y) olacaktır.



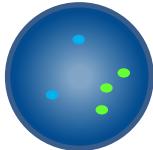
D13S319 homozigos silinmesi olan bir hücrede, beklenen sinyal modeli sıfır kırmızı, iki mavi ve iki yeşil sinyal (0K, 2M, 2Y) olacaktır.



Trizomi 12 ve normal D13S319 durumundaki bir hücrede, beklenen sinyal modeli iki kırmızı, iki mavi ve üç yeşil sinyal (2K, 2M, 3Y) olacaktır.



Trizomi 12 ve hemizygos D13S319 silinmesi olan bir hücrede, beklenen sinyal modeli bir kırmızı, iki mavi ve üç yeşil sinyal (1K, 2M, 3Y) olacaktır.

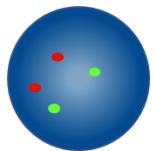


Trizomi 12 ve homozigos D13S319 silinmesi olan bir hücrede, beklenen sinyal modeli sıfır kırmızı, iki mavi ve üç yeşil sinyal (0K, 2M, 3Y) olacaktır.

Anöploid/dengesiz numunelerde diğer sinyal örüntüleri mümkündür.

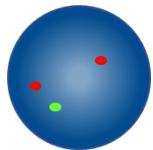
P53/ATM Probe

Beklenen Normal Sinyal Örütüsü

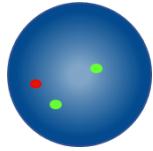


Normal bir hücrede, iki kırmızı ve iki yeşil sinyal (2K, 2Y) olması beklenir.

Beklenen Anormal Sinyal Örütüleri



ATM silinmesi olan bir hücrede, beklenen sinyal modeli iki kırmızı ve bir yeşil olur (2K, 1Y).



P53 silinmesi olan bir hücrede beklenen sinyal modeli bir kırmızı ve iki yeşil sinyal olur (1K, 2Y).

Anöploid/dengesiz numunelerde diğer sinyal örüntüleri mümkündür.

Bilinen Çapraz Reaktivite

Yeşil D12Z3 probu 3c, 6c, 7c ve 10c'ye çapraz hibridizasyon gösterebilir.

Olumsuz Durum Raporlaması

Eğer bu cihazın işlevini yeterli şekilde yerine getirmedğini ya da performansının olumsuz durumları (örn. gecikmiş ya da yanlış teşhis, gecikmiş ya da yanlış tedav) daha da ağırlaştıracak şekilde kötüleştiğini düşünüyorsanız bunu hemen üreticiye bildirin (**e-posta:** vigilance@tgt.com).

Eğer mümkünse durumu yetkili ulusal makama da bildirmelisiniz. Vijilans temas noktalarının bir listesini şurada bulabilirsiniz <http://ec.europa.eu/growth/sectors/medical-devices/contacts>.

Spesifik Performans Özellikleri

Analitik Spesifite

Analitik spesifite, yalnızca doğru lokusa hibritleşen sinyallerin yüzdesidir. Analitik spesifite, toplam 200 hedef lokusun analiziyle tespit edildi. Analitik spesifite, doğru lokusa hibridize olan FISH sinyalleri sayısının, toplam hibridize FISH sinyallerine bölünmesiyle hesaplandı.

Tablo 1. CLL PROFILER Kit için Analitik Belirlilik

Kit	Prob	Hedef Lokus	Doğru Lokusa Hibridize Olan Sinyallerin Sayısı	Hibridize Sinyallerin Toplam Sayısı	Spesifite (%)
D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe	Kırmızı D13S319	13q14.2	200	200	100
	Mavi 13qter	13q34	200	200	100
	Yeşil D12Z3	12p11.1-q11.1	200	200	100
P53/ATM Probe	Kırmızı P53	17p13	200	200	100
	Yeşil ATM	11q22.3	200	200	100

Analitik Sensitivite

Analitik sensitivite, beklenen normal sinyal örüntüsü olan, skorlanabilir arafaz hücrelerinin yüzdesidir. Analitik sensitivite, farklı normal numuneler üzerinden arafaz hücreler analiz edilerek belirlenmiştir. Sensitivite, beklenen sinyal örüntüsüne sahip, skorlanabilir hücrelerin yüzdesi olarak hesaplanmıştır (%95 güven aralığı).

Tablo 2. CLL PROFILER Kit için Analitik Hassasivet

Kit	Beklenen Sinyal Örütülü Hücrelerin Sayısı	Skorlanabılır Sinyalli Hücrelerin Sayısı	Sensitivite (%)	%95 Güven Aralığı
D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe	467	500	93,4	2,6
P53/ATM Probe	479	500	95,8	1,7

Normal Kesim Değerleri Karakterizasyonu

FISH problemlerle birlikte normal kesim değeri, bir numunenin bu sinyal örüntüsünün normal kabul edileceği spesifik anormal sinyal örüntüsü, skorlanabilir arafaz hücresi maksimum yüzdesidir.

Normal kesim değeri, normal ve pozitif hastalardan alınan numuneler kullanılarak belirlendi. Her numune için, 100 hücrenin sinyal örüntülerini kaydedildi. Youden indeksi, Sensitivite + Spesifite-1'in maksimize olduğu eşik değeri bulmak için hesaplandı.

Tablo 3. CLL PROFILER Kit için Normal Kesim Değerlerinin Karakterizasyonu

Kit	Yeniden Düzenleme	Anormal sinyal örüntüsü	Youden İndeksi	Normal Kesim (%)
D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe	D13S319 hemizigos silme	1K, 2M, 2Y	0,96	6
	Trizomi 12	2K, 2M, 3Y	0,99	4
P53/ATM Probe	P53 silme	1K, 2Y	0,99	8
	ATM silme	2K, 1Y	0,99	8

Laboratuvarlar kesim değerlerini kendî verilerini kullanarak teyit ederler^{15,16}.

Kesinlik ve Yeniden Üretilenlik

Kesinlik, aynı koşullar altında, birkaç kez tekrar edilen bir testin doğal varyasyonunun ölçümüdür. Bu, aynı numune üzerinde, aynı koşullarda ve aynı gün test edilen probun aynı lot numarasının tekrarları analiz edilerek değerlendirildi.

Yeniden üretilenlik, bir testin değişebilirliğinin ölçülmesidir. Numuneden numuneye, günden güne ve partiden parteye değişebilirlik testleriyle belirlenir. Günden güne yeniden üretilenlik, aynı numunelerin farklı üç güne analiz edilmesiyle değerlendirildi. Partiden parteye yeniden üretilenlik, aynı numunelerin bir gün içinde üç farklı lot kullanılarak analiz edilmesiyle değerlendirildi. Numuneden numuneye yeniden üretilenlik, bir numunenin üç tekrarının bir gün içinde analiz edilmesiyle değerlendirildi. Her bir numune için, 100 arafaz hücrenin sinyal örüntüleri kaydedildi. Beklenen sinyal örüntülü hücrelerin yüzdesi de hesaplandı.

Yeniden üretilenlik ve kesinlik, her değişken ve genel ortalama açısından, tekrarlar arasındaki Standart Sapma (STDEV) olarak hesaplandı.

Tablo 4. CLL PROFILER Kiti için Yeniden Üretilenlik ve Kesinlik

Değişken	Standart Sapma (STDEV)	
	D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe	P53/ATM Probe
Kesinlik	1,28	1,37
Numuneden numuneye	1,30	1,60
Günden güne	4,12	2,27
Partiden parteye	2,04	1,77
Genel Sapma	3,30	1,98

Klinik Performans

Klinik performans, ürünün hedef popülasyonunun temsilî numunesiyle tespit edildi. Her numune için, ≥ 100 arafaz hücrelerinin sinyal örüntüleri kaydedildi. Normal/anormal determinasyonu, spesifik anormal sinyal örüntülü hücrelerin yüzdesinin normal kesim değeriley karşılaştırılması vasıtasyla belirlendi. Sonuçlar daha sonra numunenin bilinen durumuyla karşılaştırıldı.

Klinik verilerin sonuçları, sensitivite, spesifite ve kesim değerleri üretmek için tek boyutlu bir yaklaşım kullanılarak analiz edildi.

Tablo 5. CLL PROFILER Kitin Klinik Performansı

Yeniden Düzenleme	Klinik Sensitivite (gerçek pozitif oran, TPR)	Klinik Sensitivite (gerçek negatif oran, TPR)	Yanlış Pozitif oran (FPR) = 1 – Spesifite
D13S319/13qter/12cen Deletion, Enumeration Probe			
D13S319 Silme	%96,6	%99,5	%0,5
Trizomi 12	%100	%100,0	%0
P53/ATM Probe			
P53 silme	%100	%100	%0
ATM silme	%100	%100	%0

Ek Bilgiler

Ürünle ilgili daha fazla bilgi almak için, CytoCell Teknik Destek Bölümü ile iletişime geçin.

Tel: +44 (0)1223 294048

E-posta: techsupport@cytocc.com

Web sitesi: www.ogt.com

Referanslar

- Rossi D, et al., Blood. 2013 Feb 21;121(8):1403-12
- Baliakas P, et al., Leukemia. 2014;(April):1-8
- Stankovic et al., Blood 2004;103(1):291-300
- Dohner et al., N Eng J Med 2000;343:1910-1916
- Khanna et al., Nature Genetics 1998;20(4):398-400
- Juliusson G et al., N Eng J Med 1990;323:720-4
- Puiggros et al., BiomedRes Int 2014;1:1-13
- Kasar et al., Nature Communications 2015;6:1-12
- Hammarsund M et al., FEBS Letters 2004;556:75-80
- Van Dyke DL et al., Br J Haematology 2009;148:544-50
- Liu Y et al., Oncogene 1997;15:2463-73
- Wolf S et al., Hum Mol Genet 2001;10:1275-85
- Swerdlow et al., (eds.) WHO Classification of Tumours of Haematopoietic and Lymphoid Tissue, Lyon, France, 4th edition, IARC, 2017
- Arsham, MS., Barch, MJ. and Lawee HJ. (eds.) (2017) *The AGT Cytogenetics Laboratory Manual*. New Jersey: John Wiley & Sons Inc.
- Mascarello JT, Hirsch B, Kearney HM, et al. Section E9 of the American College of Medical Genetics technical standards and guidelines: fluorescence in situ hybridization. Genet Med. 2011;13(7):667-675.
- Wiktor AE, Dyke DLV, Stupca PJ, Ketterling RP, Thorland EC, Shearer BM, Fink SR, Stockero KJ, Majorowicz JR, Dewald GW. Preclinical validation of fluorescence in situ hybridization assays for clinical practice. Genetics in Medicine. 2006;8(1):16-23.

Sembol Kılavuzu

REF	tr: Katalog numarası
IVD	tr: <i>In vitro</i> tıbbi tanılama cihazı
LOT	tr: Parti kodu
	tr: Kullanım talimatlarına bakın
	tr: Üretici
	tr: Son kullanım tarihi
	tr: Sıcaklık sınırı
	tr: Güneş ışığından koruyun
	tr: <n> testleri için yeterlidir
CONT	tr: İçindekiler

Patentler ve Markalar

CytoCell, Cytocell Ltd.'nın tescilli ticari markasıdır.

Cytocell Ltd.

Oxford Gene Technology,
418 Cambridge Science Park,
Milton Road,
Cambridge, CB4 0PZ, UK
Tel: +44(0)1223 294048
F: +44(0)1223 294986
E-posta: probes@cytocc.com
Web sitesi: www.ogt.com

