



## ZytoDot SPEC MDM2 Probe

REF C-3012-400  40 (0.4 ml)

Pour la détection qualitative des amplifications du gène MDM2 chez l'homme par hybridation chromogène *in situ* (CISH)



Dispositif médical de diagnostic *in vitro*  
En accord avec la directive européenne 98/79/CE

### 1. Utilisation prévue

ZytoDot SPEC MDM2 Probe (PD9) est destiné à être utilisé pour la détection qualitative des amplifications du gène MDM2 chez l'homme dans des échantillons fixés au formol et enrobés de paraffine par hybridation chromogène *in situ* (CISH). La sonde est destinée à être utilisée en combinaison avec le ZytoDot CISH Implementation Kit (Prod. No. C-3018-40).

L'interprétation des résultats doit être faite dans le contexte de l'histoire clinique du patient par rapport aux autres données cliniques et pathologiques du patient par un pathologiste qualifié.

### 2. Pertinence clinique

Le gène MDM2 (proto-oncogène MDM2) se situe dans la région chromosomique 12q15 et code pour une ubiquitine ligase E3 qui agit en tant que régulateur négatif important du suppresseur de tumeur p53. En raison de l'amplification de la région chromosomique respective, MDM2 est surexprimée dans de nombreuses tumeurs humaines telles que les sarcomes des tissus mous, les ostéosarcomes, les gliomes, les NSCLC, les carcinomes gastriques et du sein. Les liposarcomes bien différenciés (WDLPS), les sarcomes des tissus mous les plus fréquents chez l'adulte, se caractérisent par l'amplification du matériel chromosomique dérivé 12q, hébergeant l'oncogène MDM2 pendant que les lipomes présentent des translocations équilibrées impliquant 12q13-15. Par conséquent, on estime que la détection de l'amplification 12q14-15 est un outil précieux permettant le diagnostic différentiel entre les liposarcomes bien différenciés et les lipomes. De plus, la détection de l'amplification MDM2 pourrait avoir une pertinence pronostique pour les tumeurs stromales gastro-intestinales (GIST), la tumeur mésoenchymateuse principale la plus fréquente du tube digestif.

### 3. Principe du test

La technique d'hybridation chromogène *in situ* (CISH) permet de détecter et de visualiser des séquences d'acides nucléiques spécifiques dans des préparations cellulaires. Les fragments de nucléotides marqués par des haptènes, appelés sondes CISH, et leurs séquences cibles complémentaires dans les préparations sont codénaturés et ensuite laissés s'hybrider pendant l'hybridation. Ensuite, les fragments de sondes non spécifiques et non liés sont éliminés par des étapes de lavage de stringence. La formation de duplex de la sonde marquée peut être visualisée en utilisant des anticorps primaires (non marqués), qui sont détectés par des anticorps secondaires polymérisés conjugués à une enzyme. La réaction enzymatique avec les substrats chromogènes conduit à la formation de précipités colorés. Après avoir contre-coloré le noyau avec un colorant nucléaire, les fragments de sonde hybridés sont visualisés au microscope optique.

### 4. Réactifs fournis

ZytoDot SPEC MDM2 Probe est composé de :

- Polynucléotides marqués à la digoxigénine (~1,8 ng/ $\mu$ l), qui visent la cartographie des séquences dans 12q15\* (chr12:69,190,708-69,430,185) hébergeant la région du gène MDM2 (Voir Fig. 1).
- Tampon d'hybridation à base de formamide

\*conformément à Human Genome Assembly GRCh37/hg19

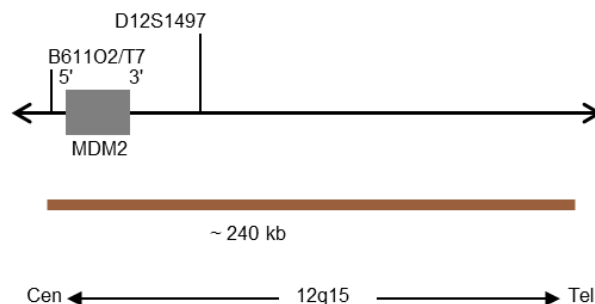


Fig. 1: SPEC MDM2 Cartographie de la sonde (Pas à l'échelle)

ZytoDot SPEC MDM2 Probe est disponible en une taille :

- C-3012-400 : 0,4 ml (40 réactions de 10  $\mu$ l chacune)

### 5. Matériel requis mais non fourni

- ZytoDot CISH Implementation Kit (Prod. No. C-3018-40)
- Échantillons de contrôle positifs et négatifs
- Lames de microscope, à charge positive
- Bain-marie (80°C, 98°C)
- Appareil à hybridation ou plaque chauffante
- Appareil à hybridation ou chambre humide
- Pipettes ajustables (10  $\mu$ l, 1000  $\mu$ l)
- Bocaux ou baignoires de coloration
- Minuteur
- Thermomètre calibre
- Éthanol ou alcool réactif
- Xylène
- Méthanol 100%
- Peroxyde d'hydrogène (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>) 30%
- Eau déionisée ou distillée
- Lamelles (22 mm x 22 mm, 24 mm x 32 mm)
- Ciment caoutchouc, par exemple, Fixogum Rubber Cement (Prod. No. E-4005-50/-125) ou similaire
- Un microscope bien entretenu (400-630x)

### 6. Stockage et manipulation

Conserver à 2-8°C en position verticale. Remettre en conditions de stockage immédiatement après utilisation. Ne pas utiliser les réactifs au-delà de la date de péremption indiquée sur l'étiquette. Le produit est stable jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette lorsqu'il est manipulé en conséquence.

## 7. Avertissements et précautions

- Lisez le mode d'emploi avant de l'utiliser !
- N'utilisez pas les réactifs après que la date d'expiration a été atteinte !
- Ce produit contient des substances (en faibles concentrations et volumes) qui sont nocives pour la santé et potentiellement infectieuses. Évitez tout contact direct avec les réactifs. Prenez les mesures de protection appropriées (utilisez des gants jetables, des lunettes de protection et des vêtements de laboratoire) !
- Si les réactifs entrent en contact avec la peau, rincez immédiatement la peau avec de grandes quantités d'eau !
- Une fiche de données de sécurité est disponible sur notre page d'accueil ([www.zytovision.com](http://www.zytovision.com)).
- Ne pas réutiliser les réactifs, sauf si la réutilisation est explicitement autorisée !
- Évitez toute contamination croisée et toute contamination microbactérienne des réactifs !
- Les spécimens ne doivent pas être laissés sécher pendant les étapes d'hybridation et de lavage !

### Mentions de danger et conseils de prudence :

Le composant dangereux déterminant est le formol.



### Danger

H351	Susceptible de provoquer le cancer.
H360FD	Peut nuire à la fertilité. Peut nuire au fœtus.
H373	Risque présumé d'effets graves pour les organes à la suite d'expositions répétées ou d'une exposition prolongée.
P201	Se procurer les instructions spéciales avant utilisation.
P202	Ne pas manipuler avant d'avoir lu et compris toutes les précautions de sécurité.
P260	Ne pas respirer les poussières/ fumées/gaz/ brouillards/ vapeurs/ aérosols.
P280	Porter des gants de protection/des vêtements de protection/un équipement de protection des yeux/du visage.
P308+P313	EN CAS d'exposition prouvée ou suspectée : consulter un médecin.
P405	Garder sous clef.

## 8. Restrictions

- Pour le diagnostic *in vitro*.
- Pour usage professionnel uniquement.
- L'interprétation clinique de toute coloration positive, ou de son absence, doit être faite dans le contexte de l'histoire clinique, de la morphologie, d'autres critères histopathologiques ainsi que d'autres tests de diagnostic. Il est de la responsabilité d'un pathologiste qualifié de se familiariser avec les sondes, les réactifs, les panels de diagnostic et les méthodes utilisées par le CISH pour produire la préparation colorée. La coloration doit être effectuée dans un laboratoire agréé et certifié, sous la supervision d'un pathologiste qui est chargé d'examiner les lames colorées et de s'assurer de la pertinence des contrôles positifs et négatifs.
- La coloration de l'échantillon, en particulier l'intensité du signal et la coloration de fond, dépend de la manipulation et du traitement de l'échantillon avant la coloration. Une mauvaise fixation, congélation, décongélation, lavage, séchage, chauffage, sectionnement ou contamination par d'autres spécimens ou fluides peut produire des artefacts ou de faux résultats. Des résultats incohérents peuvent résulter de variations dans les méthodes de fixation et d'enrobage, ainsi que d'irrégularités inhérentes au spécimen.
- La sonde ne doit être utilisée que pour détecter les loci décrits au point 4 "Réactifs fournis".
- La performance a été validée selon les procédures décrites dans ce mode d'emploi. Les modifications apportées à ces procédures peuvent altérer les performances et doivent être validées par l'utilisateur.

## 9. Substances interférentes

Les fixateurs suivants sont incompatibles avec l'hybridation in situ :

- Fixateur de Bouin
- Fixateur B5
- Fixateurs acides (comme l'acide picrique)
- Fixateur de Zenker
- Alcools (lorsqu'ils sont utilisés seuls)
- Chlorure de mercure
- Fixateur de formaldéhyde/zinc
- Fixateur de Hollande
- Formol non tamponné

## 10. Préparation des échantillons

Recommandations:

- Évitez la contamination croisée des échantillons à toutes les étapes de la préparation, car elle peut entraîner des résultats erronés.
- Fixation dans du formol à 10% tamponné de manière neutre pendant 24 h à température ambiante (18-25°C).
- Taille de l'échantillon  $\leq 0.5 \text{ cm}^3$ .
- Utiliser de la paraffine de qualité supérieure.
- L'enrobage doit être effectué à des températures inférieures à 65°C.
- Préparer des sections au microtome de 3 à 5  $\mu\text{m}$ .
- Utilisez des lames de microscope à charge positive.
- Fixer les coupes de tissu pendant 2 à 16 h à 50-60°C.

## 11. Traitement préparatoire du produit

Le produit est prêt à l'emploi. Aucune reconstitution, mélange ou dilution n'est nécessaire. Amener la sonde à température ambiante (18-25°C) et mélanger brièvement avant utilisation.

## 12. Protocole

### Prétraitement de l'échantillon

Effectuer le prétraitement des échantillons (par exemple, déparaffinage, protéolyse) conformément au mode d'emploi du kit de préparation ZytoDot 2C CISH.

### Dénaturation et hybridation

1. Pipeter 10  $\mu\text{l}$  de la sonde sur chaque spécimen prétraité.
  2. Recouvrir les spécimens d'une lamelle de 22 mm x 22 mm (éviter de piéger des bulles) et sceller la lamelle.
- Nous recommandons d'utiliser du ciment caoutchouc (par exemple, Fixogum) pour l'étanchéité.*
3. Placer les lames sur une plaque chauffante ou un hybrideur et dénaturer les spécimens pendant 5 min à 94-95°C.
  4. Transférer les lames dans une chambre humide et les hybrider pendant la nuit à 37°C (par exemple, dans un four d'hybridation).

*Il est essentiel que les spécimens ne se dessèchent pas pendant l'étape d'hybridation.*

### Post-hybridation

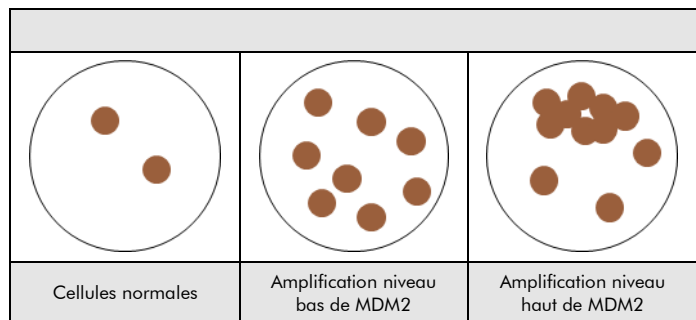
Effectuer le traitement post-hybridation (lavage, détection, contre-coloration, montage, microscopie) conformément au mode d'emploi du ZytoDot CISH Implementation Kit.

## 13. Interprétation des résultats

En utilisant le kit ZytoDot CISH Implementation Kit, les signaux d'hybridation des polynucléotides marqués à la digoxigénine apparaissent sous la forme de points distincts de couleur marron à marron foncé (région du gène MDM2).

**Situation normale :** Dans les interphases des cellules normales ou des cellules sans amplification impliquant la région du gène MDM2, deux signaux bruns distincts en forme de points apparaissent (Voir Fig. 2).

**Situation aberrante :** Dans les cellules présentant une amplification de la région du gène MDM2 ou une polysomie du chromosome 12, on observera un nombre accru de signaux bruns ou de groupes de signaux bruns (Voir Fig. 2).



**Fig. 2: Résultats attendus pour les noyaux normaux et aberrants**

D'autres distributions de signaux peuvent être observées dans certains échantillons anormaux, ce qui peut entraîner un schéma de signal différent de celui décrit ci-dessus, indiquant des réarrangements variables. Les modèles de signaux inattendus doivent être étudiés plus en détail.

**Veillez noter :**

- En raison de la chromatine décondensée, les signaux CISH individuels peuvent apparaître sous forme de petits groupes de signaux. Ainsi, deux ou trois signaux de même taille, séparés par une distance  $\leq 1$  diamètre de signal, doivent être comptés comme un seul signal.
- Avant le dénombrement des signaux, l'échantillon doit être scanné pour détecter toute hétérogénéité intratumorale éventuelle à un grossissement de 100 à 200 fois.
- La visualisation des signaux doit être effectuée avec un grossissement d'au moins 400 à 630 fois, ce qui permet d'obtenir des signaux facilement visibles.
- Ne pas évaluer les zones de nécrose, les noyaux chevauchants, les noyaux surdigérés et les noyaux à faible intensité de signal.
- En raison de la mitose, des signaux supplémentaires peuvent être visibles même dans un faible pourcentage de cellules non néoplasiques. Parfois, des noyaux avec des signaux manquants peuvent être observés dans des spécimens enrobés de paraffine en raison d'artefacts de coupe.
- Un résultat négatif ou non spécifique peut être causé par de multiples facteurs (voir chapitre 17 "Assistance").
- Afin d'interpréter correctement les résultats, l'utilisateur doit valider ce produit avant de l'utiliser dans des procédures de diagnostic conformément aux directives nationales et/ou internationales.

#### 14. Procédures de contrôle qualité recommandées

Afin de contrôler la bonne performance des échantillons traités et des réactifs d'essai, chaque essai doit être accompagné de contrôles internes et externes. Si les contrôles internes et/ou externes ne parviennent pas à démontrer une coloration appropriée, les résultats obtenus avec les échantillons des patients doivent être considérés comme non valables.

**Contrôle interne:** Des cellules non néoplasiques dans l'échantillon qui présentent un modèle de signal normal, par exemple des fibroblastes.

**Contrôle externe:** Échantillons de contrôle positifs et négatifs validés.

#### 15. Caractéristiques de performances

La performance de la sonde a été déterminée par comparaison avec la sonde FISH correspondante, approuvée par le DIV. La concordance était de 100%.

**Précision :** La précision a été calculée à 100%.

**Sensibilité analytique :** La sensibilité analytique a été calculée à 100 %.

**Spécificité analytique :** La spécificité analytique a été calculée à 100%.

#### 16. Elimination

L'élimination des réactifs doit être effectuée conformément à la réglementation locale.

#### 17. Assistance

Tout écart par rapport au mode d'emploi peut conduire à des résultats de coloration inférieurs ou à l'absence totale de coloration.

#### Signaux faibles ou pas de signal

Cause possible	Action
L'échantillon de cellule ou de tissu n'a pas été correctement fixé	Optimiser le temps de fixation et le fixatif
Prétraitement thermique, protéolyse, hybridation, dénaturation, lavage de stringence ou température d'incubation des anticorps incorrecte	Vérifiez la température de tous les appareils techniques utilisés, à l'aide d'un thermomètre étalonné. Utiliser toujours le même nombre de lames dans les solutions à température critique
Le prétraitement protéolytique n'est pas effectué correctement	En fonction de multiples facteurs, par exemple la nature et la durée de la fixation, l'épaisseur des coupes et la nature des tissus/cellules, différentes durées d'incubation peuvent être nécessaires. Déterminer le moment optimal d'incubation de la pepsine lors des tests préliminaires
Temps d'hybridation trop court	Hybridation pendant au moins 12 h ; prolonger le temps d'hybridation si nécessaire
Anciennes solutions de déshydratation	Préparer des solutions de déshydratation fraîches
Évaporation des sondes	En cas d'utilisation d'un appareil d'hybridation, l'utilisation des bandes humides/réservoirs remplis d'eau est obligatoire. Lors de l'utilisation d'un four d'hybridation, l'utilisation d'une chambre humide est obligatoire. En outre, la lamelle de couverture doit être complètement scellée, par exemple avec du Fixogum, pour éviter que l'échantillon ne sèche pendant l'hybridation
Préparation insuffisante des substrats chromogènes	Au lieu d'utiliser une goutte de AP-Red Solution A, utilisez 30 $\mu$ l. Au lieu d'utiliser deux gouttes de HRP-Green Solution A, utilisez 40 $\mu$ l
Incubation avec un substrat chromogène trop courte	Prolonger la durée d'incubation
Temps de contre coloration trop long	Le temps de contre-coloration dépend de la nature du spécimen et doit être optimisé en conséquence. Évitez la contre-coloration sombre, car elle peut masquer les signaux de coloration positive
Le blanchissement de la contre-coloration n'a pas été effectué correctement	Utilisez l'eau courante froide du robinet ; n'utilisez pas d'eau chaude ou tiède, ni de réactifs

#### Des signaux trop forts

Cause possible	Action
Prétraitement protéolytique effectué trop longtemps	En fonction de multiples facteurs, par exemple la nature et la durée de la fixation, l'épaisseur des coupes et la nature des tissus/cellules, différentes durées d'incubation peuvent être nécessaires. Déterminer le moment optimal d'incubation de la pepsine lors des tests préliminaires

La réaction du substrat est trop intense	Réduire le temps d'incubation du substrat ; ne pas chauffer la solution de substrat à plus de 25°C ; incuber à température ambiante uniquement
--	--

**Les signaux s'estompent ou fusionnent**

Cause possible	Action
Une solution de montage inadaptée a été utilisée	Utilisez uniquement la solution de montage fournie avec le kit ou des solutions de montage à base de xylène exemptes de toute impureté ; n'utilisez pas de ruban adhésif pour couvre-objet

**Coloration inégale ou, dans certaines parties, très légère**

Cause possible	Action
Déparaffinage incomplet	Utiliser des solutions fraîches ; vérifier la durée des temps de déparaffinage
Volume de réactifs trop faible	Veiller à ce que le volume du réactif soit suffisamment important pour couvrir la zone du tissu
Bulles d'air capturées avant l'hybridation ou pendant le montage	Éviter les bulles d'air

**Des résultats incohérents**

Cause possible	Action
Séchage insuffisant avant l'application de la sonde	Prolonger le séchage à l'air libre
Trop d'eau/tampon de lavage sur les tissus avant l'application de pepsine, d'anticorps et/ou de substrats colorés	Veillez à ce que l'excès de liquide soit retiré de la section de tissu en l'essuyant ou en le secouant sur la lame. De petites quantités d'eau résiduelle/tampon de lavage n'interfèrent pas avec l'essai
Variations des méthodes de fixation et d'incrustation des tissus	Optimiser les méthodes de fixation et d'encastrement
Variations de l'épaisseur de la coupe de tissu	Optimiser le découpage en sections

**La morphologie des tissus s'est dégradée**

Cause possible	Action
L'échantillon de cellule ou de tissu n'a pas été correctement fixé	Optimiser le temps de fixation et le fixateur
Le prétraitement protéolytique n'est pas effectué correctement	Optimiser la durée d'incubation de la pepsine ; l'augmenter ou la diminuer si nécessaire

**Signaux d'hybridation croisée ; bruit de fond**

Cause possible	Action
La température de lavage n'est pas correcte	Vérifiez la température des appareils techniques utilisés, à l'aide d'un thermomètre étalonné. Utilisez toujours le même nombre de lames dans le bocal. Nous recommandons de ne pas utiliser plus de huit lames par bocal pour les étapes d'incubation à la chaleur
Les lames ne sont pas bien rincées	Utiliser un tampon de lavage frais et suffisant et de l'eau déionisée ou distillée lorsque cela est indiqué

Sections desséchées à tout moment pendant ou après l'hybridation	Éviter que les sections ne s'assèchent ; utiliser une chambre d'humidité ; sceller correctement les couvercles
Temps d'incubation prolongé du substrat	Réduire la durée d'incubation du substrat
Déparaffinage incomplet	Utiliser des solutions fraîches ; vérifier la durée du déparaffinage
Prétraitement protéolytique trop fort	Optimiser le temps d'incubation de la pepsine
Lames refroidies à température ambiante avant l'hybridation	Transférer rapidement les lames à la température d'hybridation

**Des signaux qui se chevauchent**

Cause possible	Action
Épaisseur inappropriée des coupes de tissus	Préparer des sections de microtome de 3 à 5 µm

**Le spécimen flotte sur la lame**

Cause possible	Action
Couche de glissement de la lame inappropriée	Utiliser des lames appropriées (à charge positive)
Prétraitement protéolytique trop fort	Réduire le temps d'incubation de la pepsine

**18. Bibliographie**

- Korcheva VB, et al. (2011) *Appl Immunohistochem Mol Morphol* 19: 119-25.
- Larousserie F, et al. (2013) *Eur J Radiol* 82: 2149-53.
- Luan SL, et al. (2010) *J Pathol* 222: 166-79.
- Momand J, et al. (1992) *Cell* 69: 1237-45.
- Oliner JD, et al. (1992) *Nature* 358: 80-3.
- Pedeutour F, et al. (1994) *Genes Chromosomes Cancer* 10: 85-94.
- Pedeutour F, et al. (2004) *Bull Cancer* 91: 317-23.
- Poaty H, et al. (2012) *PLoS One* 7: e29426.
- Toledo F & Wahl GM (2006) *Nat Rev Cancer* 6: 909-23.
- Tornillo L, et al. (2005) *Lab Invest* 85: 921-31.
- Vassilev LT (2007) *Trends Mol Med* 13: 23-31.
- Wilkinson DG: *In Situ Hybridization, A Practical Approach*, Oxford University Press (1992) ISBN 0 19 963327 4

Nos experts sont disponibles pour répondre à vos questions. Merci de nous contacter à [helptech@zytovision.com](mailto:helptech@zytovision.com)



ZytoVision GmbH  
Fischkai 1  
27572 Bremerhaven/Allemagne  
Téléphone: +49 471 4832-300  
Fax: +49 471 4832-509  
[www.zytovision.com](http://www.zytovision.com)  
Courriel: [info@zytovision.com](mailto:info@zytovision.com)

**Marques déposées :**

ZytoVision® et ZytoDot® sont des marques déposées de ZytoVision GmbH.