



A Sysmex Group Company



### Instrucțiunile de utilizare (IFU)

REF: CE-LPH 013-S / CE-LPH 013

## Sonda MLL (KMT2A) Breakapart Probe



NUMAI PENTRU UTILIZARE PROFESIONALĂ



Informații suplimentare și în alte limbi sunt disponibile pe [ogt.com/IFU](http://ogt.com/IFU)

### Destinație de utilizare

CytoCell® MLL (KMT2A) Breakapart Probe este un test calitativ, ne-automatizat de hibridizare fluorescență *in situ* (FISH), utilizat pentru detecția rearanjamentelor cromozomiale în regiunea 11q23.3 a cromozomului 11 în suspensii de celule de origine hematologică, fixate în soluție Carnoy (metanol/acid acetic 3:1), de la pacienți cu diagnostic suspectat sau confirmat de leucemie acută mieloidă (LAM), sindroame mielodisplazice (SMD) sau leucemie acută limfoblastică (LAL).

### 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 situațiile în care cunoașterea statutului privind rearanjamentul *MLL (KMT2A)* 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 atașează clonele roșii și verzi din acest set de sonde, care include gena *MLL (KMT2A)*. Este posibil ca punctele de ruptură din 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 profesională 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 fluorescență *in situ* (FISH) este o tehnică care permite detecția secvențelor de ADN pe cromozomii 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 esențial în cadrul analizei cromozomiale prenatale, hematologice și a tumorilor solide. ADN-ul țintă, 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 îndepărtată, iar ADN-ul este contracolorat pentru vizualizare. După aceea, microscopia de fluorescență permite vizualizarea sondei hibridizate pe materialul țintă.

### Informații privind sonda

Rearanjamentele genei *KMT2A* (lizin-metil-transferaza 2A), localizate la nivelul 11q23.3, se întâlnesc frecvent la pacienții cu leucemie acută, în special în cazurile de leucemie la sugari și leucemie secundară după tratamentul cu inhibitori ai ADN-topoizomerazei II<sup>1</sup>.

Gena *KMT2A* prezintă un nivel ridicat de omologie cu gena proteinei drosophila trithorax și codifică o histon-metil-transferază, care funcționează ca un regulator epigenetic de transcripție. În rezultatul translocațiilor *KMT2A* este produsă o proteină himerică în care porțiunea amino-terminală a genei *KMT2A* este fuzionată cu porțiunea carboxi-terminală a genei-partener de fuziune. Proteina funcțională joacă un rol critic în dezvoltarea embrionară și hematopoieză<sup>1,2,3,4</sup>.

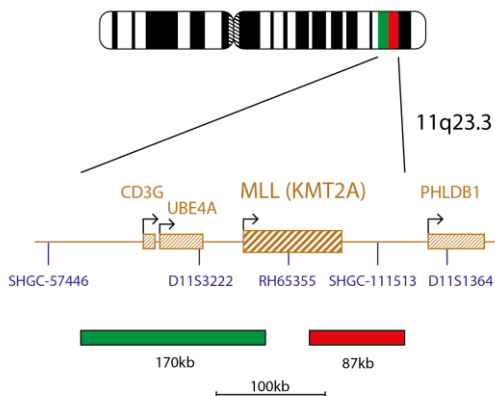
Rearanjamentele *KMT2A* pot fi detectate la aproximativ 80% dintre sugarii cu leucemie acută limfoblastică (LAL) și 5-10% dintre copiii și adulții cu LAL<sup>3,4</sup>. De asemenea, acestea pot fi detectate la 60% dintre sugarii cu leucemie acută mieloidă (LAM), 3% dintre cazurile de LAM de novo și 10% dintre cazurile de LAM asociată cu tratament la adulți<sup>3,5</sup>. Până în prezent au fost identificate peste 70 de gene-parteneri de fuziune, cele mai frecvente translocații fiind *MLL::AFF1*; *t(4;11)(q21;q23.3)*, *MLL::MLLT4*; *t(6;11)(q27;q23.3)*, *MLL::MLLT3*; *t(9;11)(p22;q23.3)* și *MLL::MLLT1*; *t(11;19)(q23.3;p13.3)*<sup>1</sup>.

Anterior, rearanjamentele *KMT2A* la pacienții cu leucemie acută au fost asociate cu un prognostic mai slab, însă studiile recente au arătat că prognosticul depinde într-o mare măsură de partenerul de fuziune și poate fi diferit la copii și adulți<sup>1</sup>.

### Specificații privind sonda

MLL, 11q23.3, roșu  
MLL, 11q23.3, verde

CMP-H036 v006.00



Produsul MLL constă dintr-o sondă de 87 kb, marcată cu roșu, care se atașează la regiunea localizată telomeric față de gena *MLL (KMT2A)* și include markerul SHGC-111513, și o sondă verde, care se atașează la o regiune de 170 kb, localizată centromeric de gena *MLL*, care include genele *CD3G* și *UBE4A*.

### 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% de soluție salină - citrat de sodiu (SSC)) 20x 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 mediu de montare pe bază de glicerol).

### Atenționări și precauții

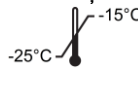
1. Pentru diagnosticare *in vitro*. Numai pentru utilizare profesională în laborator.
2. Amestecurile de sonde conțin formamidă, care este teratogen; nu inhalați vaporii și nu permiteți contactul cu pielea. Manevrați cu atenție; purtați mănuși și halat de laborator.
3. Manevrați DAPI cu atenție; purtați mănuși și halat de laborator.
4. Nu utilizați dacă flaconul/flacoanele este/sunt deteriorat/e sau conținutul flaconului este compromis în orice fel.
5. Respectați reglementările locale de eliminare pentru locația dvs., împreună cu recomandările din fișa 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.
6. Eliminați toți reactivii utilizați și orice alte materiale de unică folosință contaminate în conformitate cu procedurile pentru deșeurile infecțioase sau potențial infecțioase. Este responsabilitatea fiecărui laborator să manipuleze deșeurile solide și lichide în funcție de natura și gradul lor de periculozitate și să le trateze și să le elimine (sau să dispună tratarea și eliminarea lor) în conformitate cu toate reglementările aplicabile.
7. Operatorii trebuie să fie capabili să distingă culorile roșu, albastru și verde.
8. 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.
- Controlarele 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. Expunerea 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 în alte 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 expunerea la lumină și modificările de temperatură.

#### Echipe 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 fluorescență (vă rugăm să consultați secțiunea Recomandare privind microscopul de fluorescență)
- Microscop în contrast de fază
- Vase Coplin din plastic, ceramică sau sticlă rezistentă la căldură, curate
- Pensă
- pH-metru calibrat (sau benzi indicatoare 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 fluorescență
- 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

#### Echipe opționale, care nu sunt furnizate

- Camera 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 fluorescență

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

Fluorofor	Excitația <sub>max</sub> [nm]	Emisia <sub>max</sub> [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 fluoroforilor de culoare verde și roșie.

Verificați microscopul de fluorescență înainte de utilizare, pentru a vă asigura că acesta funcționează corect. Utilizați ulei de imersie care este adecvat pentru microscopia de fluorescență 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 test este destinat pentru utilizare pe suspensii de celule de origine hematologică, fixate în soluție Carnoy (metanol/acid acetic 3:1), de la pacienți cu diagnostic suspectat sau confirmat de leucemie acută mieloidă (LAM), sindroame mielodisplazice (SMD) sau leucemie acută limfoblastică (LAL), 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 speciemenelor, cultura, recoltarea și crearea lamelor<sup>6</sup>.

#### Prepararea soluțiilor

##### Soluțiile de etanol

Diluți 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

Diluți 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

Diluți 1 parte soluție SSC 20x cu 49 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%

Diluți 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 luminile 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. (Opțional, 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.
- Deshidratați 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

- Scoateți DAPI din congelator și lăsați să se încălzească la RT.
- Îndepărtați cu atenție lamela și toate urmele de adeziv.
- Imersați lama în SSC 0,4x (pH 7,0) la 72 °C (+/- 1 °C) timp de 2 minute fără agitare.
- 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.
- Lăsați lama să se scurgă și aplicați 10 µl de agent anti-diminuare a colorării DAPI pe fiecare probă.
- Acoperiți cu o lamelă, îndepărtați orice eventuale bule și lăsați culoarea să se dezvolte la întuneric timp de 10 minute.
- Vizualizați cu un microscop de fluorescență (consultați secțiunea

## Recomandare privind microscopul de fluorescență).

### Recomandări procedurale

1. Coacerea sau îmbătrânirea lamelor poate reduce semnalul de fluorescență.
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 suboptimale pot avea ca rezultat legarea nespecifică, care poate fi interpretată eronat ca semnal al sondei.

### Interpretarea rezultatelor

#### Evaluarea calității lamei

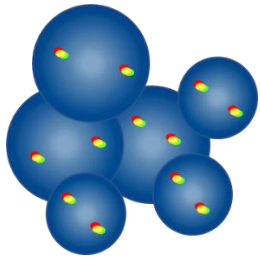
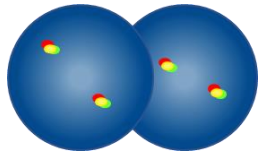
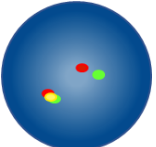
Lama nu trebuie analizată dacă:

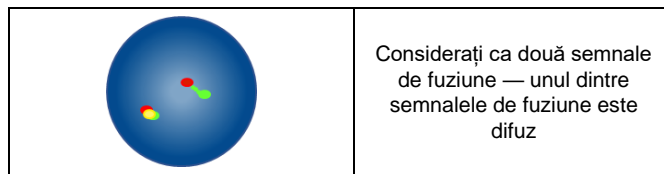
- Semnalele sunt prea slabe pentru a fi analizate în filtre unice - pentru a continua analiza, semnalele trebuie să apară luminoase, distincte și ușor evaluabile
- Există un număr mare de celule agregate/suprapuse care obstrucționează analiza
- >50% dintre celule nu sunt hibridizate
- Există un exces de particule fluorescente între celule și/sau o ceață 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 atribuie un scor în mod independent unui număr de 100 de nucleu 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 nucleii intacti, nu și pe cei suprapuși sau aglomerați sau nucleii acoperiți de resturi citoplasmice sau cu un grad ridicat de autofluorescență
- Evitați zonele în care există un exces de resturi citoplasmice 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 suboptimale, 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
- La analizarea sondelor de separare în două culori, dacă există o breșă nu mai mare decât lățimea a 2 semnale între semnalele roșu și verde, considerați ca semnal fără rearanjament/fuziune
- Dacă aveți orice dubii cu privire la caracterul analizabil al unei celule, nu o analizați

#### Linii directoare privind analiza

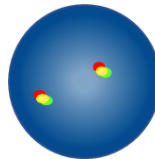
	Nu se analizează — nucleele se află prea aproape unele de celelalte pentru a le putea determina hotărâre
	Nucleele suprapuse nu se analizează — nu sunt vizibile toate zonele celor două nucleu
	Considerați ca două semnale de fuziune — breșa dintre semnalul roșu și cel verde este mai mică decât lățimea a două semnale



Considerați ca două semnale de fuziune — unul dintre semnalele de fuziune este difuz

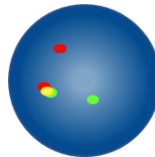
#### Rezultate așteptate

Tiparul de semnale normal așteptat



Într-o celulă normală se așteaptă detectarea a două semnale de fuziune roșu/verde (2F).

Tiparul de semnale anormale așteptat



Într-o celulă cu un rearanjament echilibrat *MLL (KMT2A)*, modelul așteptat de semnale este: un semnal roșu, un semnal verde și o fuziune roșu/verde (1F1R1V).

În specimene cu aneuploidie/neechilibrate 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 siguranță al producătorului: [vigilance@ogt.com](mailto:vigilance@ogt.com)

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

[https://health.ec.europa.eu/medical-devices-sector/new-regulations/contacts\\_en](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 200 locusuri țintă. Au fost analizate 2 locusuri cromozomiale în fiecare dintre 20 de celule în metafază din 5 probe, rezultând 200 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 sondei *MLL (KMT2A) Breakpart Probe*

Sonda	Ținta	Numărul de cromozomi în metafază hibridizați	Numărul de locusuri cu hibridizare corectă	Specificitate a analitică (%)	Interval de încredere de 95% (%)
MLL Distal, Roșu	11q23.3	200	200	100	98,12 - 100
MLL Proximal, Verde	11q23.3	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 suspensii de celule medulare fixate în soluție Carnoy, considerate ca având cariotip normal, rezultând un minim de 5000 de nucleu 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 MLL (KMT2A) Breakapart 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	99,08 - 99,52

#### 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 anormal 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 cărora este prevăzută sonda, utilizând funcția inversă beta. Doi analiști independenți au înregistrat pentru fiecare probă modelele de semnale a 100 de nuclee în interfază, astfel fiind obținute câte 200 de înregistrări pentru fiecare probă.

Valoarea normală de referință a fost determinată prin utilizarea funcției  $\beta$ -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 pentru MLL (KMT2A) Breakapart Probe

Tipar de semnale anormal	Numărul de probe analizate pentru generarea valorii de referință	Numărul de nuclee analizați într-o probă	Numărul maxim de modele de semnale fals pozitive	Valoarea normală de referință (%)
1R1V1F	1600	200	3	3,8

Laboratoarele trebuie să verifice valorile de referință în baza propriilor date <sup>7,8</sup>

#### Reproductibilitatea

S-au efectuat studii de reproductibilitate pentru a stabili:

- Reproductibilitatea la 3 centre în cadrul aceleiași 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 replicare 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 aceleiași 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 rezultatelor obținute cu MLL (KMT2A) Breakapart Probe

Studiul de reproductibilitate	Proba	Concordanța (%)
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 asigura faptul că produsul detectează rearanjamentele de destinație, performanța clinică a fost stabilită în cadrul a trei studii retrospective efectuate la centre de testare externe. Studiile au avut o dimensiune combinată a eșantionului de patru sute optzeci și opt (488), cu optsprezece (18) specimene pozitive și patru sute șaptezeci (470) de specimene negative în toate centrele. Statutul de pozitivitate al fiecărui specimen a fost confirmat fie cu ajutorul unei sonde comerciale de comparație comercializate de un furnizor concurent, care detectează aceleași anomalii ca și sondele evaluate, fie prin comparație cu cariotipul prin bandare G.

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 MLL (KMT2A) Breakapart Probe

Variabilă	Rezultat
Sensibilitate clinică (rata de rezultate adevărat pozitive - TPR, true positive rate)	99,93%
Specificitate clinică (rata de rezultate adevărat negative - TNR, true negative rate)	99,97%
Rata de rezultate fals pozitive (FPR, false positive rate) = 1 - specificitatea	0,03%

#### 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: 50558449LPH013J8

Dacă Eudamed nu este complet funcțională, SSP trebuie să fie pus la dispoziția publicului, la cerere, prin solicitare la adresa [SSP@ogt.com](mailto:SSP@ogt.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@cytoCELL.com](mailto:techsupport@cytoCELL.com)















Internet: [www.ogt.com](http://www.ogt.com)

#### Referințe

1. Tamai, Inokuchi, J Clin Exp Hematopathol 2010;50(2):91-98
2. Wright, Vaughan, Critical Reviews in Oncology/Hematology 2014;91(3):283-291
3. Van der Burg et al., Leukemia 2004;18(5):895-908
4. Tomizawa, Pediatr Int 2015;57(8):811-819
5. Grossman et al., Leukemia 28 March 2013; doi:10.1038/leu.2013.90
6. Arsham, MS., Barch, M.J. 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
	ro: Reprezentant autorizat pentru Comunitatea Europeană/Uniunea Europeană	5.1.2
	ro: Data de expirare	5.1.4
	ro: Seria de fabricație	5.1.5
	ro: Număr de catalog	5.1.6
	ro: A se feri de lumina solară	5.3.2
	ro: Limită de temperatură	5.3.7
	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
	ro: Dispozitiv medical pentru diagnostic in vitro	5.5.1
	ro: Conține o cantitate suficientă pentru <n> teste	5.5.5
	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 conținuturi)	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](mailto:probes@cytocell.com)

W: [www.ogt.com](http://www.ogt.com)



### Sysmex Europe SE

Bornbarch 1  
22848 Norderstedt  
GERMANIA

Tel: +49 40 527260

W: [www.sysmex-europe.com](http://www.sysmex-europe.com)

## Istoricul versiunilor IFU

V001.00 2023-01-11: Noi IFU pentru Regulamentul (UE) 2017/746.