

Instructions For Use
REF: LPA 001

Prenatal Enumeration Probe kit



PROFESSIONAL USE ONLY

ENGLISH/FRANÇAIS/ITALIANO/DEUTSCH/ESPAÑOL

Further information available at www.cytocell.com

Fluorescence *In Situ* Hybridisation (FISH) is a technique that allows DNA sequences to be detected on metaphase chromosomes or in interphase nuclei from fixed cytogenetic samples. The technique uses DNA probes that hybridise to entire chromosomes or single unique sequences, and serves as a powerful adjunct to classic cytogenetics. Recent developments have meant that this valuable technique can now be applied as an essential diagnostic tool in prenatal, haematological and pathological chromosomal analysis. Target DNA, after fixation and denaturation, is available for annealing to a similarly denatured, fluorescently labelled DNA probe, which has a complementary sequence. Following hybridisation, unbound and non-specifically bound DNA probe is removed and the DNA is counterstained for visualisation. Fluorescence microscopy then allows the visualisation of the hybridised probe on the target material.

Probe Information

Cytocell's prenatal Fluorescence *In Situ* Hybridisation (FISH) assays are designed for the rapid and accurate detection of the most common foetal chromosomal disorders. The probe set is intended for the detection and quantification of chromosomes 13, 18, 21, X and Y in interphase nuclei of uncultured amniotic fluid cells by FISH. The assay should be used in conjunction with foetal karyotype analysis.

Trisomy of chromosome 21, resulting in Down syndrome¹, is one of the most common chromosome abnormalities in humans and the risk of having an affected child is known to increase with maternal age². The syndrome represents a particular combination of phenotypic findings, including characteristic facial appearance, a single palmar crease and mental retardation, and may also present with hearing and heart defects. Affected individuals show a highly increased incidence of leukaemia, particularly acute megakaryocytic leukaemia³. Trisomy of chromosome 18, resulting in Edwards syndrome, occurs in around 1 in 6000-8000 live births with a female sex bias⁴. The clinical findings are variable, though many exhibit growth delay, heart defects and craniofacial anomalies, as well as possible limb and kidney abnormalities⁵.

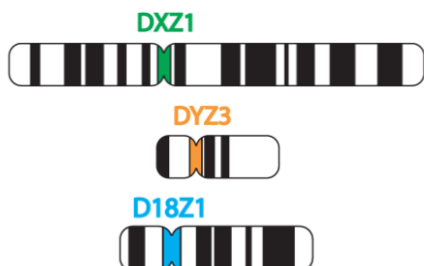
The rarest trisomy, trisomy 13, responsible for Patau syndrome occurs in approximately 1 in 16,000 newborns⁶. Individuals with Patau syndrome present abnormalities affecting many parts of the body, including the heart, spinal cord, eyes, limbs, face/skull and muscles⁶. Aberrant copy numbers of the X and Y chromosomes can lead to various sex chromosome disorders, such as Klinefelter (47,XXY), Turner (45,X) and other syndromes caused by variations in copy number of X and/or Y. These syndromes have variable incidences and clinical findings⁷.

Cytocell Prenatal kits contain fluorescent probes for easy identification of trisomies 21, 18 and 13 present in Down, Edwards and Patau syndrome, respectively, as well as multiple sex chromosome aneuploidies.

Probe Specification

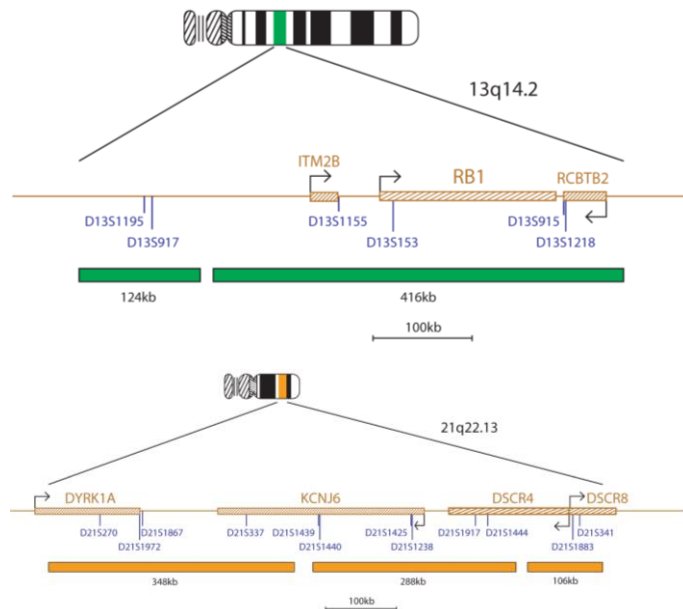
Probe set 1

X centromere, Xp11.1 – q11.1 (DXZ1) Green
Y centromere, Yp11.1 – q11.1 (DYZ3) Orange
18 centromere, 18p11.1 – q11.1 (D18Z1) Blue



Probe set 2

13 unique sequence, 13q14.2 Green
21 unique sequence, 21q22.13 Orange



The kit contains two probe sets for two separate hybridisations.

Probe set 1

The probe set X, Y and 18 is a mixture of green, orange and blue directly labelled fluorescent DNA probes specific for the alpha satellite DNA sequences at the DXZ1, DYZ3 and D18Z1 regions of the chromosomes X, Y and 18 respectively.

Probe set 2

The probe set 13 and 21 is a mixture of green and orange directly labelled fluorescent DNA probes containing unique sequences. The chromosome 13 probe includes RB1 gene as well as markers D13S1195, D13S1155 and D13S915. The chromosome 21 probe includes markers D21S270, D21S1867, D21S337, D21S1425, D21S1444 and D21S341.

Materials Provided

Probe: 50µl per vial (5 tests), 100µl per vial (10 tests), 300µl per vial (30 tests) or 500µl per vial (50 tests)

Probe set 1:

Amount of green X centromere (DXZ1) probe: 12 – 15ng/test
Amount of orange Y centromere (DYZ3) probe: 8 – 10ng/test
Amount of blue 18 centromere (D18Z1) probe: 112 – 140ng/test

Probe set 2:

Amount of green 13q14.2 probe: 120 – 150ng/test
Amount of orange 21q22.13 probe: 40 – 50ng/test
The probe sets are provided premixed in hybridisation solution (Formamide; Dextran Sulphate; SSC) and are ready to use.

Counterstain: 150µl per vial (15 tests), 500µl per vial (50 tests), 1000µl per vial (100 tests) or 1200µl per vial (120 tests)

The counterstain is DAPI antifade (ES: 0.125µg/ml DAPI (4,6-diamidino-2-phenylindole)).

Warnings and Precautions

1. For *in vitro* diagnostic use. For professional use only.
2. Wear gloves when handling DNA probes and DAPI counterstain.
3. Probe mixtures contain formamide, which is a teratogen; do not breathe fumes or allow skin contact. Wear gloves, a lab coat, and handle in a fume hood. Upon disposal, flush with a large volume of water.
4. DAPI is a potential carcinogen. Handle with care; wear gloves and a lab coat. Upon disposal, flush with a large volume of water.
5. All hazardous materials should be disposed of according to your institution's guidelines for hazardous waste disposal.
6. Precautions should be taken to prevent contamination between the vials containing probe set 1 and probe set 2.

Storage and Handling

The Aquarius[®] kit should be stored between -25°C to -15 °C in a freezer until the expiry date indicated on the kit label. The probe and counterstain vials must be stored in the dark.

Equipment Necessary but not Supplied

1. Hotplate (with a solid plate and accurate temperature control up to 80°C).
2. Variable volume micropipettes and tips range 1µl - 200µl.
3. Water bath with accurate temperature control at 37°C and 72°C.
4. Microcentrifuge tubes (0.5ml).
5. Fluorescence microscope (Please see Fluorescence Microscope Recommendation section).
6. Plastic or glass coplin jars.
7. Forceps.
8. Fluorescence grade microscope lens immersion oil.
9. Bench top centrifuge.
10. Microscope slides.
11. 24x24mm coverslips.
12. Timer.

13. 37°C incubator.
14. Rubber solution glue.

Fluorescence Microscope Recommendation

For optimal visualisation of the probe we recommend a 100 watt mercury lamp and plan apochromat objectives x63 or x100. The triple bandpass filter DAPI/FITC/TRITC is optimal for viewing the green and orange fluorophores as well as counterstain simultaneously. The blue fluorophore has specificity to the Aqua and DEAC spectrum (single bandpass Aqua or DEAC filter is required). The triple bandpass filter DAPI/FITC/Texas Red can be used to view all three fluorophores and DAPI simultaneously.

Sample Preparation

The prenatal kit is designed for use on uncultured amniocytes fixed in Carnoy's fixative (see procedure below). Amniotic fluid sample collection should be performed according to the laboratory or institution guidelines. Amniotic fluid samples that appear bloody or brown should not be used, since they may contain maternal blood and may lead to false results.

Suggested Protocol

Preparation of fresh amniotic fluid samples for FISH:

1. Centrifuge 2 – 5ml of whole amniotic fluid specimen for 7 minutes at 180xg, carefully remove the supernatant without disturbing the cell pellet.
2. Resuspend the pellet in 2ml of 0.075M KCl. Leave at room temperature (RT) for 5 minutes.
3. Add 2ml of fresh fixative (3:1 methanol:glacial acetic acid) to the cells/hypotonic solution, adding the first ml dropwise whilst continuously mixing. Mix well.
4. Centrifuge the suspension for 5 minutes at 280xg, carefully remove the supernatant and resuspend the pellet in 2ml of fresh fixative.
5. Fixed specimens can be stored at this stage in a freezer at -20°C.
6. If the sample is not to be frozen, centrifuge the tube at 280xg for 5 minutes. Remove as much supernatant as possible without disturbing the cell pellet. Flick the tube to resuspend the pellet in the small amount of fluid remaining.
7. To prepare slides for FISH, spot the cell suspension directly onto slide. Allow to air dry.

Recommended slide Pretreatment:

1. Immerse the slide prepared from uncultured amniocytes in 2xSSC for 1 hour at 37°C.
2. Place the slide in freshly made pepsin working solution (5mg of pepsin added to 100ml of 0.01M HCl) for 13 minutes at 37°C.
3. Immerse the slide in phosphate buffered saline (PBS) at RT for 5 minutes.
4. Immerse the slide in post fixation solution (0.95% formaldehyde: 1.0ml of 37% formaldehyde, 0.18g of MgCl₂ and 39.0ml of PBS) for 5 minutes at RT.
5. Immerse the slide in PBS at RT for 5 minutes.
6. Immerse the slide in 70% ethanol at RT. Allow the slide to stand in the ethanol wash for 1 minute.
7. Remove the slide from 70% ethanol. Repeat step 6 with 85% ethanol, followed by 100% ethanol.
8. Allow to air dry.

FISH Protocol

(Note: Please ensure that exposure of the probe to laboratory lights is limited at all times)

Slide preparation (skip this step if the slide was pretreated according to the protocol above)

1. Spot the cell sample onto a glass microscope slide. Allow to dry.
2. Immerse the slide in 2xSSC for 2 minutes at RT without agitation.
3. Dehydrate in an ethanol series (70%, 85% and 100%), each for 2 minutes at RT.
4. Allow to dry.

Pre-Denaturation

5. Remove the probe from the freezer and allow it to warm to RT.
6. Ensure that the probe solution is uniformly mixed with a pipette.
7. Remove 10µl of probe per test, and transfer it to a microcentrifuge tube. Quickly return the remaining probe to the freezer.
8. Place the probe and the sample slide to prewarm on a 37°C (+/- 1°C) hotplate for 5 minutes.
9. Spot 10µl of probe mixture onto the cell sample and carefully apply a coverslip. Seal with rubber solution glue and allow the glue to dry completely.

Denaturation

10. Denature the sample and probe simultaneously by heating the slide on a hotplate at 75°C (+/- 1°C) for 2 minutes.

Hybridisation

11. Place the slide in a humid, lightproof container at 37°C (+/- 1°C) overnight.

Post-Hybridisation Washes

12. Remove the coverslip and all traces of glue carefully.
13. Immerse the slide in 0.4xSSC (pH 7.0) at 72°C (+/- 1°C) for 2 minutes without agitation.
14. Drain the slide and immerse it in 2xSSC, 0.05% Tween-20 at RT (pH 7.0) for 30 seconds without agitation.
15. Drain the slide and apply 10µl of DAPI antifade onto each hybridisation area.
16. Cover with a coverslip, remove any bubbles and allow the colour to develop in the dark for 10 minutes.
17. View with a fluorescence microscope.

Stability of Finished Slides

FISHed slides remain analysable for up to 1 month if stored in the dark at or below RT.

Procedural Recommendations

1. Baking or ageing of slides is not recommended as it may reduce signal fluorescence.
2. Hybridisation conditions may be adversely affected by the use of reagents other than those provided or recommended by Cytocell Ltd.
3. The use of a calibrated thermometer is strongly recommended for measuring temperatures of solutions, waterbaths, and incubators as these temperatures are critical for optimum product performance.
4. The wash concentrations, pH and temperatures are important as low stringency can result in non-specific binding of the probe and too high stringency can result in a lack of signal.
5. Incomplete denaturation can result in lack of signal and over denaturation can also result in non-specific binding.

Interpretation of Results

The sensitivity and specificity of FISH depends on a number of parameters, which vary from one cell type to another; from one probe to another; with the cell techniques used; and within the individual laboratory. Therefore we recommend for the use of the prenatal kit, that each laboratory should have its own standard material and determine its own FISH assay cutoff values for karyotypically normal and aneuploid samples (for guidelines contact Cytocell).

Expected Results

Probe set 1:

A normal female cell should show 2 green and 2 blue signals (2G, 2B). A normal male cell should show 1 green, 1 orange and 2 blue signals (1G, 1O, 2B). Cells with trisomy 18 should show 2 green and 3 blue signals (2G, 3B) for female samples and 1 green, 1 orange, 3 blue (1G, 1O, 3B) for male samples. There are multiple different combinations of signal patterns possible for the X and Y chromosomes other than those normal signal patterns outlined above.

Probe set 2:

A normal cell should show 2 green and 2 orange signals (2G, 2O). Cells with trisomy 13 should show 3 green and 2 orange signals (3G, 2O). Cells with trisomy 21 should show 2 green and 3 orange signals (2G, 3O).

Limitations

This test does not detect structural chromosome abnormalities and mosaicism. It also does not detect numerical abnormalities of chromosomes other than those tested.

The test is not designed to evaluate the risk of trisomy.

Reporting and interpretation of FISH results should be consistent with professional standards of practice and should take into consideration other clinical and diagnostic information.

This kit is intended as an adjunct to other diagnostic laboratory tests and therapeutic action should not be initiated on the basis of the FISH result alone.

Additional Information

For additional product information please contact the Cytocell Technical Support Department.

T: +44 (0)1223 294048

E: techsupport@cytocell.com

W: www.cytocell.com

FRANÇAIS

L'hybridation *in situ* par fluorescence (FISH) est une technique qui permet de détecter des séquences ADN sur les chromosomes en métaphase ou sur les noyaux interphasiques d'échantillons cytogénétiques fixés. La technique utilise des sondes ADN qui s'hybrident aux chromosomes entiers ou à des séquences uniques spécifiques, et sert de test complémentaire à la cytogénétique classique. De récents développements ont démontré que cette technique informative peut maintenant être utilisée comme outil diagnostique essentiel lors de l'analyse des chromosomes en prénatal, hématologie et pathologie. Après fixation et dénaturation, l'ADN cible est alors disponible pour hybridation avec une sonde ADN complémentaire, dénaturation de la même manière et marquée par fluorescence. Après l'hybridation, l'ADN non hybridé et non lié spécifiquement est éliminé et l'ADN est ensuite contre-coloré. Un microscope à fluorescence permet ensuite la visualisation de la sonde hybridée sur l'ADN cible.

Informations concernant la sonde

Le kit de sondes de dénombrement prénatal de Cytocell est un kit de test prénatal permettant une détection des trisomie 13, 18 et 21 présentes, respectivement, dans les syndromes de Patau, d'Edwards et de Down ainsi que des aneuploïdies touchant les chromosomes sexuels (comme dans les syndromes de Klinefelter et de Turner). Les sondes sont conçues pour détecter et quantifier les chromosomes 13, 18, 21, X et Y des noyaux interphasiques des cellules de liquide amniotique non cultivées par FISH. L'essai doit être utilisé en association avec l'analyse du caryotype.

Caractéristiques de la sonde

Sonde 1

Sonde de la région centromère X a-satellite Xp11.1 – q11.1 (DXZ1) en vert

Sonde de la région centromère Y a-satellite Yp11.1 – q11.1 (DYZ3) en orange

Sonde de la région centromère 18 a-satellite 18p11.1 – q11.1 (D18Z1) en bleu

Sonde 2

Sonde de la région 13 séquence unique 13q14.2 en vert

Sonde de la région 21 séquence unique 21q22.13 en orange

Le kit contient deux sondes pour deux hybridations distinctes.

Sonde 1:

Les sondes des chromosomes X, Y et 18 sont un ensemble de sondes ADN directement marquées avec un fluorochrome vert, orange et bleu et qui sont spécialement conçues pour les séquences d'ADN par alpha satellite dans les régions DXZ1, DYZ3 et D18Z1 respectives des chromosomes X, Y et 18.

Sonde 2 :

Les sondes des chromosomes 13 et 21 sont un ensemble de sondes ADN directement marquées avec un fluorochrome vert et orange et qui contiennent des séquences uniques. La sonde du chromosome 13 inclut le gène RB1 ainsi que les marqueurs D13S1195, D13S1155 et D13S915. La sonde du chromosome 21 inclut les marqueurs D21S270, D21S1867, D21S337, D21S1425, D21S1444 et D21S341.

Conditionnement

Sonde : 50µl par tube (5 tests), 100µl par tube (10 tests), 300µl par tube (30 tests) ou 500µl par tube (50 tests)

Sonde 1:

Quantité de sonde centromère X a-satellite (DXZ1) en vert: 12 – 15ng/test
Quantité de sonde centromère Y a-satellite (DYZ3) en orange: 8 – 10ng/test
Quantité de sonde centromère 18 a-satellite (D18Z1) en bleu: 112 – 140ng/test

Sonde 2:

Quantité de sonde 13 séquence unique 13q14.2 en vert: 120 – 150ng/test
Quantité de sonde 21 séquence unique 21q22.13 en orange: 40 – 50ng/test
La sonde est fournie prémélangée prête-à-l'emploi dans le tampon d'hybridation (formamide, sulfate de dextran, SSC).

Contre-colorant: 150µl par tube (15 tests), 500µl par tube (50 tests), 1000µl par tube (100 tests) ou 1200µl par tube (120 tests)
Le contre-colorant est le DAPI antifade (ES: 0,125µg/ml DAPI (4,6-diamidino-2-phenylindole)).

Avertissements et précautions

1. Pour utilisation en diagnostic *in vitro*. Pour usage professionnel uniquement.
2. Porter des gants lors de la manipulation des sondes ADN et du contre-colorant DAPI.
3. La sonde contient de la formamide qui est un tératogène. Ne pas respirer les vapeurs. Ne pas mettre en contact avec la peau. Porter des gants, une blouse de laboratoire et manipuler sous une hotte. Après élimination, rincer abondamment avec de l'eau.
4. Le DAPI est un carcinogène potentiel. Manipuler avec précaution. Porter des gants et une blouse de laboratoire. Après élimination, rincer abondamment avec de l'eau.
5. Toutes les matières dangereuses doivent être éliminées selon les réglementations concernant l'élimination des déchets dangereux en vigueur dans votre établissement.
6. Prendre toutes les précautions nécessaires lors du pipetage des sondes (sonde 1 et sonde 2) pour éviter tout risque de contamination croisée entre les contenus des deux tubes.

Conservation et manipulation

Le kit Aquarius® devra être stocké au congélateur entre -25°C et -15°C jusqu'à la date d'expiration figurant sur l'étiquette du kit. La sonde et le contre-colorant doivent être conservés à l'abri de la lumière.

Équipement nécessaire non fourni

1. Plaque chauffante (avec bloc et contrôle de la température jusqu'à 80°C).
2. Micropipettes de volume variable et gamme d'embouts de 1µl - 200µl.
3. Bain-marie avec contrôle précis de la température à 37°C et 72°C.
4. Tubes à microcentrifugation (0,5ml).
5. Microscope à fluorescence (Voir la section Microscope à fluorescence recommandés).
6. Bocal Coplin en plastique ou en verre.
7. Pinces.
8. Huile à immersion pour microscope à fluorescence.
9. Centrifugeuse de paillasse.
10. Lames de microscope.
11. Lamelles 24x24mm.
12. Chronomètre.
13. Incubateur à 37°C.
14. Colle à base de caoutchouc.

Microscope à fluorescence recommandés

Pour une visualisation optimale de la sonde, nous recommandons l'utilisation d'une lampe à mercure de 100 watts et d'objectifs plan apochromatiques x63 ou x100. Le filtre triple bande DAPI/FITC/TRITC est optimal pour la visualisation des fluorochromes oranges et verts ainsi que des contre-colorants simultanément. Le fluorochrome bleu a une spécificité par rapport au spectre Aqua ou DEAC (un filtre Aqua ou DEAC est requis). Le filtre triple bande DAPI/FITC/Texas Red permet la visualisation des 3 fluorochromes et du DAPI simultanément. Le kit prénatal a été développé pour utilisation sur des amniocytes non cultivés qui sont fixés avec du fixateur Carnoy (voir la procédure ci-après). Les échantillons de liquide amniotique doivent être collectés selon les protocoles en vigueur dans le laboratoire ou établissement. Les échantillons de liquide amniotique sanguins ou de couleur brune ne doivent pas être utilisés parce qu'ils pourraient contenir du sang maternel et risquent de fausser les résultats.

Recommandations de protocole

Préparation d'échantillons de liquide amniotique frais pour le test FISH :

1. Centrifuger 2 - 5ml de l'échantillon de liquide amniotique total pendant 7 minutes à 180xg, puis enlever avec précaution le liquide surnageant sans perturber le culot cellulaire.
2. Resuspendre le culot dans 2ml de 0,075 KCl. Laisser à température ambiante (TA) pendant 5 minutes.
3. Ajouter 2ml de fixatif frais (3:1 méthanol:acide acétique glacial) à la solution cellulaire/hypotonique en ajoutant le premier ml goutte par goutte tout en mélangeant l'ensemble en continu. Bien mélanger.
4. Centrifuger la suspension pendant 5 minutes à 280xg, enlever avec précaution le liquide surnageant et resuspendre le culot dans 2ml de fixatif frais.
5. Les échantillons fixés peuvent être conservés dans un réfrigérateur dans cet état à une température de -20°C.
6. Lorsque l'échantillon ne doit pas être gelé, centrifuger le tube à 280xg pendant 5 minutes. Enlever autant de liquide surnageant que possible sans perturber le culot cellulaire. Secouer le tube pour resuspendre le culot dans la faible quantité de liquide résiduel.
7. Pour préparer les lames pour le test FISH, déposer la suspension cellulaire directement sur la lame en deux zones d'hybridation. Laisser sécher à l'air.

Prétraitement des échantillons recommandé :

1. Immerger l'échantillon préparés à partir d'amniocytes non cultivés dans du tampon 2xSSC pendant 1 heure à 37°C.
2. Mettre l'échantillon dans une solution de pepsine fraîchement préparée (5mg de pepsine ajoutée dans 100ml de 0,01M HCl) pendant 13 minutes à une température de 37°C.
3. Immerger l'échantillon dans une solution saline tamponnée au phosphate pendant 5 minutes à TA.
4. Immerger l'échantillon dans la solution post-fixation (0,95% de formaldéhyde : 1,0ml de 37% de formaldéhyde, 0,18g MgCl₂ et 39,0ml de la solution saline tamponnée au phosphate) pendant 5 minutes à TA.
5. Immerger l'échantillon dans une solution saline tamponnée au phosphate pendant 5 minutes à TA.
6. Immerger l'échantillon dans de l'éthanol à 70% à TA. Laisser l'échantillon dans la solution éthanol pendant une minute.
7. Sortir l'échantillon de l'éthanol à 70%. Répéter l'étape 6 avec de l'éthanol à 85%, suivi par une procédure avec de l'éthanol à 100%.
8. Laisser sécher à l'air libre.

Protocole FISH

(Remarque : Veuillez toujours vous assurer de limiter l'exposition de la sonde à l'éclairage du laboratoire)

Préparation de la lame (sauter cette étape si la lame a été prétraitée conformément au protocole décrit ci-dessus)

1. Déposer l'échantillon cellulaire sur une lame en verre. Laisser sécher.
2. Plonger la lame dans du 2xSSC pendant 2 minutes à TA sans agiter.
3. Déshydrater dans une série de bains éthanol (70%, 85% et 100%), 2 minutes dans chaque bain à température ambiante.
4. Laisser sécher.

Pré-dénaturation

5. Retirez la sonde du congélateur et laissez-la réchauffer à température ambiante.
6. Assurez-vous que la solution de la sonde est mélangée de manière homogène avec une pipette.
7. Retirez 10µl de sonde par test et transférez-les dans un tube de microcentrifugation. Remplacez rapidement le reste de sonde dans le congélateur.
8. Mettre la sonde et la lame échantillon à préchauffer sur une plaque chauffante à 37°C (+/- 1°C) pendant 5 minutes.
9. Déposer 10µl de sonde sur l'échantillon et couvrir avec une lamelle. Sceller avec de la colle à base de caoutchouc et laisser sécher.

Dénaturation

10. Dénaturer simultanément la sonde et l'échantillon en plaçant la lame sur une plaque chauffante à 75°C (+/- 1°C) pendant 2 minutes.

Hybridation

11. Incuber la lame pendant une nuit à 37°C (+/- 1°C) dans un récipient humide et à l'abri de la lumière.

Lavages post-hybridation

12. Retirer la lamelle et éliminer toute trace de colle à base de caoutchouc.
13. Laver la lame dans du tampon 0,4xSSC (pH 7,0) à 72°C (+/- 1°C) pendant 2 minutes sans agiter.
14. Egoutter la lame et laver dans du tampon 2xSSC, 0,05% Tween-20 (pH 7,0) à température ambiante pendant 30 secondes sans agiter.
15. Sécher la lame et appliquer 10µl de DAPI antifade sur chaque échantillon.
16. Recouvrir d'une lamelle, éliminer les bulles et laisser la coloration apparaître à l'abri de la lumière pendant 10 minutes.
17. Visualiser avec un microscope à fluorescence.

Stabilité des lames

Les lames sont analysables pendant un mois si elles sont conservées à l'abri de la lumière et à/ou au-dessous de la TA.

Recommandations

1. Il est déconseillé de cuire ou vieillir les lames, ceci pouvant réduire l'intensité du signal de la fluorescence.
2. Les conditions d'hybridation peuvent être affectées par l'utilisation de réactifs autres que ceux fournis ou recommandés par CytoCell Ltd.
3. L'utilisation d'un thermomètre calibré est fortement recommandée pour mesurer les températures des solutions, bains-marie et incubateurs. Ces températures sont essentielles pour une efficacité optimale du produit.
4. Les concentrations des lavages, pH et température sont importants. Une faible stringence peut résulter en une liaison non-spécifique de la sonde et une trop forte stringence peut résulter en une perte de signal.
5. Une dénaturation incomplète peut engendrer une perte de signal et une trop forte dénaturation une hybridation non-spécifique.

Interprétation des résultats

La sensibilité et la spécificité du test FISH dépend de nombreux paramètres qui varient d'un type de cellule à l'autre, d'une sonde à l'autre, en fonction des techniques cellulaires utilisées et au sein d'un laboratoire particulier. Nous recommandons donc, pour l'utilisation du kit prénatal, que chaque laboratoire dispose de son propre matériel standard et qu'il détermine ses propres valeurs de découpe pour le test FISH pour des échantillons aneuploïdes et au caryotype normal (pour plus d'instructions, contactez CytoCell).

Résultats attendus

Sonde 1 :

Une cellule femelle normale doit présenter 2 signaux verts et 2 signaux bleus (2V, 2B). Une cellule mâle normale doit présenter 1 signal vert, 1 signal orange et 2 signaux bleus (1V, 1O, 2B). Les cellules porteuses d'une trisomie 18 doivent présenter 2 signaux verts et 3 signaux bleus (2V, 3B) pour les échantillons de cellules femelles et 1 signal vert, 1 signal orange et 3 signaux bleus (1V, 1O, 3B) pour les échantillons de cellules mâles. Il existe plusieurs combinaisons différentes de configurations de signaux possibles pour les chromosomes X et Y autres que les configurations de signaux normales définies ci-dessus.

Sonde 2 :

Une cellule normale doit présenter 2 signaux verts et 2 signaux orange (2V, 2O). Les cellules porteuses d'une trisomie 13 doivent présenter 3 signaux verts et 2 signaux orange (3V, 2O). Les cellules porteuses d'une trisomie 21 doivent présenter 2 signaux verts et 3 signaux orange (2V, 3O).

Limitations

Ce test ne détecte pas les anomalies et la mosaïque chromosomiques structurales. Il ne détecte pas les anomalies du nombre de chromosomes autres que celles testées. Ce test n'est pas conçu pour évaluer le risque de trisomie. Le reporting et l'interprétation du test FISH doivent être effectués conformément aux normes professionnelles pour la pratique et tout en prenant en compte d'autres informations cliniques et diagnostiques. Le test est développé comme complément aux autres tests diagnostiques de laboratoire. Pour cette raison, des actions thérapeutiques ne doivent pas être lancées sur la seule base des résultats du test FISH.

Informations supplémentaires

Pour plus d'informations sur le produit, veuillez contacter l'Assistance technique CytoCell.

T: +44 (0)1223 294048

E: techsupport@cytoCell.com

W: www.cytoCell.com

ITALIANO

L'ibridazione *in situ* in fluorescenza (Fluorescence *In Situ* Hybridisation - FISH) è una tecnica che permette di rilevare sequenze di DNA su cromosomi in metafase o in nuclei in interfase in campioni citogenetici fissati. La tecnica prevede l'utilizzo di sonde di DNA in grado di ibridare con un intero cromosoma o con sequenze specifiche presenti in singola copia e costituisce quindi un potente complemento delle metodologie citogenetiche classiche. Recenti progressi hanno ora reso possibile l'applicazione di questa utile tecnica come strumento diagnostico essenziale nell'analisi cromosomica in campo prenatale, ematologico e patologico. Dopo essere stato sottoposto a fissazione e denaturazione, il DNA bersaglio è pronto per l'annealing con una sonda di DNA a sequenza complementare, anch'essa denaturata, marcata con una sostanza fluorescente. Terminata l'ibridazione, la sonda di DNA non legata o legata in modo aspecifico viene rimossa e il DNA viene colorato con un colorante di contrasto per poter essere visualizzato. Per osservare la sonda ibridata sulla sequenza bersaglio sarà quindi necessario un microscopio a fluorescenza.

Informazioni sulla sonda

Il kit Prenatal Enumeration Probe CytoCell è un saggio prenatale per l'individuazione delle trisomie 13, 18 e 21 presenti rispettivamente nelle sindromi di Patau, Edward e Down, nonché di aneuploidie dei cromosomi sessuali (come la sindrome di Klinefelter e quella di Turner). I set di sonde sono concepiti per permettere la rilevazione e quantificazione dei cromosomi 13, 18, 21, X e Y in nuclei in interfase di cellule di liquido amniotico non cresciute in coltura mediante FISH. Il saggio deve essere associato all'analisi del cariotipo fetale.

Specifiche della sonda

Set di sonde 1

Regione X centromero α -satellite Xp11.1 – q11.1 (DXZ1) verde
Regione Y centromero α -satellite Yp11.1 – q11.1 (DYZ3) arancione
Regione 18 centromero α -satellite 18p11.1 – q11.1 (D18Z1) blu

Set di sonde 2

Regione sequenza unica di 13q14.2 verde
Regione sequenza unica di 21q22.13 arancione

Il kit contiene due set di sonde per due distinte ibridazioni.

Set di sonde 1:

Il set di sonde X, Y e 18 è una miscela di sonde di DNA fluorescenti marcate direttamente con fluorofori verdi, arancioni e blu e specifiche per le sequenze di DNA α -satellite presenti nelle regioni DXZ1, DYZ3 e D18Z1 dei cromosomi X, Y e 18, rispettivamente.

Set di sonde 2:

Il set di sonde 13 e 21 è una miscela di sonde fluorescenti di DNA marcate direttamente con fluorofori verdi e arancioni, e contenenti sequenze presenti in singola copia. La sonda per il cromosoma 13 comprende il gene RB1 e i marcatori D13S1195, D13S1155 e D13S915. La sonda per il cromosoma 21 comprende i marcatori D21S270, D21S1867, D21S337, D21S1425, D21S1444 e D21S341.

Materiali forniti

Sonda: 50 μ l per flaconcino (5 test), 100 μ l per flaconcino (10 test), 300 μ l per flaconcino (30 test) o 500 μ l per flaconcino (50 test)

Set di sonde 1:

Quantità di X centromero α -satellite (DXZ1) verde: 12 – 15ng/test
Quantità di Y centromero α -satellite (DYZ3) arancione: 8 – 10ng/test
Quantità di 18 centromero α -satellite (D18Z1) blu: 112 – 140ng/test

Set di sonde 2:

Quantità di sequenza unica di 13q14.2 verde: 120 – 150ng/test
Quantità di sequenza unica di 21q22.13 arancione: 40 – 50ng/test
Le sonde sono fornite premiscelate nella soluzione di ibridazione (formamide; destrano solfato; SSC) e pronte per l'uso.

Colorante di contrasto: 150 μ l per flaconcino (15 test), 500 μ l per flaconcino (50 test), 1000 μ l per flaconcino (100 test) o 1200 μ l per flaconcino (120 test)
Il colorante di contrasto è costituito da DAPI antifade (ES: 0,125 μ g/ml DAPI (4,6-diamidino-2-fenilindolo)).

Avvertenze e precauzioni

1. Per uso diagnostico *in vitro*. Solo per uso professionale.
2. Quando si maneggiano le sonde e il colorante di contrasto DAPI, è necessario indossare guanti.
3. Le miscele delle sonde contengono formamide, una sostanza teratogena. Non respirare i fumi ed evitare il contatto con la pelle. Indossare guanti e camice da laboratorio e maneggiare sotto cappa chimica. Per lo smaltimento, sciacquare con grandi quantità di acqua.
4. Il DAPI è un potenziale cancerogeno. Maneggiare con cura, indossare guantiecamice da laboratorio. Per lo smaltimento, sciacquare con grandi quantità di acqua.
5. Lo smaltimento dei materiali pericolosi deve avvenire nel rispetto delle normative interne dell'istituzione relative allo smaltimento dei rifiuti pericolosi.
6. Dovranno essere prese precauzioni per evitare possibili contaminazioni tra le vials contenenti le sonde del Set 1 e le vials contenenti le sonde del Set 2.

Conservazione e manipolazione

Conservare il kit Aquarius® in congelatore a una temperatura compresa tra -25°C e -15°C fino alla data di scadenza riportata sull'etichetta. I flaconcini della sonda e del colorante di contrasto devono essere conservati al buio.

Apparecchiature necessarie ma non fornite

1. Piastra riscaldante (dotata di superficie d'appoggio e controllo accurato della temperatura fino a 80°C).
2. Micropipette a volume variabile con capacità da 1 μ l a 200 μ l e relativi puntali.
3. Bagno termostato con controllo accurato della temperatura a 37°C e 72°C.
4. Provette da microcentrifuga (0,5ml).
5. Microscopio a fluorescenza (fare riferimento alla sezione Caratteristiche consigliate per il microscopio a fluorescenza).
6. Vaschette di Coplinin plastica o in vetro.
7. Pinzette.
8. Olio di immersione per obiettivi per microscopia a fluorescenza.
9. Centrifuga da banco.
10. Vetrini per microscopia.
11. Vetrini coprioggetto da 24x24mm.
12. Timer.
13. Incubatore a 37°C.
14. Colla tipo mastice.

Caratteristiche consigliate per il microscopio a fluorescenza

Per una visualizzazione ottimale della sonda si consiglia di utilizzare una lampada al mercurio da 100 watt e obiettivi planapocromatici 63x o 100x. La soluzione ideale per visualizzare contemporaneamente i fluorofori verdi e arancioni e il colorante di contrasto è il triplo filtro passa-banda DAPI/FITC/TRITC. Il fluoroforo blu presenta specificità per lo spettro di Aqua e DEAC (è necessario un filtro passa-banda per Aqua o DEAC). Per visualizzare contemporaneamente tutti i tre fluorofori e il DAPI è possibile utilizzare il triplo filtro passabanda DAPI/FITC/Texas Red.

Preparazione del campione

Il kit prenatale è concepito per essere utilizzato su amniociti non cresciuti in coltura, fissati in fissativo di Carnoy (vedere la procedura descritta di seguito). La raccolta del campione di liquido amniotico deve essere eseguita secondo il protocollo in uso nel proprio laboratorio o istituzione.
Se il campione di liquido amniotico appare contaminato da sangue o di colore marrone, non deve essere utilizzato, in quanto potrebbe contenere sangue materno e, di conseguenza, fornire risultati errati.

Protocollo consigliato

Preparazione di campioni di liquido amniotico fresco per FISH:

1. Centrifugare 2 - 5ml del campione di liquido amniotico intero per 7 minuti a 180xg, rimuovere con la massima attenzione il soprannatante senza disturbare il pellet cellulare.
2. Risospendere il pellet in 2ml di KCl 0,075M. Lasciare a temperatura ambiente (TA) per 5 minuti.
3. Aggiungere 2ml di fissativo fresco (soluzione 3:1 di metanolo: acido acetico glaciale) alle cellule/soluzione ipotonica, aggiungendo il primo ml goccia a goccia mescolando costantemente. Mescolare bene.
4. Centrifugare la sospensione per 5 minuti a 280xg, rimuovere con la massima attenzione il soprannatante e risospendere il pellet in 2ml di fissativo fresco.
5. A questo punto della procedura i campioni fissati possono essere conservati in freezer a una temperatura di -20°C.
6. Se il campione non deve essere congelato, centrifugare la provetta a 280xg per 5 minuti. Rimuovere la maggiore quantità possibile di soprannatante senza disturbare il pellet

cellulare. Agitare la provetta dando colpetti col dito per risospendere il pellet nella ridotta quantità di liquido rimasta.

7. Per preparare i vetrini per la FISH, collocare la sospensione cellulare direttamente sul vetrino. Lasciare asciugare all'aria.

Pretrattamento raccomandato per i vetrini:

1. Immergere il vetrino preparato a partire da amniociti non cresciuti in coltura in SSC2X per 1 ora a 37°C.
2. Collocare il vetrino in una soluzione di lavoro di pepsina appena preparata (5mg di pepsina aggiunti a 100ml di HCl 0,01M) per 13 minuti a 37°C.
3. Immergere il vetrino in tampone fosfato salino (PBS) a TA per 5 minuti.
4. Immergere il vetrino in una soluzione post-fissazione (formaldeide allo 0,95%: 1,0 ml di formaldeide al 37%, 0,18g di MgCl₂ e 39,0ml di PBS) per 5 minuti a TA.
5. Immergere il vetrino in PBS a TA per 5 minuti.
6. Immergere il vetrino in una soluzione di etanolo al 70% a TA. Lasciare il vetrino nel lavaggio in etanolo per 1 minuto.
7. Rimuovere il vetrino dalla soluzione di etanolo al 70%. Ripetere il passaggio 6 con etanolo all'85% e poi con etanolo al 100%.
8. Lasciare asciugare all'aria.

Protocollo della FISH

(Nota: limitare l'esposizione della sonda alle luci del laboratorio durante l'intera procedura)

Preparazione del vetrino (se il vetrino è stato sottoposto a pretrattamento come descritto nel protocollo riportato sopra, saltare questo passaggio)

1. Posizionare il campione cellulare su un vetrino per microscopia. Lasciare asciugare.
2. Immergere il vetrino in SSC2x per 2 minuti a TA senza agitazione.
3. Eseguire la disidratazione in una serie di soluzioni di etanolo a concentrazione crescente (70%, 85% e 100%), con immersioni di 2 minuti ciascuna a TA.
4. Lasciare asciugare il vetrino.

Pre-denaturazione

5. Rimuovere la sonda dal congelatore e lasciarla riscaldare a TA.
6. Accertarsi che la soluzione della sonda sia miscelata in modo uniforme mediante l'uso di una pipetta.
7. Pipettare 10 μ l di sonda per test e inserirli in una provetta da microcentrifuga. Riporre velocemente la sonda non utilizzata nel congelatore.
8. Pre-riscaldare la sonda e il vetrino con il campione su una piastra riscaldante a 37°C (+/- 1°C) per 5 minuti.
9. Collocare 10 μ l di miscela della sonda sul campione cellulare e coprire delicatamente con un vetrino coprioggetto. Sigillare con una colla tipo mastice e attendere che la colla si asciughi completamente.

Denaturazione

10. Denaturare contemporaneamente il campione e la sonda riscaldando il vetrino su una piastra riscaldante a 75°C (+/- 1°C) per 2 minuti.

Ibridazione

11. Disporre il vetrino in una camera umida, non permeabile alla luce, a 37°C (+/- 1°C) per tutta la notte.

Lavaggi post-ibridazione

12. Rimuovere accuratamente il vetrino coprioggetto e qualsiasi residuo di colla.
13. Immergere il vetrino in SSC0,4x (pH 7,0) a 72°C (+/- 1°C) per 2 minuti senza agitazione.
14. Scolare il vetrino e immergerlo in SSC2x, Tween-20 0,05% (pH 7,0) a TA per 30 secondi senza agitazione.
15. Scolare il vetrino e applicare 10 μ l di DAPI antifade su ciascun campione.
16. Coprire con un vetrino coprioggetto, rimuovere eventuali bolle e attendere lo sviluppo del colore per 10 minuti lasciando il vetrino al buio.
17. Esaminare con un microscopio a fluorescenza.

Stabilità dei vetrini ultimati

I vetrini sottoposti a FISH restano analizzabili per circa 1 mese se conservati al buio a TA o inferiore.

Raccomandazioni per la procedura

1. L'eccessivo riscaldamento e l'invecchiamento dei vetrini sono sconsigliati in quanto potrebbero ridurre la fluorescenza del segnale.
2. Le condizioni di ibridazione potrebbero essere influenzate negativamente dall'impiego di reagenti diversi da quelli forniti o consigliati da Cytocell Ltd.
3. È fortemente consigliato l'uso di un termometro calibrato per la misurazione delle temperature delle soluzioni, dei bagni termostati e degli incubatori in quanto queste temperature sono di fondamentale importanza per il funzionamento ottimale del prodotto.
4. Le concentrazioni, il pH e la temperatura dei lavaggi sono di fondamentale importanza in quanto condizioni di stringenza blande possono favorire un legame aspecifico della sonda, mentre condizioni di stringenza troppo elevate possono determinare l'assenza di segnale.
5. Una denaturazione incompleta può determinare l'assenza di segnale, mentre una denaturazione eccessiva può produrre un legame aspecifico.

Interpretazione dei risultati

La sensibilità e la specificità della FISH dipendono da un numero di parametri che variano da un tipo cellulare all'altro; a seconda delle tecniche cellulari utilizzate e all'interno del singolo laboratorio. Pertanto, per l'uso del kit prenatale è consigliabile che ogni laboratorio adoperi il proprio materiale standard e stabilisca i propri valori soglia per il saggio FISH per determinare quali campioni presentano un cariotipo normale e quali sono aneuploidi (per indicazioni contattare Cytocell).

Risultati attesi

Set di sonde 1:

Una cellula femminile normale deve mostrare 2 segnali verdi e 2 blu (2V, 2B). Una cellula maschile normale deve mostrare 1 segnale verde, 1 arancione e 2 blu (1V, 1A, 2B). Le cellule con trisomia 18 devono mostrare 2 segnali verdi e 3 blu (2V, 3B) nei campioni femminili e 1 segnale verde, 1 arancione e 3 blu (1V, 1A, 3B) nei campioni maschili. Oltre ai pattern di segnali normali descritti sopra, sono possibili varie altre combinazioni diverse per i cromosomi X e Y.

Set di sonde 2:

Una cellula normale deve mostrare 2 segnali verdi e 2 arancioni (2V, 2A). Le cellule con trisomia 13 devono mostrare 3 segnali verdi e 2 arancioni (3V, 2A). Le cellule con trisomia 21 devono mostrare 2 segnali verdi e 3 arancioni (2V, 3A).

Limitazioni

Questo test non è in grado di rilevare anomalie strutturali dei cromosomi o mosaicismi. Inoltre, non permette di individuare anomalie numeriche dei cromosomi diverse da quelle oggetto del saggio.

Il test non è indicato per valutare il rischio di trisomia.

La refertazione e l'interpretazione dei risultati della FISH devono rispettare gli standard professionali di pratica medica e devono tenere conto delle altre informazioni cliniche e diagnostiche.

Questo kit va utilizzato come strumento complementare ad altri test diagnostici di laboratorio e non devono essere prese decisioni terapeutiche sulla base del solo risultato della FISH.

Informationen aggiuntive

Per informazioni aggiuntive sul prodotto contattare il Reparto di Assistenza Tecnica Cytocell.
T: +44 (0)1223 294048
E: techsupport@cytocell.com
W: www.cytocell.com

DEUTSCH

Die Fluoreszenz-*in-situ*-Hybridisierung (FISH) ist eine Technik, mit der DNA-Sequenzen auf Metaphase-Chromosomen oder Interphase-Kernen von fixierten zytogenetischen Proben nachgewiesen werden. Diese Technik, bei der die verwendeten DNA-Sonden an vollständige Chromosomen oder an einzelne, eindeutige Sequenzen hybridisieren, dient als leistungsstarke Ergänzung zur klassischen Zytogenetik. Dank der jüngsten Entwicklungen kann diese nützliche Technik nun auch als ein wesentliches diagnostisches Werkzeug für pränatale, hämatologische und pathologische Chromosomenanalysen eingesetzt werden kann. Die Ziel-DNA lagert sich dabei nach Fixieren und Denaturieren an eine ebenso denaturierte fluoreszenzmarkierte DNA-Sonde mit komplementärer Sequenz an. Nach der Hybridisierung werden nicht gebundene und nicht spezifisch gebundene DNA-Sonden entfernt und die DNA zum Sichtbarmachen gegengefärbt. Unter dem Fluoreszenzmikroskop lässt sich dann die hybridisierte Sonde am Zielmaterial erkennen.

Sondeninformation

Das Cytocell Prenatal Enumeration Probe Kit ist ein pränataler Assay zum Nachweisen der Trisomien 13, 18 und 21, die beim Patau-, Edwards- bzw. Down-Syndrom vorliegen, sowie von Aneuploidien der Geschlechtschromosomen (z. B. Klinefelter- und Turner-Syndrom). Die Sondenätze sind zum Nachweisen und Quantifizieren der Chromosomen 13, 18, 21, X und Y der Interphase-Kerne von nicht kultivierten Fruchtwasserzellen durch die FISH Technik ausgelegt. Zusätzlich zu diesem Assay sollte eine Analyse des fetalen Karyotypen durchgeführt werden.

Sondenspezifikation

Sondensatz 1

X Centromer α -Satellit Xp11.1 – q11.1 (DXZ1) grünen
Y Centromer α -Satellit Yp11.1 – q11.1 (DYZ3) orangen
18 Centromer α -Satellit 18p11.1 – q11.1 (D18Z1) blauen

Sondensatz 2

13q14.2 einmalige Sequenz grünen
21q22.13 einmalige Sequenz orangen

Das Kit enthält zwei Sondensätze für zwei separate Hybridisierungen.

Sondensatz 1:

Bei den Sondensätzen X, Y und 18 handelt es sich um Mischungen von direkt markierten, grün, orange und blau fluoreszierenden DNA-Sonden, die für die alpha-Satellit-DNA-Sequenzen an den Regionen DXZ1, DYZ3 und D18Z1 der Chromosomen X, Y bzw. 18 spezifisch sind.

Sondensatz 2:

Bei den Sondensätzen 13 und 21 handelt es sich um Mischungen von direkt markierten, grün und orange fluoreszierenden DNA-Sonden, die einmalige Sequenzen enthalten. Die Chromosom-13-Sonde enthält ein RB1-Gen sowie die Marker D13S1195, D13S1155 und D13S915. Die Chromosom-21-Sonde enthält die Marker D21S270, D21S1867, D21S337, D21S1425, D21S1444 und D21S341.

Bestandteile des Kits

Sonde: 50µl pro Röhrchen (5 Tests), 100µl pro Röhrchen (10 Tests), 300µl pro Röhrchen (30 Tests) oder 500µl pro Röhrchen (50 Tests)

Sondensatz 1:

Menge an X Centromer α -Satellit (DXZ1) grünen: 12 – 15ng/test
Menge an Y Centromer α -Satellit (DYZ3) orangen: 8 – 10ng/test
Menge an 18 Centromer α -Satellit (D18Z1) blauen: 112 – 140ng/test

Sondensatz 2:

Menge an 13q14.2 einmalige Sequenz grünen: 120 – 150ng/test
Menge an 21q22.13 einmalige Sequenz orangen: 40 – 50ng/test
Die Sonden werden vorgemischt und gebrauchsfertig in Hybridisierungslösung geliefert (Formamid, Dextransulfat, SSC).

Farbstoff für die Gegenfärbung: 150µl pro Röhrchen (15 Tests), 500µl pro Röhrchen (50 Tests), 1000µl pro Röhrchen (100 Tests) oder 1200µl pro Röhrchen (120 Tests)
Der Farbstoff für die Gegenfärbung ist DAPI Antifade (ES: 0,125µg/ml DAPI (4,6-Diamidino-2-Phenylindol)).

Warnungen und Vorsichtsmaßnahmen

- Zur Verwendung in der *In-vitro*-Diagnostik. Nur für die Verwendung durch Fachkräfte bestimmt.
- Beim Umgang mit DNA-Sonden und dem DAPI Farbstoff Handschuhe tragen.
- Sondenmischungen enthalten Formamid, das Teratogen ist. Keine Dämpfe einatmen und Hautkontakt vermeiden. Handschuhe und Labormantel tragen und unter einer Abzugshaube arbeiten. Bei der Entsorgung mit viel Wasser nachspülen.
- DAPI ist ein potenzielles Karzinogen. Vorsichtig damit umgehen, Handschuhe und Labormantel tragen. Bei der Entsorgung mit viel Wasser nachspülen.
- Alle Gefahrstoffe sollten gemäß den Leitlinien Ihrer Einrichtung zur Entsorgung von Sondermüll entsorgt werden.
- Es sollten Vorkehrungen getroffen werden, die Kontamination zwischen den beiden Röhrchen mit der Sondenkombination 1 bzw. 2 zu verhindern.

Lagerung und Handhabung

Das Aquarius® Kit sollte bis zum Verfallsdatum, welches auf dem Etikett angegeben ist, in einem Gefrierschrank bei einer Temperatur zwischen -25 C und -15 C gelagert werden. Die Durchstechflaschen mit den Sonden und dem Farbstoff werden lichtgeschützt aufbewahrt.

Benötigte, aber nicht mitgelieferte Laborgeräte

- Heizplatte (mit stabiler Platte und genauer Temperatursteuerung bis 80°C).
- Mikropipetten mit unterschiedlichen Volumen von 1µl - 200µl.
- Wasserbad mit genauer Temperatursteuerung bei 37°C und 72°C.
- Mikrozentrifugenröhrchen (0,5ml).
- Fluoreszenzmikroskop (siehe auch „Empfehlungen zum Fluoreszenzmikroskop“).
- Coplin-Färbetrog aus Kunststoff oder Glas.
- Pinzette.
- Für Fluoreszenzobjektive geeignetes Immersionsöl.
- Tischzentrifuge.
- Objektträger für das Mikroskop.
- 24x24mm Deckgläser.
- Zeituhr.
- 37°C-Inkubator.
- Gummilösung zum Versiegeln der Deckglasränder.

Empfehlungen zum Fluoreszenzmikroskop

Zur bestmöglichen Beobachtung der Probe empfehlen wir eine 100-Watt-Quecksilberdampf Lampe und Plan Achromat Objektive mit 63-facher oder 100-facher Vergrößerung. Das Dreifach-Bandpassfilter DAPI/FITC/TRITC ist für die simultane Beobachtung der grünen und orangen Fluorophore sowie der Gegenfärbung optimal geeignet. Das blaue Fluorophor hat eine Spezifität gegenüber dem Aqua- oder DEAC-Spektrum (ein

Aqua- oder DEAC-Einfach-Bandpassfilter ist erforderlich). Das Dreifach-Bandpassfilter DAPI/FITC/Texasrot ist für die simultane Beobachtung aller drei Fluorophore und DAPI optimal geeignet.

Probeneignung und Entnahme

Das Pränatalkit ist für die Verwendung an nicht kultivierten Amniocyten, die in Carnoy's Fixativ fixiert sind, ausgelegt (siehe folgendes Verfahren). Die Entnahme von Fruchtwasserproben sollte gemäß den Richtlinien des jeweiligen Labors oder der jeweiligen Einrichtung erfolgen. Fruchtwasserproben, die blutig oder braun scheinen, sind nicht zu verwenden, da sie Blut der Mutter enthalten könnten und somit die Ergebnisse verfälscht werden könnten.

Empfohlenes Protokoll

Vorbereitung von frischen Fruchtwasserproben für FISH:

- Zentrifugieren Sie 2 - 5ml der gesamten Fruchtwasserprobe 7 Minuten lang bei 180xg; entfernen Sie dann vorsichtig den Überstand, ohne das Zellpellet aufzuwirbeln.
- Resuspendieren Sie das Zellpellet in 2ml 0,075M KCl. Für 5 Minuten bei Zimmertemperatur stehen lassen.
- Geben Sie 2ml frisches Fixativ (3:1 – Methanol:Essigsig) zu den Zellen/der hypotonischen Lösung, wobei Sie den ersten ml tropfenweise unter ständigem Rühren zugeben. Mischen Sie das Ganze gut.
- Zentrifugieren Sie die Suspension für 5 Minuten bei 280xg, entfernen Sie den Überstand vorsichtig und resuspendieren Sie das Pellet in 2ml frischem Fixativ.
- Fixierte Proben können in diesem Zustand bei -20°C in einem Gefrierschrank aufbewahrt werden.
- Wenn die Probe nicht eingefroren werden soll, zentrifugieren Sie das Röhrchen bei 280xg für 5 Minuten. Entfernen Sie so viel Überstand wie möglich, ohne dabei das Zellpellet aufzuwirbeln. Schnippen Sie mit dem Finger gegen das Röhrchen, um das Pellet in der geringen Menge verbleibender Flüssigkeit zu resuspendieren.
- Zur Vorbereitung von Objektträgern für FISH tropfen Sie die Zellsuspension direkt auf den Objektträger. An der Luft trocknen lassen.

Empfohlene Vorbehandlung des Objektträgers:

- Tauchen Sie den aus nicht kultivierten Amniocyten gewonnenen Objektträger 1 Stunde bei 37°C in 2xSSC.
- Legen Sie den Objektträger dann 13 Minuten lang bei 37°C in frisch vorbereitete Pepsin-Arbeitslösung (5mg Pepsin werden in 100ml 0,01M HCl gegeben).
- Tauchen Sie den Objektträger bei Zimmertemperatur für 5 Minuten in phosphatgepufferte Kochsalzlösung (PBS).
- Tauchen Sie den Objektträger für 5 Minuten bei Zimmertemperatur in Nachfixierungslösung (0,95% Formaldehyd: 1,0ml 37% Formaldehyd, 0,18g MgCl₂ und 39,0ml PBS).
- Tauchen Sie den Objektträger bei Zimmertemperatur für 5 Minuten in PBS.
- Tauchen Sie den Objektträger bei Zimmertemperatur in 70%iges Ethanol. Lassen Sie den Objektträger 1 Minute lang in der Ethanol-Waschlösung stehen.
- Nehmen Sie den Objektträger aus dem 70%igen Ethanol. Wiederholen Sie Schritt 6 mit 85%igem Ethanol und dann mit 100%igem Ethanol.
- An der Luft trocknen lassen.

FISH-Protokoll

(Hinweis: Bitte stellen Sie sicher, dass die Sonde nur in begrenztem Umfang der Strahlung von Laborlampen ausgesetzt ist.)

Vorbereitung des Objektträgers (überspringen Sie diesen Schritt, wenn der Objektträger gemäß dem obigen Protokoll vorbehandelt wurde)

- Zellprobe auf gereinigten Mikroskop-Objektträger auftropfen Trocknen lassen.
- Objektträger bei Zimmertemperatur 2 Minuten lang ohne Schütteln in 2xSSC eintauchen.
- Entwässern in Alkoholreihe (70%, 85% und 100%), jeweils 2 Minuten bei Zimmertemperatur.
- Trocknen lassen.

Vordenaturierung

- Entnehmen Sie die Probe aus dem Gefrierschrank und lassen Sie sie Raumtemperatur annehmen.
- Stellen Sie sicher, dass die Probenlösung gleichmäßig mit einer Pipette gemischt wird.
- Entnehmen Sie pro Test 10µl der Probe und füllen Sie sie in ein Mikrozentrifugengefäß um. Stellen Sie die restliche Probe schnell wieder zurück in den Gefrierschrank.
- Sonde und Probenobjektträger zum Vorwärmen 5 Minuten lang auf eine 37°C (+/- 1°C) warme Heizplatte stellen.
- 10µl Sondenmischung auf die Zellprobe auftropfen und Deckglas sorgfältig auflegen. Mit Gummikleber-Lösung versiegeln und vollständig trocknen lassen.

Denaturierung

- Probe und Sonde gleichzeitig durch 2 Minuten langes Erwärmen des Objektträgers auf einer 75°C (+/- 1°C) warmen Heizplatte denaturieren.

Hybridisierung

- Den Objektträger über Nacht bei 37°C (+/- 1°C) in eine feuchte, lichtdichte Kammer geben.

Waschen nach der Hybridisierung

- Deckglas und alle Kleberspuren vorsichtig entfernen.
- Objektträger 2 Minuten lang bei 72°C (+/- 1°C) in 0,4xSSC (pH 7,0) waschen.
- Objektträger abtropfen lassen und 30 Sekunden bei Zimmertemperatur in 2xSSC, 0,05% Tween-20 (pH 7,0), waschen.
- Objektträger abtropfen lassen und 10µl DAPI Antifade zu jeder Probe geben.
- Mit einem Deckglas abdecken, die Luftblasen entfernen und die Farbe 10 Minuten lang im Dunkeln entwickeln lassen.
- Unter dem Fluoreszenzmikroskop betrachten.

Stabilität der fertigen Objektträger

Objektträger mit FISH-Proben können bis zu einem Monat lang analysiert werden, wenn sie im Dunkeln bei oder unter Zimmertemperatur aufbewahrt werden.

Empfehlungen zur Durchführung

- Wärmebehandlung oder Reifung der Proben ist nicht empfehlenswert, da dies zu einer verminderten Signalfluoreszenz führen kann.
- Durch die Verwendung von Reagenzien, die nicht von Cytocell Ltd. empfohlen sind, können die Hybridisierungsbedingungen negativ beeinflusst werden.
- Es wird dringend empfohlen, zur Temperaturmessung von Lösungen, Wasserbädern und Inkubatoren ein geeichtes Thermometer zu verwenden, da diese Temperaturen für die optimale Leistung des Produkts ausschlaggebend sind.
- Die Konzentration der Waschlösungen, pH und Temperatur sind wichtig, da niedrig stringente Bedingungen zu nicht spezifischer Bindung der Sonde führen kann und zu hohe Stringenz zum Verlust des Signals.
- Unvollständige Denaturierung kann zu einem Verlust des Signals führen und übermäßige Denaturierung kann zu nicht spezifischer Bindung der Sonde führen.

Interpretation der Ergebnisse

Die Empfindlichkeit und Spezifität des FISH Tests hängt von einer Reihe von Parametern ab, die von Zelltyp zu Zelltyp, von Sonde zu Sonde sowie entsprechend den verwendeten Zelltechniken und dem jeweiligen Labor unterschiedlich sind. Wir empfehlen daher, dass das Pränatalkit verwendet wird und dass jedes Labor seine eigenen Standardmaterialien verwenden und seine eigenen Cutoff-Werte für karyotypisch normale und aneuploide Zellproben für den FISH Assay bestimmen sollte (erfragen Sie Richtlinien direkt von Cytocell).

Zu erwartende Ergebnisse

Sondensatz 1:

Eine normale weibliche Zelle sollte 2 grüne und 2 blaue Signale (2G, 2B) aufweisen. Eine normale männliche Zelle sollte 1 grünes, 1 oranges und 2 blaue Signale (1G, 1O, 2B) Zellen mit Trisomie 18 sollten 2 grüne und 3 blaue Signale (2G, 3B) bei weiblichen Proben und 1 grünes, 1 oranges, 3 blaue (1G, 1O, 3B) bei männlichen Proben aufweisen. Mehrere unterschiedliche Kombinationen von Signalmustern sind bei X- und Y-Chromosomen möglich, die sich von den oben dargestellten normalen Signalmustern unterscheiden.

Sondensatz 2:

Eine normale Zelle sollte 2 grüne und 2 rote Signale (2G, 2O) aufweisen. Zellen mit Trisomie 13 sollten 3 grüne und 2 orange Signale (3G, 2O) aufweisen. Zellen mit Trisomie 21 sollten 2 grüne und 3 orange Signale (2G, 3O) aufweisen.

Einschränkungen

Dieser Test weist weder strukturelle Chromosomanomalien noch Mosaizismen nach. Er weist auch keine numerischen Aberrationen von Chromosomen nach, auf die nicht getestet wird.

Der Test ist nicht zur Einschätzung des Risikos einer Trisomie geeignet. Protokollierung und Interpretation der FISH-Tests müssen den fachlichen Standards für die Praxis entsprechen und unter Berücksichtigung anderer klinischer und diagnostischer Informationen erfolgen.

Der Test ist als Ergänzung zur klassischen Zytogenetik gedacht. Daher sollten therapeutische Maßnahmen nicht allein auf Grundlage der FISH-Ergebnisse eingeleitet werden.

Weitere Informationen:

Weitere Produktinformationen erhalten Sie vom Technischen Kundendienst von Cytocell.

T: +44 (0)1223 294048

E: techsupport@cytocell.com

W: www.cytocell.com

ESPAÑOL

La hibridación *in situ* con sondas fluorescentes (FISH) es una técnica que permite detectar secuencias de ADN en cromosomas metafásicos o núcleos en interfase de muestras citogenéticas fijadas. La técnica emplea sondas de ADN que se hibridan con cromosomas enteros o con secuencias únicas y es una poderosa prueba complementaria para la citogenética clásica. Los recientes avances han conseguido que esta valiosa técnica pueda aplicarse ahora como herramienta esencial de diagnóstico para el análisis de cromosomas prenatal, hematológico y patológico. El ADN diana después de ser fijado y desnaturalizado queda listo para hibridarse con una sonda de ADN, también desnaturalizada y marcada con fluorescencia, de secuencia complementaria. Después de la hibridación, la sonda de ADN unida inespecíficamente y no unida se lava y posteriormente se aplica una contraincubación al ADN para su visualización. El uso de un microscopio de fluorescencia permite la visualización de la sonda hibridada en el material diana.

Información sobre las sondas

El kit Cytocell Prenatal Enumeración Probe es un análisis prenatal para la detección de las trisomías 13, 18 y 21 que se encuentran en los síndromes de Patau, Edward y Down respectivamente, además de aneuploidias en los cromosomas sexuales (por ejemplo los síndromes de Klinefelter y Turner). Los conjuntos de sondas han sido diseñados para la detección y la cuantificación mediante FISH de los cromosomas 13, 18, 21, X e Y de los núcleos en interfase de las células de líquido amniótico no cultivadas. La prueba debe emplearse junto con el análisis cariotípico fetal.

Especificaciones de las sondas

Conjunto de sondas 1

Región satélite α del centrómero de X Xp11.1 – q11.1 (DXZ1) verde

Región satélite α del centrómero de Y Yp11.1 – q11.1 (DYZ3) naranja

Región satélite α del centrómero de 18 18p11.1 – q11.1 (D18Z1) azul

Conjunto de sondas 2

Región secuencia única 13q14.2 verde

Región secuencia única 21q22.13 naranja

El kit contiene dos conjuntos de sondas para realizar dos hibridaciones diferentes.

Conjunto de sondas 1:

El conjunto de sondas X, Y y 18 es una mezcla de sondas de ADN fluorescentes directamente marcadas de color verde, naranja y azul específicas para las secuencias de ADN satélite alfa de las regiones DXZ1, DYZ3 y D18Z1 de los cromosomas X, Y y 18 respectivamente.

Conjunto de sondas 2:

El conjunto de sondas 13 y 21 es una mezcla de sondas de ADN fluorescentes directamente marcadas de color verde y naranja que contienen secuencias únicas. La sonda del cromosoma 13 incluye el gen RB1 además de los marcadores D13S1195, D13S1155 y D13S915. La sonda del cromosoma 21 incluye los marcadores D21S270, D21S1867, D21S337, D21S1425, D21S1444 y D21S341.

Material incluido

Sonda: 50µl por vial (5 análisis), 100µl por vial (10 análisis), 300µl por vial (30 análisis) o 500µl por vial (50 análisis)

Conjunto de sondas 1:

Cantidad de satélite α del centrómero de X (DXZ1) verde sonda: 12 – 15ng/análisis

Cantidad de satélite α del centrómero de Y (DYZ3) naranja sonda: 8 – 10ng/análisis

Cantidad de satélite α del centrómero de 18 (D18Z1) azul sonda: 112 – 140ng/análisis

Conjunto de sondas 2:

Cantidad de secuencia única 13q14.2 verde sonda: 120 – 150ng/análisis

Cantidad de secuencia única 21q22.13 naranja sonda: 40 – 50ng/análisis

Las sondas se presentan premezcladas en la solución de hibridación (formamida; sulfato de dextrano; SSC) y listas para usar.

Contraincubación: 150µl por vial (15 análisis), 500µl por vial (50 análisis), 1000µl por vial (100 análisis) o 1200µl por vial (120 análisis)

La tinción se realiza con DAPI Antifade (ES: 0,125µg/ml de DAPI (4,6-diamidino-2-fenilindol)).

Advertencias y precauciones

1. Para diagnóstico *in vitro*. Sólo para uso profesional.
2. Utilizar guantes al manipular las sondas de ADN y la contraincubación DAPI.
3. Las soluciones de las sondas contienen formamida, que es teratogénica; no respire los vapores y evite el contacto con la piel. Utilice guantes y bata de laboratorio con una campana de ventilación. Al desechar, lave abundantemente con agua.
4. El DAPI puede producir cáncer. Manipúlelo con cuidado; utilice guantes y bata de laboratorio. Al desechar, lave abundantemente con agua.
5. Las sustancias peligrosas deben eliminarse de acuerdo con las directrices de su institución sobre la eliminación de residuos peligrosos.
6. Debe tomar precaución para evitar la contaminación entre los viales que contienen la sonda 1 y la sonda 2.

Almacenamiento y manipulación

El kit Aquarius® debe almacenarse en un congelador a una temperatura comprendida entre -25°C y -15°C hasta la fecha de caducidad indicada en la etiqueta del kit. Los viales de las sondas y de la contraincubación deben almacenarse en un lugar oscuro.

Material necesario pero no incluido

1. Placa calefactora (con una placa estable y un control de temperatura preciso hasta 80°C).
2. Micropipetas y puntas de volumen variable (de 1µl a 200µl).
3. Baño maría con control preciso de temperatura a 37°C y 72°C.
4. Tubos de microcentrifugación (0,5ml).
5. Microscopio de fluorescencia (véase la sección Recomendaciones sobre el microscopio de fluorescencia).
6. Cubetas Coplin de cristal y de plástico.
7. Pinzas.
8. Aceite de inmersión para objetivos de microscopio de fluorescencia.
9. Centrífuga sobremesa.
10. Portaobjetos para microscopio.
11. Cubreobjetos de 24x24mm.
12. Temporizador.
13. Incubadora a 37°C.
14. Pegamento de solución de caucho.

Recomendaciones sobre el microscopio de fluorescencia

Para una visualización óptima de la sonda, se recomienda utilizar una lámpara de mercurio de 100 vatios y objetivos Plan-Apochromat de 63 o 100 aumentos. El triple filtro pasabanda DAPI/FITC/TRITC es la mejor solución para visualizar simultáneamente los fluorocromos naranja y verde y la contraincubación. El fluorocromo azul tiene especificidad por el espectro Aqua o DEAC (se necesita filtro pasabanda sencillo Aqua o DEAC). El triple filtro pasabanda DAPI/FITC/Texas Red puede emplearse para visualizar simultáneamente los tres fluorocromos y DAPI.

Preparación de las muestras

El kit prenatal está diseñado para su uso con amniocitos no cultivados fijados con fijador de Carnoy (véase el procedimiento más abajo). La obtención de las muestras de líquido amniótico debe realizarse de conformidad con las directrices de la institución.

Las muestras de líquido amniótico que presenten un aspecto sanguinolento o marrón no deben utilizarse, ya que pueden contener sangre materna y pueden producir resultados incorrectos.

Protocolo propuesto

Preparación de muestras de líquido amniótico recientes para FISH:

1. Centrifugue 2 - 5ml extraídos de la muestra total del líquido amniótico durante 7 minutos a 180xg, extraiga con cuidado el sobrenadante sin afectar al sedimento celular.
2. Resuspenda el sedimento en 2ml de KCl a 0,075M. Deje reposar a temperatura ambiente (TA) durante 5 minutos.
3. Añada 2ml de fijador reciente (metanol:ácido acético glacial en proporción 3:1) a las células/solución hipotónica, agregando el primer ml gota a gota mientras se sigue mezclando sin parar. Mezcle bien.
4. Centrifugue la suspensión durante 5 minutos a 280xg, retirando con cuidado el sobrenadante y resuspendiendo el sedimento en 2ml de fijador reciente.
5. En este punto, las muestras fijadas pueden almacenarse en un congelador a -20°C.
6. Si la muestra no va a congelarse, centrifugue el tubo a 280xg durante 5 minutos. Retire todo el sobrenadante que pueda sin afectar al sedimento celular. Sacuda el tubo para resuspender el sedimento en la pequeña cantidad de líquido restante.
7. Para preparar los portaobjetos para FISH, vierta la suspensión celular directamente sobre el portaobjetos. Deje que se seque al aire.

Pretratamiento del portaobjetos recomendado:

1. Sumerja el portaobjetos preparado a partir de amniocitos no cultivados en 2xSSC durante 1 hora a 37°C.
2. Coloque el portaobjetos en solución de trabajo de pepsina recién preparada (5mg de pepsina añadidos a 100ml de HCl a 0,01M) durante 13 minutos a 37°C.
3. Sumerja el portaobjetos en solución salina con tampón fosfato (PBS) a TA durante 5 minutos.
4. Sumerja el portaobjetos en solución de postfijación (formaldehído a 0,95%: 1,0ml de formaldehído a 37%, 0,18g de MgCl₂ y 39,0ml de PBS) durante 5 minutos a TA.
5. Sumerja el portaobjetos con PBS a TA durante 5 minutos.
6. Sumerja el portaobjetos en etanol al 70% a TA. Deje el portaobjetos sumergido en el baño de etanol durante 1 minuto.
7. Retire el portaobjetos del etanol al 70%. Repita el paso 6 con etanol al 85%, seguido de etanol al 100%.
8. Deje secar al aire.

Protocolo para la FISH

(Observación: asegúrese de limitar la exposición de la sonda a las luces del laboratorio en todo momento)

Preparación de los portaobjetos (omite este paso si el portaobjetos ha sido pretratado según el protocolo anterior)

1. Vierta la muestra de células sobre un portaobjetos. Deje secar.
2. Sumerja el portaobjetos en 2xSSC durante 2 minutos a TA sin agitar.
3. Deshidrate en soluciones graduales de etanol (70%, 85% y 100%), durante 2 minutos en cada una a TA.
4. Deje secar.

Antes de la desnaturalización

5. Retire la sonda del congelador y deje que alcance la temperatura ambiente.
6. Asegúrese de que la solución de la sonda quede homogéneamente mezclada con una pipeta.
7. Retire 10µl de la sonda en cada prueba y transfírela a un tubo de microcentrifuga. Vuelva a colocar la solución que quede en la sonda al congelador.
8. Precaliente la sonda y el portaobjetos de la muestra en una placa calefactora a 37°C (+/- 1°C) durante 5 minutos.
9. Vierta 10µl de la solución de la sonda sobre la muestra de células y coloque cuidadosamente un cubreobjetos. Selle con pegamento de solución de caucho y deje que el pegamento se seque completamente.

Desnaturalización

10. Desnaturalice la muestra y la sonda simultáneamente calentando el porta sobre la placa calefactora a 75°C (+/- 1°C) durante 2 minutos.

Hibridación

11. Introduzca el porta en un recipiente húmedo y opaco a 37°C (+/- 1°C) y déjelo toda la noche.

Lavados posthibridación

12. Quite el cubreobjetos y los restos del pegamento cuidadosamente.
13. Sumerja el portaobjetos en 0,4xSSC (pH 7,0) a 72°C (+/- 1°C) durante 2 minutos sin agitar.
14. Deje escurrir el portaobjetos y sumérgalo en 2xSSC, 0,05% de Tween-20 (pH 7,0) a TA durante 30 segundos sin agitar.
15. Escurra el portaobjetos y añada 10µl de DAPI antifade sobre cada muestra.
16. Coloque un cubreobjetos, extraiga las burbujas y deje revelar el color en un lugar oscuro durante 10 minutos.
17. Visualice con un microscopio de fluorescencia.

Estabilidad de los portaobjetos terminados

Los portaobjetos sometidos a la técnica FISH pueden analizarse durante 1 mes si se conservan en un lugar oscuro y a TA o inferior.

Recomendaciones para los procedimientos

1. No se recomienda calentar ni dejar envejecer los portaobjetos ya que se podría reducir la fluorescencia de la señal.
2. Las condiciones de hibridación pueden verse afectadas negativamente si se emplean reactivos distintos de los suministrados o recomendados por Cytocell Ltd.
3. Se recomienda encarecidamente el uso de un termómetro de precisión para medir las temperaturas de soluciones, baños maría e incubadores ya que estas temperaturas son cruciales para un resultado óptimo del producto.
4. Las concentraciones de los lavados, el pH y las temperaturas son importantes ya que unas condiciones poco rigurosas pueden provocar una hibridación inespecífica de la sonda y unas condiciones demasiado rigurosas pueden derivar en una falta de señal.
5. Una desnaturalización incompleta puede provocar falta de señal y una desnaturalización excesiva también puede originar una hibridación inespecífica.

Interpretación de los resultados

La sensibilidad y la especificidad de la FISH dependen de varios parámetros, que difieren dependiendo del tipo celular, de la sonda, de las técnicas celulares y del laboratorio en que se realice. Por lo tanto, a la hora de emplear el kit prenatal, se recomienda que cada laboratorio prepare su propio material estándar y que determine sus propios valores de corte de la prueba FISH para las muestras cariotípicamente normales y aneuploides (si desea que se le faciliten pautas, póngase en contacto con Cytocell).

Resultados esperados

Conjunto de sondas 1:

Una célula femenina normal debe mostrar 2 señales verdes y 2 azules (2V, 2A). Una célula masculina normal debe mostrar 1 señal verde, 1 naranja y 2 azules (1V, 1N y 2A). Las células con trisomía del cromosoma 18 deben mostrar 2 señales verdes y 3 azules (2V, 3A) para las muestras femeninas y 1 verde, 1 naranja, 3 azules (1V, 1N, 3A) para las muestras masculinas. Existen muchas combinaciones diferentes de patrones de señales posibles para los cromosomas X e Y además de los patrones normales indicados anteriormente.

Conjunto de sondas 2:

Una célula normal debe mostrar 2 señales verdes y 2 naranjas (2V, 2N). Las células con trisomía del cromosoma 13 deben mostrar 3 señales verdes y 2 naranjas (3V, 2N). Las células con trisomía del cromosoma 21 deben mostrar 2 señales verdes y 3 naranjas (2V, 3N).

Limitaciones






Esta prueba no detecta las anomalías cromosómicas estructurales ni el mosaicismo. Tampoco detecta las anomalías numéricas de los cromosomas que no se analizan. La prueba no está diseñada para valorar el riesgo de trisomía. Los informes y la interpretación de los resultados de los análisis FISH deben respetar las normas de la práctica profesional y deben tomar en consideración otros informes clínicos y diagnósticos. Este kit se ha concebido como una prueba complementaria a otros análisis de laboratorio y no deben tomarse medidas terapéuticas basándose únicamente en el resultado de la FISH.

Información adicional

Si desea obtener información adicional sobre el producto, póngase en contacto con el Departamento de soporte técnico de Cytocell.
T: +44 (0)1223 294048
E: techsupport@cytocell.com
W: www.cytocell.com

References/Bibliographie/Bibliographia/Literatur/Bibliografía

1. Lejeune *et al.*, C. R. Acad. Sci. 1959; 248: 1721-1722
2. Penrose *et al.*, J. Genet. 1933; 27: 219-224
3. <http://www.omim.org/entry/190685>
4. <http://www.ojrd.com/content/7/1/81/abstract>
5. Cereda and Carey. Orphanet J Rare Dis 2012; 7:81
6. <http://ghr.nlm.nih.gov/condition/trisomy-13>
7. Visootsak and Graham. Orphanet Journal of Rare Diseases 2006, 1:42

REF	EN: Catalogue number DE: Bestellnummer FR: Référence du catalogue IT: Numero di catalogo ES: Número de catálogo
IVD	EN: <i>In vitro</i> diagnostic device DE: <i>In-vitro</i> -Diagnostikum FR: Dispositif médical de diagnostic <i>in vitro</i> IT: Dispositivo medico-diagnostico <i>in vitro</i> ES: Producto sanitario para diagnóstico <i>in vitro</i>
LOT	EN: Batch code DE: Ch.-B. FR: Code du lot IT: Codice lotto ES: Código de lote
	EN: Consult instructions for use DE: Gebrauchsanweisung beachten FR: Consulter la notice d'utilisation IT: Consultare le istruzioni per l'uso ES: Consulte las instrucciones de uso
	EN: Manufacturer DE: Hersteller FR: Fabricant IT: Prodotto da ES: Fabricante
	EN: Use by DE: Haltbarkeitsdatum FR: A utiliser avant IT: Scadenza ES: Fecha de caducidad
	EN: Temperature limitation DE: Temperaturbegrenzung FR: Limites de température IT: Limiti di temperatura ES: Limitación de temperatura
	EN: Sufficient for <n> tests DE: Ausreichend für <n> Tests FR: Suffisant pour <n> tests IT: Sufficiente per <n> test ES: Válido para <n> análisis
CONT	EN: Contents DE: Inhalt FR: Contenu IT: Contenuto ES: Contenido

Patents and Trademarks

Aquarius and Cytocell are registered trademarks of Cytocell Ltd.



Cytocell Ltd.

Oxford Gene Technology,
418 Cambridge Science Park,
Milton Road,
Cambridge, CB4 0PZ, UK
T: +44(0)1223 294048
F: +44(0)1223 294986
E: probes@cytocell.com
W: www.cytocell.com