



ZytoDot 2C SPEC IGH Break Apart Probe

REF C-3071-100

Σ 10 (0,1 ml)

За качествено откриване на транслокации, включващи човешкия IGH locus в 14q32.33, чрез хромогенна *in situ* хибридизация (CISH)

4250380P285RH



Ин витро диагностично медицинско устройство
в съответствие с IVDR (ЕС) 2017/746

1. Предвидена употреба

Сондата **ZytoDot 2C SPEC IGH Break Apart Probe (PD51)** е предназначена за качествено откриване на транслокации, включващи човешкия locus IGH в 14q32.33, във формалиново фиксирани, включени в парафин образци чрез хромогенна *in situ* хибридизация (CISH). Сондата е предназначена да се използва в комбинация с **ZytoDot 2C CISH Implementation Kit** (Prod. No C-3044-10/-40).

Продуктът е предназначен само за професионална употреба. Всички тестове, при които се използва продуктът, трябва да се извършват в сертифицирана, лицензирана патологоанатомична лаборатория под наблюдението на патолог/генетик квалифициран за съответната дейност.

Сондата е предназначена да се използва като помощно средство при диференциалната диагноза на различни видове рак и не трябва да се предприемат терапевтични мерки само въз основа на резултата от теста.

2. Принцип на изпитване

Техниката на хромогенната *in situ* хибридизация (CISH) позволява откриването и визуализирането на специфични последователности от нуклеинови киселини в клетъчни препарати. Маркираните с хаптен нуклеотидни фрагменти, т.нар. сонди CISH, и техните комплементарни целеви последователности в препаратите се ко-денатурират и впоследствие се оставят да се отграват по време на хибридизацията. След това неспецифичните и несвързани фрагменти на сондата се отстраняват чрез стриктно измиване. Дуплексното образуване на маркираната сонда може да се визуализира с помощта на първични (немаркирани) антитела, които се откриват с вторични полимеризирани ензимно конюгирани антитела. Ензимната реакция с хромогенни субстрати води до образуване на цветни утайки. След контраоцветяване на ядрото с ядрено багрило хибридизираните фрагменти на сондата се визуализират чрез светлинна микроскопия.

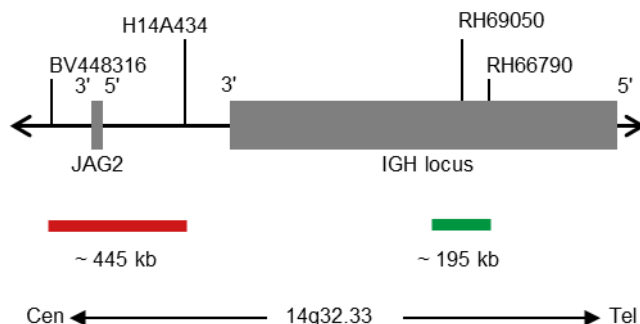
3. Предоставени реактиви

ZytoDot 2C SPEC IGH Break Apart Probe се състои от:

- Маркирани с дигоксингенин полинуклеотиди (~0,50 ng/μl), които са насочени към последователности, картографираны в 14q32.33* (chr14:106,690,778-106,883,535) дистално от областта на прекъсване на IGH (вж. фиг. 1).
- Маркирани с динитрофенил полинуклеотиди (~0,75 ng/μl), които са насочени към последователности, картографираны в 14q32.33* (chr14:105,462,169-105,909,611) проксимално от областта на прекъсване на IGH (вж. фиг. 1).

- Хибридизационен буфер на базата на формамид

*според събирането на човешкия геном GRCh37/hg19



Фигура 1: SPEC IGH Карта на сондата (без мащаб)

ZytoDot 2C SPEC IGH Break Apart Probe се предлага в един размер:

- C-3071-100: 0,1 ml (10 реакции от по 10 μl всяка)

4. Необходими материали, които не са осигурени

- ZytoDot 2C CISH Implementation Kit** (Prod. No. C-3044-10/-40)
- Положителни и отрицателни контролни образци
- Микроскопски стъкла, положително заредени
- Водна баня (80 °C, 98 °C)
- Хибридизатор или гореща плоча
- Хибридизатор или камера за влажност в пещта за хибридизация
- Регулируеми пипети (10 μl, 1000 μl)
- Оцветяване на буркани или вани
- Таймер
- Калибриран термометър
- Етанол или реактивен алкохол
- Ксилол
- Метанол 100%
- Водороден пероксид (H₂O₂) 30%
- Дейонизирана или дестилирана вода
- Покривни стъкла (22 mm x 22 mm, 24 mm x 32 mm)
- Каучуков цимент, напр. **Fixogum Rubber Cement** (Prod. No. E-4005-50/-125) или подобен
- Подходящо поддържан светлинен микроскоп (400-630x)

5. Съхранение и обработка

Съхранявайте при температура 2-8 °C в изправено положение. Върнете при условията на съхранение веднага след употреба. Не използвайте реагентите след изтичане на срока на годност, посочен на етикета. Продуктът е стабилен до датата на изтичане на срока на годност, посочена на етикета, когато се третира по подходящ начин.

6. Предупреждения и предпазни мерки

- Прочетете инструкциите за употреба преди да ги използвате!
- Не използвайте реагентите след изтичане на срока на годност!
- Този продукт съдържа вещества (в ниски концентрации и обеми), които са вредни за здравето и потенциално инфекциозни. Избягвайте всякакъв пряк контакт с реактивите. Вземете подходящи мерки за защита (използвайте ръкавици за еднократна употреба, защитни очила и лабораторно облекло)!

- Докладвайте за всеки сериозен инцидент, възникнал във връзка с продукта, на производителя и на компетентния орган съгласно местните разпоредби!
- Ако реагентите попаднат върху кожата, незабавно я изплакнете с голямо количество вода!
- При поискване за професионалния потребител се предоставя информационен лист за безопасност на материала.
- Не използвайте повторно реагентите, освен ако повторната употреба не е изрично разрешена!
- Избягвайте кръстосано замърсяване на пробите, тъй като това може да доведе до грешни резултати.
- Не трябва да се допуска изсъхване на образците по време на хибридизацията и промиването.

Предупреждения за опасност и предпазни мерки:

Компонентът, определящ опасността, е формамид.



Опасно

H351	Предполага се, че причинява рак..
H360FD	Може да увреди оплодителната способност. Може да увреди плода.
H373	Може да причини увреждане на органите при продължителна или повтаряща се експозиция.
P201	Преди употреба се снабдете със специални инструкции.
P202	Не използвайте преди да сте прочели и разбрали всички предпазни мерки за безопасност.
P260	Не вдишвайте прах/пушек/газ/дим/ изпарения/ аерозоли.
P280	Използвайте предпазни ръкавици/предпазно облекло/предпазни очила/предпазна маска за лице/предпазни средства за защита на слуха.
P308+P313	ПРИ явна или предполагаема експозиция: Потърсете медицински съвет/помощ.
P405	Да се съхранява под ключ.

7. Ограничения

- За *in vitro* диагностична употреба.
- Само за професионална употреба.
- Само за неавтоматизирана употреба.
- Аналитичната нормална граница за интересувания ви аномален модел на сигнала трябва да бъде определена от квалифициран патолог/ генетик квалифициран за съответната дейност.
- Клиничната интерпретация на всяко положително оцветяване или липсата на такова трябва да се направи в контекста на клиничната анамнеза, морфологията, други хистопатологични критерии, както и други диагностични тестове. патолог/ генетик квалифициран за съответната дейност е длъжен да познава CISH сондите, реагентите, диагностичните панели и методите, използвани за получаване на оцветения препарат. Оцветяването трябва да се извършва в сертифицирана, лицензирана лаборатория под надзора на патолог/ генетик квалифициран за съответната дейност, който отговаря за прегледа на оцветените препарати и за осигуряване на адекватността на положителните и отрицателните контроли.
- Оцветяването на образеца, особено интензивността на сигнала и фоновото оцветяване, зависи от обработката на образеца преди оцветяването. Неправилното фиксиране, замразяване, размразяване, измиване, сушене, нагряване, рязане или замърсяване с други проби или течности може да доведе до артефакти или фалшиви резултати. Несъответстващите резултати могат да се дължат на разлики в методите на фиксиране и вграждане, както и на присъщи на образеца нередности.
- Сондата трябва да се използва само за откриване на локуси, описани в глава 3. "Предоставени реактиви".

- Изпълнението е валидирано с помощта на процедурите, описани в тези инструкции за употреба. Модификациите на тези процедури могат да променят характеристиките и трябва да бъдат потвърдени от потребителя. Този IVD е сертифициран като CE само когато се използва, както е описано в тази инструкция за употреба в рамките на предвидената употреба.

8. Пречещи вещества

Следните фиксатори са несъвместими с ISH:

- Фиксатив на Bouin
- Фиксатор B5
- Киселинни фиксатори (напр. пикринова киселина)
- Фиксатив на Zenker
- Алкохоли (когато се използват самостоятелно)
- Живачен хлорид
- Формалдехид/цинков фиксатор
- Фиксаторът на Оланд
- Небуфериран формалин

9. Подготовка на образци

Подгответе пробите, както е описано в инструкциите за употреба на [ZytoDot 2C CISH Implementation Kit](#).

10. Подготвителна обработка на устройството

Продуктът е готов за употреба. Не се изисква възстановяване, смесване или разреждане. Преди употреба поставете сондата на стайна температура (18-25 °C), защитете я от светлина. Преди да отворите флакона, разбъркайте с вортекс и завъртете за кратко.

11. Процедура за анализ

Предварителна обработка на пробите

Извършете предварителна обработка на пробите (напр. обезпаразитяване, протеолиза) съгласно инструкциите за употреба на [ZytoDot 2C CISH Implementation Kit](#).

Денатурация и хибридизация

1. Нанесете с пипета 10 µl от сондата върху всеки предварително обработен образец.
 2. Покрийте образците с покривно стъкло с размери 22 mm x 22 mm (избягвайте образуването на мехурчета) и запечатайте покривното стъкло.
- Препоръчваме ви да използвате гумен цимент (напр. *Fixogum*) за уплътняване.
3. Поставете предметни стъкла върху гореща плоча или хибридизатор и денатурирайте образците за 5 min при 79 °C.
 4. Преместете предметни стъкла в камера за влажност и хибридизирайте за една нощ при 37 °C (напр. в пещ за хибридизация).

Важно е образците да не изсъхват по време на хибридизацията.

След хибридизацията

Извършете обработка след хибридизацията (измиване, откриване, контраоцветяване, монтиране, микроскопия) съгласно инструкциите за употреба на [ZytoDot 2C CISH Implementation Kit](#).

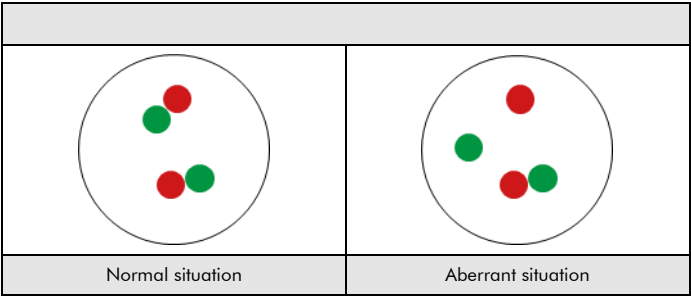
12. Тълкуване на резултатите

При използване на [ZytoDot 2C CISH Implementation Kit](#) хибридизационните сигнали на маркираните с дигоксинин полинуклеотиди се появяват като тъмнозелени точки (дистално от областта на точката на прекъсване на IGH), а маркираните с динитрофенил полинуклеотиди се появяват като яркочервени точки (проксимално от областта на точката на прекъсване на IGH).

Нормална ситуация: В интерфазите на нормални клетки или клетки без транслокация, включваща IGH locus, се появяват два червени/зелени сигнала за сливане (вж. фиг. 2).

Необичайна ситуация: Една IGH locus, засегната от транслокация, е обозначена с един отделен различен точковиден зелен сигнал и един отделен различен точковиден червен сигнал (вж. фиг. 2).

Припокриващите се сигнали могат да се появят като кафяви сигнали.



Фиг. 2: Очаквани резултати при нормални и аберантни ядра

Геномните аберации, дължащи се на малки делеции, дупликации или инверсии, могат да доведат до незабележими сигнални модели.

Поради хомоложните последователности на IGH в 16p11.2 и 15q11.2 могат да се наблюдават слаби кръстосани хибридизации.

Други аберантни сигнални модели могат да бъдат причинени от пълна или частична загуба на IGHC или IGHV гени, както и от криптични инсерции в други локуси. Освен това отсъстващите или намалените зелени сигнали на единия или на двата алела могат да представляват делеции на IGHV гени в резултат на нормална соматична V-D-J рекомбинация.

В някои необичайни проби могат да се наблюдават други модели на сигнали, различни от описаните по-горе. Тези неочаквани сигнални модели трябва да бъдат допълнително изследвани.

Моля, обърнете внимание:

- Поради декондензирания хроматин единичните CISH сигнали могат да се появят като малки сигнални клъстери. Следователно два или три сигнала с еднакъв размер, разделени на разстояние ≤ 1 диаметър на сигнала, трябва да се считат за един сигнал.
- Преди изброяването на сигналите образецът трябва да се сканира за евентуална интратуморна хетерогенност при 100- до 200-кратно увеличение.
- Визуализацията на сигналите трябва да се извършва при поне 400-кратно увеличение, което води до лесно видими сигнали. За сондите, откриващи хромозомни прекъсвания, се препоръчва 630-кратно увеличение. Не използвайте лещи с филтър за повишаване на контраста, тъй като това може да изкриви цвета на сигнала. За да получите сигнали с ярки цветове, отворете диафрагмата на отвора. Не забравяйте да фокусирате нагоре и надолу, когато оценявате ядро, тъй като червените и зелените сигнали може да са разположени един върху друг.
- Не оценявайте зони на некроза, припокриващи се ядра, прекалено разградени ядра и ядра със слаб интензитет на сигнала.
- Поради митозата допълнителни сигнали могат да се видят дори в малък процент от ненеопластичните клетки. Понякога в парафинови образци могат да се наблюдават ядра с липсващи сигнали поради артефакти при рязане.
- Отрицателният или неспецифичен резултат може да се дължи на множество фактори (вж. глава 16 "Отстраняване на неизправности").
- За да се интерпретират правилно резултатите, потребителят трябва да валидира този продукт преди използването му в диагностични процедури в съответствие с националните и/или международните насоки.

13. Препоръчителни процедури за контрол на качеството

За да се следи за правилното функциониране на обработените проби и тестовите реактиви, всеки анализ трябва да се придружава от вътрешни и външни контроли. Ако вътрешните и/или външните контроли не демонстрират подходящо оцветяване, резултатите с проби от пациенти трябва да се считат за невалидни.

Вътрешен контрол: Ненеопластични клетки в образеца, които имат нормален сигнал, напр. фибробласти.

Външно управление: Валидирани положителни и отрицателни контролни образци.

14. Работни характеристики

Ефективността на сондата е определена чрез сравнение със съответната одобрена от IVD FISH сонда.

Аналитична чувствителност:	100% (95% CI 98.5 – 100.0)
Аналитична специфичност:	100% (95% CI 97.0 – 100.0)

15. Изхвърляне

Изхвърлянето на реагентите трябва да се извършва в съответствие с местните разпоредби.

16. Отстраняване на неизправности

Всяко отклонение от инструкциите за работа може да доведе до по-лоши резултати при оцветяването или до липса на оцветяване. Моля, вижте www.zytovision.com за повече информация.

Слаби сигнали или липса на такива

Възможна причина	Действие
Протеолитичната предварителна обработка не е извършена правилно	Оптимизирайте времето за инкубиране на пепсин, ако е необходимо, увеличете или намалете
Изпаряване на сондата	Когато използвате хибридизатор, използването на мокрите ленти/напълнените с вода резервоари е задължително. При използване на пещ за хибридизация е задължително използването на камера за влажност. Освен това покривното стъкло трябва да се запечата напълно, напр. с Fixogum, за да се предотврати изсъхването на пробата по време на хибридизацията
Твърде дълго време за оцветяване	Избягвайте тъмно контраоцветяване, тъй като то може да затъмни положителните сигнали от оцветяването.
Синьото покритие на контраста не е извършено правилно	Използвайте студена течеща вода от чешмата за посиняване; не използвайте топла или гореща вода, нито реактиви за посиняване.

Твърде силни сигнали

Възможна причина	Действие
Протеолитична предварителна обработка, провеждана твърде дълго	Оптимизирайте времето за инкубиране на пепсин, ако е необходимо, увеличете или намалете
Неправилно време за инкубиране на разтвора AP-Red	Ако е необходимо, времето за инкубиране може да се съкрати до 5 минути. Не загрявайте разтвора на субстрата над 25 °C; инкубирайте само при стайна температура
Неправилно време за инкубиране на разтвора HRP-Green	Ако е необходимо, времето за инкубиране може да се съкрати до 7 минути. Не загрявайте разтвора на субстрата над 25 °C; инкубирайте само при стайна температура

Твърде слаби червени сигнали

Възможна причина	Действие
AP-Red Solution е изложен на силна директна светлина	Пригответе и използвайте разтвора AP-Red на място, защитено от силна пряка светлина
AP-Red Solution е приготвен твърде рано	Подгответе преди непосредствена употреба
Неправилно време за инкубиране на разтвора AP-Red	Ако е необходимо, времето за инкубиране може да се удължи до 15 мин.
Недостатъчна подготовка на хромогенния субстрат	Не увеличавайте обема на разтвор А

Твърде слаби зелени сигнали

Възможна причина	Действие
Твърде дълго време за инкубиране на всички етапи на измиване след оцветяване с HRP-Green	Не превишавайте даденото време за инкубация
Неправилно време за инкубиране на разтвора HRP-Green	Ако е необходимо, времето за инкубиране може да се удължи до 15 мин.
Недостатъчна подготовка на хромогенния субстрат	Не увеличавайте обема на разтвор А

Сигналите избледняват или се сливат

Възможна причина	Действие
Използвано е неподходящо решение за монтаж	Използвайте само монтажния разтвор, предоставен в комплекта, или монтажни разтвори на основата на ксилон, които не съдържат никакви примеси; не използвайте тиксо за покрития.
Сеченията не са дехидратирани правилно	Използвайте пресни разтвори на етанол и ксилон; използвайте само ксилон с "чисто" качество.

Неравномерни или само на някои места много леки петна

Възможна причина	Действие
Непълно обезпаразитяване	Използвайте пресни разтвори; проверете продължителността на обезпаразитяването
Твърде малък обем на реагента	Уверете се, че обемът на реактива е достатъчно голям, за да покрие тъканната област

Непоследователни резултати

Възможна причина	Действие
Недостатъчно изсушаване преди нанасяне на сондата	Удължаване на сушенето на въздух
Твърде много вода/буфер за промиване върху тъканта преди нанасянето на пепсин, антитела и/или цветни субстрати	Уверете се, че излишната течност е отстранена от тъканния участък, като я забършете или изтръскате от предметно стъкло. Малки количества остатъчна вода/буфер за промиване не пречат на теста.
Вариации в методите за фиксиране и вграждане на тъкани	Оптимизиране на методите за фиксиране и вграждане

Вариации в дебелината на тъканния участък	Оптимизиране на разделянето
---	-----------------------------

Разрушена морфология

Възможна причина	Действие
Клетъчната или тъканната проба не е била правилно фиксирана	Оптимизиране на времето за фиксиране и фиксатора
Протеолитична предварителна обработка, която не се извършва твърде дълго	Намаляване на времето за инкубиране на пепсин

Сигнали за кръстосана хибризация; зашумен фон

Възможна причина	Действие
Изсъхване на секциите по всяко време по време на или след хибризацията	Избягвайте изсушаването на секциите; използвайте камера за влажност; запечатайте правилно покривното стъкло
Удължено време за инкубиране на субстрата	Съкращаване на времето за инкубиране на субстрата
Непълно обезпаразитяване	Използвайте пресни разтвори; проверете продължителността на депарафинирането
Твърде силна протеолитична предварителна обработка	Оптимизиране на времето за инкубиране на пепсин
Слайдове, охладени до стайна температура преди хибризация	Прехвърлете бързо предметите за хибризация на температурата.

Припокриващи се сигнали

Възможна причина	Действие
Неподходяща дебелина на тъканните разрези	Подготвяне на 3-5 µm микротомни разрези

Образците се издигат извън предметно стъкло

Възможна причина	Действие
Твърде силна протеолитична предварителна обработка	Съкращаване на времето за инкубиране на пепсин

17. Литература

- Wilkinson DG: In Situ Hybridization, A Practical Approach, *Oxford University Press* (1992) ISBN 0 19 963327 4.
- Wlodarska I, et al. (2007) *J Mol Diagn* 9: 47-54.
- Quintero-Rivera F, et al. (2009) *Cancer Genet and Cytogenet* 190: 33-9

18. Ревизия



www.zytovision.com

Моля, вижте www.zytovision.com за най-новите инструкции за употреба, както и за инструкции за употреба на различни езици.

Нашите експерти са на разположение, за да отговорят на въпросите ви.

Моля, свържете се с helptech@zytovision.com

За обобщение на безопасността и ефективността, моля, вижте www.zytovision.com.



ZytoVision GmbH

Fischkai 1

27572 Bremerhaven/ Германия

Телефон: +49 471 4832-300

Факс: +49 471 4832-509

www.zytovision.com

Имейл: info@zytovision.com

Търговски марки:

ZytoVision® и ZytoDot® са търговски марки на ZytoVision GmbH.