



A Sysmex Group Company



Instrucțiuni de utilizare (IFU)

REF: CE-LPH 026-S / CE-LPH 026

Sonda AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation, Dual Fusion Probe



NUMAI PENTRU UTILIZARE PROFESIONALĂ



Informații suplimentare și în alte limbi sunt disponibile pe ogt.com/IFU

Destinație de utilizare

CytoCell® AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation, Dual Fusion Probe este un test calitativ, ne-automatizat de hibridizare fluorescentă *in situ* (FISH), utilizat pentru detecția rearanjamentelor cromozomiale între regiunea 21q22.1 a cromozomului 21 și regiunea 8q21.3 a cromozomului 8 în suspensie de celule de origine hematologică, fixate în soluție Carnoy (metanol/acid acetic 3:1), de la pacienții cu diagnostic suspect sau confirmat de leucemie acută mieloidă (LAM).

Indicații de utilizare

Acest dispozitiv este conceput pentru a fi utilizat complementar la alte teste clinice și histopatologice în cadrul algoritmilor stabiliți de diagnostic și tratament în situațile în care cunoașterea statutului privind translocația AML1::ETO (RUNX1::RUNX1T1) poate fi importantă pentru alegerea strategiei de gestionare clinică.

Limitări

Acest dispozitiv este conceput pentru a detecta rearanjamentele cu puncte de ruptură în regiunea la care se atâșează clonele roșii și verzi din acest set de sonde, care include regiunile AML1 și ETO (RUNX1 și RUNX1T1). Este posibil ca punctele de ruptură să fie afara acestor regiuni sau variante ale rearanjamentelor conținute în întregime în interiorul regiunii respective să nu fie detectate cu acest dispozitiv.

Acest dispozitiv nu este destinat pentru: utilizarea ca mijloc de diagnosticare de sine stătător, testare prenatală, screening la nivel de populație, testare la locul de acordare a asistenței medicale sau autotestare.

Acest dispozitiv nu a fost validat pentru utilizarea pe tipuri de probe, pe alte tipuri de boli sau în alte scopuri decât cele specificate în destinația de utilizare.

Este destinat ca test complementar altor teste diagnostice de laborator, iar acțiunea terapeutică nu trebuie inițiată exclusiv pe baza rezultatului FISH.

Raportarea și interpretarea rezultatelor FISH trebuie să fie făcute de către personal calificat corespunzător, concordante cu standardele de practică profesionale și trebuie să ia în considerare alte rezultate ale testelor relevante, informații clinice și diagnostice.

Acest dispozitiv este destinat numai pentru utilizare profesională de laborator.

Nerespectarea protocolului poate afecta performanța și poate duce la rezultate fals pozitive/negative.

Principiul testului

Hibridizarea fluorescentă *in situ* (FISH) este o tehnică care permite detecția secvențelor de ADN pe cromozom în metafază sau nucleii în interfază din probe citogenetice fixate. Această tehnică presupune utilizarea sondelor de ADN care se hibridizează la cromozomi întregi sau la secvențe unice separate și servește ca un important test complementar analizei citogenetice cu bandare G. Această tehnică poate fi aplicată în prezent ca instrument de investigație esențială în cadrul analizei cromozomiale prenatale, hematologice și a tumorilor solide. ADN-ul întărit, după fixare și denaturare, este disponibil pentru aliniere la o sondă de ADN denaturată în mod similar și marcată fluorescent, care are o secvență complementară. După hibridizare, sonda de ADN nelegată și legată în mod nespecific este îndepărțată, iar ADN-ul este contracolorat pentru vizualizare. După aceea, microscopia de fluorescență permite vizualizarea sondelor hibridizate pe materialul întărit.

Informații privind sonda

Gena RUNX1 (factorul de transcripție 1 din familia RUNX), localizată la nivelul 21q22.1, fuzionează cu gena RUNX1T1 (partenerul transcripțional co-represor 1

RUNX1), localizată la nivelul Ensembl 8q21.3, în cadrul translocației t(8;21)(q21.3;q22.1), observate cel mai frecvent la pacienții cu leucemie acută mieloidă (LAM) de tip M2 conform clasificării FAB (clasificarea franceză-americană-britanică).

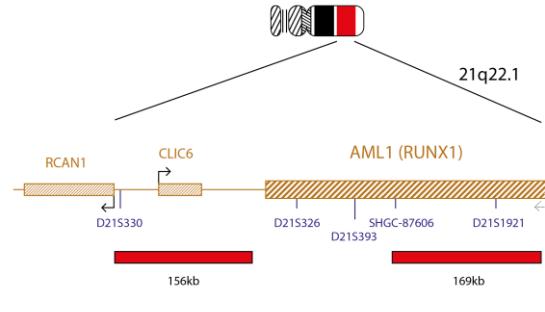
LAM cu fuziunea RUNX1::RUNX1T1 cauzată de translocația t(8;21)(q21.3;q22.1) reprezintă o entitate nozoologică recunoscută în clasificarea Organizației Mondiale a Sănătății (OMS) a neoplasmelor mieloide și leucemiei acute¹. Translocația este prezentă la 10%-22% dintre pacienții cu LAM de tip M2 conform clasificării FAB și în 5%-10% dintre toate cazurile de LAM, cel mai frecvent la copii și tineri adulți² și este un indicator al unui prognostic favorabil^{3,4,5}. Punctul de ruptură în cazul t(8;21) apare la nivelul intronului localizat între exonii 5 și 6, imediat înainte de domeniul de transactivare, iar proteina formată conține domeniul de legare ADN al genei RUNX1 fusionate cu factorul de transcripție RUNX1T1².

În afară de translocația reciprocă t(8;21), în rezultatul căreia se formează fuziunea RUNX1::RUNX1T1, au fost raportate și alte variante ale translocației. Aceste variante de rearanjamente pot fi criptice și pot fi ușor omise la bandare G; totodată, analiza FISH este capabilă să detecteze prezența unor asemenea rearanjamente².

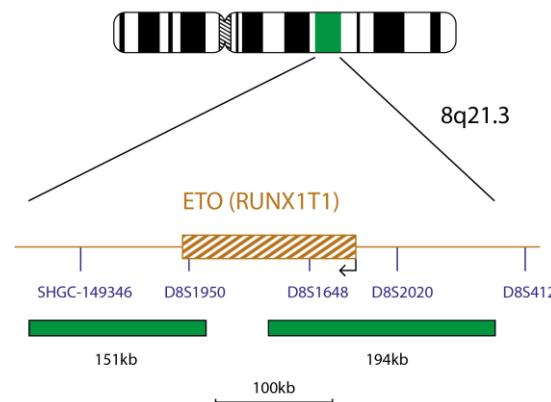
Specificații privind sonda

AML1, 21q22.1, roșu
ETO, 8q21.3, verde

CMP-H004 v006.00



CMP-H005 v005.00



Componența AML1 constă dintr-o sondă de 156 kb, marcată cu roșu, localizată centromeric față de gena AML1 (RUNX1), care include gena CLIC6, și o sondă de 169 kb, care se atâșează la o porțiune a genei AML1 (RUNX1), care include markerii SHGC-87606 și D21S1921. Componența ETO (RUNX1T1), marcată cu verde, constă dintr-o sondă de 151 kb, care se atâșează la porțiunea centromerică a genei și regiunea de flancare, și o sondă de 194 kb, care se atâșează la porțiunea telomerică a genei și regiunea de flancare.

Materiale furnizate

Sonda: 50 µl per flacon (5 teste) sau 100 µl per flacon (10 teste)

Sondele sunt furnizate pre-amestecate în soluție de hibridizare (< 65% formamidă; < 20 mg dextran sulfat; < 10% 20x la soluție salină — citrat de sodiu (SSC)) și sunt gata de utilizare.

Contracolorant: 150 µl per flacon (15 teste)

Contracolorantul este DAPI Antifade ES (0,125µg/ml DAPI (4,6-diamidino-2-fenilindol) în mediul de montare pe bază de glicerol).

Atenționări și precauții

- Pentru diagnosticare *in vitro*. Numai pentru utilizare profesională în laborator.
- Amestecurile de sonde conțin formamidă, care este terogen; nu inhalați vaporii și nu permiteți contactul cu pielea. Manevrați cu atenție; purtați mănuși și halat de laborator.
- Manevrați DAPI cu atenție; purtați mănuși și halat de laborator.

DS546/CE-ro v001.00/11.01.2023 (H004 v6 / H005 v5)

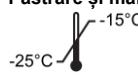
Pagina 1 din 5

- Nu utilizați dacă flaconul/flacoanele este/sunt deteriorat/e sau conținutul flaconului este compromis în orice fel.
- Respectați reglementările locale de eliminare pentru locația dvs., împreună cu recomandările din fișă cu date de securitate, pentru a determina modul sigur de eliminare a acestui produs. Acest lucru este valabil și pentru conținutul deteriorat al kitului de testare.
- Eliminați toți reactivii utilizati și orice alte materiale de unică folosință contaminante în conformitate cu procedurile pentru deseuri infecțioase sau potențial infecțioase. Este responsabilitatea fiecărui laborator să manipuleze deseurile solide și lichide în funcție de natura și gradul lor de pericolozitate și să le trateze și să le eliminate (sau să dispună tratarea și eliminarea lor) în conformitate cu toate reglementările aplicabile.
- Operatorii trebuie să fie capabili să distingă culorile roșu, albastru și verde.
- Nerespectarea protocolului specificat, inclusiv a indicațiilor privind reactivii, poate afecta performanța și poate duce la rezultate fals pozitive/negative.
- Sonda nu trebuie diluată sau amestecată cu alte sonde.
- Neutilizarea a 10 µl de sondă la etapa de pre-denaturare a protocolului poate afecta performanța și poate duce la rezultate fals pozitive/negative.
- Toate produsele trebuie validate înainte de utilizare.
- Controalele interne trebuie efectuate prin utilizarea unor populații de celule neafectate în probele de testare.

Definiții pentru temperatură

- 20 °C / Congelat / În congelator: Între -25 °C și -15 °C
- 37 °C: +37 °C ± 1 °C
- 72 °C: +72 °C ± 1 °C
- 75 °C: +75 °C ± 1 °C
- Temperatura camerei (TC): Între +15 °C și +25 °C

Păstrare și manevrare

 Kitul trebuie păstrat la temperaturi cuprinse între -25 °C și -15 °C în congelator până la data de expirare indicată pe eticheta kitului. Flacoanele cu sondă și contracolorant trebuie păstrate la întuneric.

 Sonda FISH, contracolorantul DAPI Antifade ES și soluția de hibridizare rămân stabile de-a lungul ciclurilor de congelare-decongelare prin care trec în timpul utilizării normale (unde un ciclu reprezintă scoaterea flaconului din congelator și repunerea acestuia în congelator) - 5 cicluri pentru flaconul de 50 µl (5 teste) de sondă FISH, 10 cicluri pentru flaconul de 100 µl (10 teste) de sondă FISH și 15 cicluri pentru flaconul de 150 µl (15 teste) de contracolorant. Exponerea la lumină trebuie să fie redusă la minimum și evitată ori de câte ori este posibil. Păstrați componentele în recipient rezistent la lumină furnizat. Componentele utilizate și păstrate înalte condiții decât cele menționate pe etichetă pot să nu funcționeze conform așteptărilor și pot afecta negativ rezultatele analizei. Trebuie depuse toate eforturile pentru a limita exponerea la lumină și modificările de temperatură.

Echipamente și materiale necesare, dar neincluse în setul de livrare

Trebuie utilizate echipamente calibrate:

- Placă fierbinte (cu placă solidă și control precis al temperaturii până la 80 °C)
- Micropipete cu volum variabil, calibrate și vârfuri, în intervalul 1 µl - 200 µl
- Baie de apă cu control precis al temperaturii la 37 °C și 72 °C
- Eprubete de microcentrifugă (0,5 ml)
- Microscop de fluorescentă (vă rugăm să consultați secțiunea Recomandare privind microscopul de fluorescentă)
- Microscop în contrast de fază
- Vase Coplin din plastic, ceramică sau sticlă rezistentă la căldură, curate
- Pensă
- pH-metru calibrat (sau benzi indicațoare de pH capabile să măsoare valori ale pH-ului de 6,5 - 8,0)
- Recipient umidificat
- Ulei de imersie pentru lentile de microscop de grad de fluorescentă
- Centrifugă pentru banc de lucru
- Lame de microscop
- Lamele de 24x24 mm
- Cronometru
- Incubator la 37 °C
- Adeziv din soluție de cauciuc
- Mixer vortex
- Cilindri gradați
- Agitator magnetic
- Termometru calibrat

Echipamente optionale, care nu sunt furnizate

- Cameră de uscare de citogenetică

Reactivi necesari, dar care nu sunt furnizați

- Soluție salină - citrat de sodiu (SSC - saline-sodium citrate) 20x
- Etanol 100%
- Tween-20
- Hidroxid de sodiu (NaOH) 1M
- Acid clorhidric (HCl) 1M
- Apă purificată

Recomandare privind microscopul de fluorescentă

Utilizați o lampă cu mercur de 100 wăți sau echivalent și obiective plane apocromate cu imersie în ulei de 60/63x sau 100x pentru vizualizare optimă. Fluorofoii utilizati în acest set de sonde vor fi excitați și vor emite la următoarele lungimi de undă:

Fluorofoar	Excitația _{max} [nm]	Emisia _{max} [nm]
Verde	495	521
Roșu	596	615

Asigurați-vă de atașarea la microscop a unor filtre de excitație și emisie adecvate care acoperă lungimile de undă enumerate mai sus. Utilizați un filtru cu bandă de trecere triplă DAPI/spectru verde/spectru roșu sau un filtru cu bandă de trecere dublă spectru verde/spectru roșu pentru vizualizarea simultană optimă a fluorofoilor de culoare verde și roșie.

Verificați microscopul de fluorescentă înainte de utilizare, pentru a vă asigura că acesta funcționează corect. Utilizați ulei de imersie care este adecvat pentru microscopia de fluorescentă și este formulat pentru autofluorescență redusă. Evitați amestecul agentului anti-diminuare a colorării DAPI cu uleiul de imersie pentru microscop, deoarece acest lucru ar estompa semnalele. Urmați recomandările producătorului cu privire la durata de viață a lămpii și vârsta filtrelor.

Prepararea probelor

Acest kit este destinat pentru utilizare pe suspensiile de celule de origine hematologică, fixate în soluție Carnoy (metanol/acid acetic 3:1), de la pacienții cu diagnostic suspectat sau confirmat de leucemie acută mieloidă (LAM), care sunt preparate în conformitate cu ghidurile laboratorului sau instituției. Preparați probele uscate la aer pe lame de microscop în conformitate cu procedurile standard de citogenetică. *Manualul de laborator de analize citogenetice (Cytogenetics Laboratory Manual)* al AGT (Association of Genetic Technologists) conține recomandări pentru colectarea specimenelor, cultura, recoltarea și crearea lamelor⁶.

Prepararea soluțiilor

Soluții de etanol

Diluați etanol 100% cu apă purificată prin utilizarea următoarelor proporții și amestecați temeinic:

- Etanol 70% - 7 părți etanol 100% la 3 părți apă purificată
- Etanol 85% - 8,5 părți etanol 100% la 1,5 părți apă purificată

Păstrați soluțiile timp de maximum 6 luni la temperatura camerei, într-un recipient ermetic.

Soluție SSC 2x

Diluați 1 parte soluție SSC 20x cu 9 părți apă purificată și amestecați temeinic. Verificați pH-ul și ajustați la pH de 7,0 prin utilizarea de NaOH sau HCl, după cum este necesar. Păstrați soluția timp de maximum 4 săptămâni la temperatura camerei într-un recipient ermetic.

Soluție SSC 0,4x

Diluați 1 parte soluție SSC 20x cu 9 părți apă purificată și amestecați temeinic. Verificați pH-ul și ajustați la pH de 7,0 prin utilizarea de NaOH sau HCl, după cum este necesar. Păstrați soluția timp de maximum 4 săptămâni la temperatura camerei într-un recipient ermetic.

Soluție SSC 2x, Tween-20 0,05%

Diluați 1 parte soluție SSC 20x cu 9 părți apă purificată. Adăugați 5 µl de Tween-20 per 10 ml și amestecați temeinic. Verificați pH-ul și ajustați la pH de 7,0 prin utilizarea de NaOH sau HCl, după cum este necesar. Păstrați soluția timp de maximum 4 săptămâni la temperatura camerei într-un recipient ermetic.

Protocolul FISH

(Notă: Asigurați-vă de faptul că expunerea sondei și a contracolorantului la lumină din laborator este limitată în toate momentele temporale.)

Prepararea lamei

- Depuneți punctiform proba de celule pe o lamă de microscop din sticlă. Lăsați să se usuce. (Optional, dacă utilizați o cameră de uscare destinată analizelor citogenetice: Camera trebuie să funcționeze la aproximativ 25 °C și umiditate de 50% pentru depunerea punctiformă optimă a probei de celule. Dacă nu este disponibilă o cameră de uscare de citogenetică, utilizați ca alternativă o hotă.)
- Imersați lama în SSC 2x timp de 2 minute la temperatura camerei (RT - room temperature), fără agitare.
- Deshidrațați în serii de etanol (70%, 85% și 100%), fiecare timp de 2 minute la RT.
- Lăsați să se usuce.

Pre-denaturarea

- Scoateți sonda din congelator și lăsați-o să se încălzească până la temperatura camerei. Centrifugați scurt eprubetele înainte de utilizare.
- Asigurați-vă de faptul că soluția de sondă este amestecată uniform, cu o pipetă.
- Îndepărtați 10 µl de sondă per test și transferați într-o eprubetă de microcentrifugă. Puneți rapid la loc în congelator sonda rămasă.
- Plasați sonda și lama cu probă pentru preîncălzire pe o placă fierbinte de 37 °C (+/- 1 °C) timp de 5 minute.
- Depuneți punctiform 10 µl de amestec de sondă pe proba de celule și aplicați cu atenție o lamelă. Sigilați cu adeziv din soluție de cauciuc și lăsați adezivul să se usuce complet.

Denaturarea

- Denaturați simultan proba și sonda prin încălzirea lamei pe o placă fierbinte la 75 °C (+/- 1 °C) timp de 2 minute.

Hibridizarea

- Plasați lama într-un recipient umed, impermeabil pentru lumină, la 37 °C (+/- 1 °C) și lăsați-o să stea peste noapte.

Spălările post-hibridizare

12. Scoateți DAPI din congelator și lăsați să se încălzească la RT.
13. Îndepărtați cu atenție lamela și toate urmele de adeziv.
14. Imersați lama în SSC 0,4x (pH 7,0) la 72 °C (+/- 1 °C) timp de 2 minute fără agitare.
15. Lăsați lama să se scurgă și imersați-o în SSC x2, Tween-20 0,05% la RT (pH 7,0) timp de 30 secunde fără agitare.
16. Lăsați lama să se scurgă și aplicați 10 µl de agent anti-diminuare a colorării DAPI pe fiecare probă.
17. Acoperiți cu o lamelă, îndepărtați orice eventuale bule și lăsați culoarea să se dezvolte la întuneric timp de 10 minute.
18. Vizualizați cu un microscop de fluorescentă (consultați **secțiunea Recomandare privind microscopul de fluorescentă**).

Recomandări procedurale

1. Coacerea sau îmbătrâinarea lamelor poate reduce semnalul de fluorescentă.
2. Condițiile de hibridizare pot fi influențate în mod negativ de utilizarea unor reactivi diferiți de cei furnizați sau recomandați de Cytocell Ltd.
3. Utilizați un termometru calibrat pentru măsurarea temperaturilor soluțiilor, băilor de apă și incubatoarelor, deoarece aceste temperaturi sunt critice pentru performanța optimă a produsului.
4. Concentrațiile, pH-ul și temperaturile de spălare sunt importante, deoarece o strictețe redusă poate avea ca rezultat legarea nespecifică a sondei, iar o strictețe prea mare poate avea ca rezultat lipsa de semnal.
5. Denaturarea incompletă poate avea ca rezultat lipsa de semnal, iar denaturarea exagerată poate avea ca rezultat, de asemenea, legarea nespecifică.
6. Hibridizarea exagerată poate avea ca rezultat semnale suplimentare sau neașteptate.
7. Utilizatorii trebuie să optimizeze protocolul pentru propriile lor probe înainte de utilizarea testului în scopuri diagnostice.
8. Condițiile suboptime pot avea ca rezultat legarea nespecifică, care poate fi interpretată eronat ca semnal al sondei.

Interpretarea rezultatelor

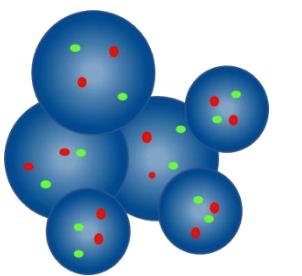
Evaluarea calității lamei

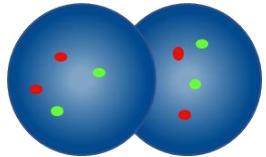
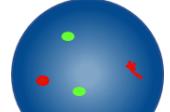
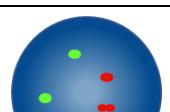
Lama nu trebuie analizată dacă:

- Semnalele sunt prea slabe pentru a fi analizate în filtre unice - pentru a continua analiza, semnalele trebuie să apară luminoase, distincte și ușor evaluabile
- Există un număr mare de celule aggregate/suprapuse care obstrucționează analiza
- >50% dintre celule nu sunt hibridizate
- Există un exces de particule fluorescente între celule și/sau o ceată fluorescentă care interferează cu semnalele - în lamele optime, fundalul trebuie să apară întunecat sau negru și curat
- Marginile nucleilor celulelor nu pot fi distinse și nu sunt intacte

Linii directoare privind analiza

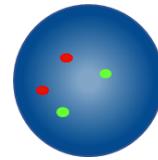
- Fiecare probă trebuie analizată și interpretată de doi analiști. Orice discrepanță trebuie rezolvată prin evaluarea de către un al treilea analist
- Fiecare analist trebuie să fie calificat adecvat în conformitate cu standardele recunoscute la nivel național
- Fiecare analist trebuie să atragă un scor în mod independent unui număr de 100 de nuclei pentru fiecare probă. Primul analist trebuie să înceapă analiza din partea stângă a lamei, iar cel de-al doilea analist, din partea dreaptă
- Fiecare analist trebuie să își documenteze rezultatele în fișe separate
- Analizați numai nuclei întacți, nu și pe cei suprapuși sau aglomerati sau nuclei acoperiți de resturi citoplasmatici sau cu un grad ridicat de autofluorescentă
- Evitați zonele în care există un exces de resturi citoplasmatici sau hibridizare nespecifică
- Intensitatea semnalului poate varia, chiar și în cazul unui singur nucleu. În astfel de cazuri, utilizați filtre unice și/sau ajustați planul focal
- În condiții suboptime, semnalele pot apărea difuze. Dacă două semnale de aceeași culoare se ating unul pe celălalt, sau dacă distanța dintre ele nu este mai mare decât două lățimi de semnal, sau atunci când există un fir slab care conectează cele două semnale, considerați ca un singur semnal
- Dacă aveți orice dubii cu privire la caracterul analizabil al unei celule, nu o analizați

Linii directoare privind analiza	
	Nu se analizează — nucleele se află prea aproape unele de celelalte pentru a le putea determina hotarele

	Nucleele suprapuse nu se analizează — nu sunt vizibile toate zonele celor două nuclee
	Considerați ca două semnale roșii și două semnale verzi — unul dintre cele două semnale roșii este difuz
	Considerați ca două semnale roșii și două semnale verzi — breșa din unul dintre cele două semnale roșii este mai mică decât lățimea a două semnale

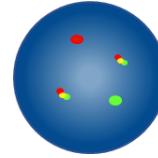
Rezultate așteptate

Tiparul de semnale normal așteptat



Într-o celulă normală se așteaptă detectarea a două semnale roșii și două semnale verzi (2R2V).

Tiparul de semnale anormale așteptat



Într-o celulă cu translocație t(8;21)(q21.3;q22.12), tiparul de semnale așteptat este: un semnal roșu, unul verde și două fuziuni (1R1V2F).

În specimene cu aneuploidie/heochilibrate sunt posibile și alte modele de semnale.

Interferențe/Substanțe interferente cunoscute relevante

Nu se cunosc interferențe/substanțe interferente relevante.

Reactivitate încrucișată cunoscută

Nu este cunoscută nicio reactivitate încrucișată.

Raportarea incidentelor grave

Pentru un pacient/utilizator/terț din Uniunea Europeană și din țările cu un regim de reglementare identic (Regulamentul (UE) 2017/746 privind dispozitivele medicale de diagnostic *in vitro*); dacă, în timpul utilizării acestui dispozitiv sau ca urmare a utilizării acestuia, a avut loc un incident grav, vă rugăm să îl raportați producătorului și autorității naționale competente din țara dvs.

Pentru incidente grave în alte țări, vă rugăm să le raportați producătorului și, dacă este cazul, autorității naționale competente din țara dvs.

Punct de contact de vigilență al producătorului: vigilance@oqt.com

Pentru autoritățile naționale competente din UE, o listă de puncte de contact de vigilență se găsește la:

https://health.ec.europa.eu/medical-devices-sector/new-regulations/contacts_en

Caracteristici de performanță specifice

Specificitatea analitică

Specificitatea analitică este procentul de semnale care se hibridizează la locusul corect și nu în altă locație. Specificitatea analitică a fost stabilită prin analizarea unui total de 400 locusuri întă. Au fost analizate două locusuri cromozomiale în fiecare dintre 20 de celule în metafază din 5 probe, rezultând 400 puncte de date. Specificitatea analitică a fost calculată ca numărul de semnale FISH care se hibridizează la locusul corect împărțit la numărul total de semnale FISH hibridizate.

Specificitatea analitică a fiecărei sonde din kit a fost calculată ca numărul de semnale FISH de cromozomi în metafază hibridizați la locusul corect împărțit la numărul total de semnale FISH de cromozomi în metafază hibridizați; acest rezultat a fost înmulțit cu 100, a fost exprimat ca procent și i-a fost atribuit un interval de încredere de 95%.

Tabelul 1. Specificitatea analitică a AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation, Dual Fusion Probe

Sonda	Ținta	Numărul de cromozomi în metafază hibridizați	Numărul de locuri cu hibridizare corectă	Specificitatea analitică (%)	Interval de încredere de 95% (%)
AML1, roșu	21q22.1	200	200	100	98,12 - 100
ETO, Verde	8q21.3	200	200	100	98,12 - 100

Sensibilitatea analitică

Sensibilitatea analitică este procentul de celule de interfază cărora li se poate atribui un scor cu tiparul de semnale normal așteptat. A fost analizat un minim de 200 celule în interfază pentru fiecare dintre cele 25 de suspensiile de celule medulare fixate în soluție Carnoy, considerate ca având cariotip normal, rezultând un minim de 5000 de nuclei cărora li s-a atribuit un scor pentru fiecare tip de probă. Datele privind sensibilitatea au fost analizate pe baza procentului de celule care prezintă un model așteptat de semnale normal și au fost exprimate ca procent cu un interval de încredere de 95%.

Tabelul 2. Sensibilitatea analitică a AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation, Dual Fusion Probe

Numărul de celule cu tipare de semnale așteptate	Numărul total de celule cu semnale cărora li se poate atribui un scor	Sensibilitatea analitică (%)	Interval de încredere de 95% (%)
4965	5000	99,3	99,02, 99,58

Caracterizarea valorilor limită de normalitate

Valoarea limită de normalitate, în asociere cu sondele FISH, este procentul maxim de celule în interfază cărora li se poate atribui un scor cu un tipar de semnale anomal specific la care proba este considerată normală pentru tiparul de semnale respectiv.

Valoarea normală de referință a fost stabilită în baza probelor fără rearanjamentul pentru detecția căruia este prevăzută sonda, utilizând funcția inversă beta. Doi analiști independenți au înregistrat pentru fiecare probă modelele de semnale a 100 de nuclei în interfază, astfel fiind obținute câte 200 de înregistrări pentru fiecare probă.

Valoarea normală de referință a fost determinată prin utilizarea funcției β -inversă (BETAINV) din MS Excel. Aceasta a fost calculată ca procentul de celule în interfază care prezintă un model de semnale fals pozitive prin utilizarea limitei superioare a unui interval de încredere de 95% unilateral al distribuției binomiale într-o probă de la un pacient normal.

Tabelul 3. Caracterizarea valorilor limită de normalitate ale AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation, Dual Fusion Probe

Tipar de semnale anormal	Numărul de probe analizate pentru generarea valorii de referință	Numărul de nuclei analizați într-o probă	Numărul maxim de modele de semnale fals pozitive	Valoarea normală de referință (%)
1R1V2F	1290	200	1	2,3

Laboratoarele trebuie să verifice valorile de referință în baza propriilor date^{7,8}.

Reproductibilitatea

S-au efectuat studii de reproductibilitate pentru a stabili:

- Reproductibilitatea la 3 centre în cadrul același zile (între probe)
- Reproductibilitatea la 3 centre între zile diferite (între zile)
- Reproductibilitatea la 3 centre între centre diferite (între centre)
- Reproductibilitatea la un singur centru între loturi (între loturi)

Reproductibilitatea a fost stabilită în trei laboratoare independente, în care au fost analizate șase probe mascate (două probe fără rearanjament, două probe cu pozitivitate slabă de 1-3 ori mai mare decât valoarea de referință și două probe cu pozitivitate înaltă — cu prezența rearanjamentului în peste 45% dintre celule). Analiza a fost efectuată folosind două replicate ale fiecărei probe în decursul a cinci zile neconsecutive.

În toate cele trei laboratoare, au fost comparate rezultatele obținute cu același set de sonde în diferite momente ale același zile, în zile diferite și în laboratoare diferite, iar unul dintre laboratoare a determinat, de asemenea, reproductibilitatea rezultatelor obținute cu trei seturi de sonde diferite.

Reproductibilitatea a fost calculată în baza concordanței între variabilele analizate în timpul fiecărui test.

Tabelul 4. Reproductibilitatea AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation, Dual Fusion Probe

Studiu	Criterii	Rezultat
În aceeași zi /între zile diferite /în centre diferite	90% concordanță cu clasa negativă	100%
	95% concordanță cu clasa înalt pozitivă	100%
Între loturi	90% concordanță cu clasa negativă	100%
	95% concordanță cu clasa înalt pozitivă	100%

Performanța clinică

Pentru a fi asigurat faptul că AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation Dual Fusion Probe detectează rearanjamentele dorite, performanța clinică a fost stabilită în cadrul a cinci studii pe eșantioane reprezentative ale populației vizate pentru produs: material rezidual fixat în metanol/acid acetic 3:1. Studiile au avut o dimensiune combinată a eșantionului de șase sute patruzeci și patru (634), cu treizeci și cinci (35) de specimene pozitive și cinci sute nouăzeci și nouă (599) de specimene negative în toate centrele. S-a constatat că concordanța/neconcordanța rezultatelor a înndeplinit criteriile de acceptare pentru acest studiu.

Rezultatele acestor teste au fost analizate pentru a furniza valorile privind sensibilitatea clinică, specificitatea clinică și rata de rezultate fals pozitive (FPR, false positive rate) pentru semnalele pozitive, prin utilizarea unei abordări unidimensionale.

Tabelul 5. Performanța clinică a AML1/ETO (RUNX1/RUNX1T1) Translocation, Dual Fusion Probe

Variabilă	Rezultat
Sensibilitate clinică (rate de rezultate adevărat pozitive, TPR)*	99,74%
Specificitate clinică (rate de rezultate adevărat negative, TNR)*	99,90%
Rata de rezultate fals pozitive (FPR) = 1 - specificitatea*	0,10%

Rezumatul de siguranță și performanță (SSP)

SSP trebuie să fie pus la dispoziția publicului prin Baza de date europeană a dispozitivelor medicale (Eudamed), unde este pus în legătură cu UDI-DI de bază. URL Eudamed: <https://ec.europa.eu/tools/eudamed>

UDI-DI de bază: 50558449LPH026JH

Dacă Eudamed nu este complet funcțională, SSP trebuie să fie pus la dispoziția publicului, la cerere, prin solicitare la adresa SSP@oqt.com.

Informații suplimentare

Pentru informații suplimentare referitoare la produs, vă rugăm să contactați departamentul de asistență tehnică CytoCell.

Tel: +44 (0)1223 294048

E: techsupport@cytcell.com

Internet: www.oqt.com

Referințe

1. Swerdlow, et al. (eds.) WHO Classification of Tumours of Haematopoietic and Lymphoid Tissue, Lyon, France, 4th edition, IARC, 2017
2. Reikvam H, et al. J Biomed Biotechnol. 2011; 2011:104631.
3. Grimwade, et al. Blood. 2001;98(5):1312-1320.
4. Harrison, et al. Journal of Clinical Oncology. 2010;28(16):2674-2681.
5. Grimwade, et al. Blood. 2010;116(3):354-365.
6. Arsham, MS., Barch, MJ. and Lawce HJ. (eds.) (2017) *The AGT Cytogenetics Laboratory Manual*. New Jersey: John Wiley & Sons Inc.
7. 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.
8. 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.

Glosarul simbolurilor

EN ISO 15223-1:2021 - „Dispozitive medicale - Simboluri care trebuie utilizate împreună cu informațiile care trebuie furnizate de către producător - Partea 1: Cerințe generale”
 (© Organizația Internațională pentru Standardizare)

Simbol	Titlu	Număr/numere de referință
	ro: Producător	5.1.1
 EC REP	ro: Reprezentant autorizat pentru Comunitatea Europeană/Uniunea Europeană	5.1.2
	ro: Data de expirare	5.1.4
 LOT	ro: Seria de fabricație	5.1.5
 REF	ro: Număr de catalog	5.1.6
	ro: A se feri de lumina solară	5.3.2
	ro: Limită de temperatură	5.3.7
 i	ro: Consultați instrucțiunile de utilizare	5.4.3
 ogt.com/IFU	ro: Consultați instrucțiunile de utilizare electronice	5.4.3
	ro: Precauție	5.4.4
 IVD	ro: Dispozitiv medical pentru diagnostic in vitro	5.5.1
	ro: Conține o cantitate suficientă pentru <n> teste	5.5.5
 UDI	ro: Identificator unic al dispozitivului	5.7.10
Simboluri EDMA pentru reactivi și componente IVD, revizie octombrie 2009		
Simbol	Titlu	Număr/numere de referință
	ro: Conținut (sau continuturi)	Nu este cazul

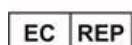
Brevete și mărci comerciale

Cytocell este marcă comercială înregistrată a Cytocell Ltd.



Cytocell Limited
 Oxford Gene Technology
 418 Cambridge Science Park
 Milton Road
 CAMBRIDGE
 CB4 0PZ
 MAREA BRITANIE

Tel: +44 (0)1223 294048
 Fax: +44 (0)1223 294986
 E: probes@cytocell.com
 W: www.ogt.com



Sysmex Europe SE
 Bornbarch 1
 22848 Norderstedt
 GERMANIA

Tel: +49 40 527260
 W: www.sysmex-europe.com

Istoricul versiunilor IFU

V001.00 2023-01-11: Noi IFU pentru Regulamentul (UE) 2017/746
 V002 2025-08-29: Eliminarea mărcii UKKA.