Product sheet

Cellules HMY-1 | 305145

Informations générales

Description	La lignée cellulaire HMY-1 est une lignée cellulaire de mélanome malin dérivée d'un patient humain de sexe masculin. Le mélanome s'est développé sur la sole droite du patient et a ensuite métastasé dans les ganglions lymphatiques. Les cellules présentent une morphologie de type fibroblaste, caractéristique des cellules de mélanome adaptées à la culture in vitro. Initialement, la lignée cellulaire présentait une pigmentation, caractéristique commune aux mélanomes, mais cette pigmentation s'est estompée au fur et à mesure que la lignée cellulaire s'établissait et s'est stabilisée au fil du temps. D'un point de vue génétique, la lignée cellulaire HMY-1 a un nombre modal de chromosomes de 66, ce qui indique des anomalies chromosomiques significatives typiques des cellules cancéreuses. La lignée cellulaire a une durée de vie infinie en culture, ce qui en fait un modèle précieux pour les études à long terme sur la biologie du mélanome, les métastases et les interventions thérapeutiques. Comme d'autres lignées cellulaires de mélanome, HMY-1 peut être utilisée pour la recherche sur les mécanismes de progression du mélanome, la résistance aux médicaments et le développement de nouveaux traitements ciblant les cellules cancéreuses métastatiques.
Organism	Humain
Tissue	Peau
Disease	Mélanome
Metastatic site	Ganglion lymphatique inguinal gauche
Synonyms	HMY1

Caractéristiques

Age	62 ans
Gender	Homme
Morphology	Fibroblaste
Growth properties	Adhérent

Données réglementaires

Citation	HMY-1 (numéro de catalogue 305145 de Cytion)

Cellules HMY-1 | 305145

Biosafety level	1
NCBI_TaxID	9606
CellosaurusAccession	CVCL_2950

Données biomoléculaires

Tumorigenic	Oui

Manipulation

Culture Medium	DMEM, w : 4.5 g/L Glucose, w : 4 mM L-Glutamine, w : 3.7 g/L NaHCO3, w : 1.0 mM Pyruvate de sodium (numéro d'article Cytion 820300a)
Supplements	Compléter le milieu avec 10% de FBS
Dissociation Reagent	Accutase
Doubling time	37 heures
Subculturing	Retirer l'ancien milieu des cellules adhérentes et les laver avec du PBS dépourvu de calcium et de magnésium. Pour les flacons T25, utiliser 3-5 ml de PBS, et pour les flacons T75, 5-10 ml. Ensuite, recouvrir complètement les cellules avec Accutase, en utilisant 1 à 2 ml pour les flacons T25 et 2,5 ml pour les flacons T75. Laisser les cellules incuber à température ambiante pendant 8-10 minutes pour les détacher. Après incubation, mélanger délicatement les cellules avec 10 ml de milieu pour les remettre en suspension, puis centrifuger à 300xg pendant 3 minutes. Jeter le surnageant, remettre les cellules en suspension dans du milieu frais et les transférer dans de nouveaux flacons contenant déjà du milieu frais.
Split ratio	1:2 à 1:4
Freeze medium	Comme milieu de cryoconservation, nous utilisons un milieu de croissance complet (comprenant du FBS) + 10 % de DMSO pour une viabilité adéquate après décongélation, ou CM-1 (numéro de catalogue 800100 de Cytion), qui comprend des osmoprotectants et des stabilisateurs métaboliques optimisés pour améliorer la récupération et réduire le stress induit par la cryogénisation.

Cellules HMY-1 | 305145

Thawing and Culturing Cells

1. Confirmer que le flacon est toujours congelé à la livraison, car les cellules sont expédiées sur de la glace sèche pour maintenir des températures optimales pendant le transport.

2. Dès réception, soit conserver immédiatement le cryovial à des températures inférieures à -150°C pour assurer la préservation de l'intégrité cellulaire, soit passer à l'étape 3 si une mise en culture immédiate est nécessaire.

3. Pour une mise en culture immédiate, décongeler rapidement le flacon en l'immergeant dans un bain-marie à 37°C avec de l'eau propre et un agent antimicrobien, en l'agitant doucement pendant 40 à 60 secondes jusqu'à ce qu'il ne reste qu'un petit amas de glace.

4. Effectuer toutes les étapes suivantes dans des conditions stériles sous une hotte à flux, en désinfectant le cryovial avec de l'éthanol à 70 % avant de l'ouvrir.

5. Ouvrir soigneusement le flacon désinfecté et transférer la suspension cellulaire dans un tube à centrifuger de 15 ml contenant 8 ml de milieu de culture à température ambiante, en mélangeant doucement.

6. Centrifuger le mélange à 300 x g pendant 3 minutes pour séparer les cellules et jeter soigneusement le surnageant contenant le milieu de congélation résiduel.

7. Remettre doucement en suspension le culot cellulaire dans 10 ml de milieu de culture frais. Pour les cellules adhérentes, répartir la suspension entre deux flacons de culture T25 ; pour les cultures en suspension, transférer tout le milieu dans un seul flacon T25 afin de favoriser une interaction et une croissance efficaces des cellules.

8. Respecter les protocoles de sous-culture établis pour une croissance et un entretien continus de la lignée cellulaire, garantissant ainsi des résultats expérimentaux fiables.

Incubation Atmosphere	37°C, 5%$_{CO2}$, atmosphère humidifiée.
Flask Coating	Aucun
Freezing Procedure	Les lignées cellulaires cryoconservées sont expédiées sur glace sèche dans des emballages isolés et validés, avec suffisamment de réfrigérant pour maintenir une température d'environ -78 °C tout au long du transport. À la réception, inspecter immédiatement le conteneur et transférer sans délai les flacons dans un lieu de stockage approprié.

Cellules HMY-1 | 305145

Shipping Conditions	Les lignées cellulaires cryoconservées sont expédiées sur glace sèche dans des emballages isolés et validés, avec suffisamment de réfrigérant pour maintenir une température d'environ -78 °C tout au long du transport. À la réception, inspecter immédiatement le conteneur et transférer sans délai les flacons dans un lieu de stockage approprié.
Storage Conditions	Pour une conservation à long terme, placer les flacons dans de l'azote liquide en phase vapeur à une température comprise entre -150 et -196 °C environ. Le stockage à -80 °C n'est acceptable qu'en tant qu'étape intermédiaire de courte durée avant le transfert dans l'azote liquide.

Contrôle qualité et analyse moléculaire

Sterility	La contamination par les mycoplasmes est exclue à l'aide de tests basés sur la PCR et de méthodes de détection des mycoplasmes basées sur la luminescence. Pour s'assurer de l'absence de contamination bactérienne, fongique ou levurienne, les cultures cellulaires font l'objet d'inspections visuelles quotidiennes.
Profil STR	**Amelogenin**: x,y **CSF1PO**: 12 **D13S317**: 11,13 **D16S539**: 10 **D5S818**: 12 **D7S820**: 11,14 **TH01**: 6 **TPOX**: 11 **vWA**: 17,19 **D3S1358**: 15 **D21S11**: 30,32.2 **D18S51**: 14,17 **Penta E**: 17,20 **Penta D**: 14 **D8S1179**: 14 **FGA**: 22 **D6S1043**: 11,13 **D2S1338**: 19 **D12S391**: 22,24 **D19S433**: 14,15.2