

Cellules Hep-56.1B | 400202

Informations générales

Description

La lignée cellulaire d'hépatome Hep-70.4 est dérivée d'une tumeur hépatique de souris, plus précisément de la souche de souris C57BL/6J. Cette lignée cellulaire est remarquable pour ses mutations dans le gène p53, qui ont été identifiées à différents passages au cours de la propagation in vitro. Au numéro de passage 8, un faible signal supplémentaire a été détecté dans l'analyse du polymorphisme de conformation simple brin (SSCP), indiquant la présence d'une mutation du gène p53. Au numéro de passage 38, deux mutations ponctuelles distinctes de p53 ont été identifiées : une transversion G:C à C:G au codon 135 et une transversion C:G à G:C au codon 138 de l'exon 5. Ces mutations ont entraîné des changements d'acides aminés, de l'alanine à la proline et de la cystéine au tryptophane, respectivement.

La lignée cellulaire Hep-70.4 présente un phénotype morphologique qui varie considérablement au cours de sa propagation. Certaines sous-lignées présentent une morphologie épithéliale, tandis que d'autres ont un aspect fibroblastique. Cette hétérogénéité reflète la nature complexe de la lignée cellulaire et son adaptabilité dans différentes conditions de culture. La présence d'allèles p53 normaux et mutés dans les premiers passages suggère que les mutations confèrent un avantage sélectif à la croissance, conduisant à la prédominance des clones mutés au fil du temps.

L'analyse des protéines du filament intermédiaire de la lignée cellulaire Hep-70.4 a révélé l'expression des kératines simples K8 et K18, qui sont typiques des cellules hépatiques normales, ainsi que de la vimentine et de la kératine K19 à des degrés divers. Ces profils protéiques confirment l'origine hépatocytaire de la lignée cellulaire et sa classification en tant que lignée d'hépatome. La stabilité génomique de Hep-70.4 a été évaluée par l'analyse de l'empreinte ADN, qui n'a révélé aucune anomalie structurelle majeure, bien que des changements dans l'intensité relative de certaines bandes aient été observés avec l'augmentation du nombre de passages.

Organism	Souris
Tissue	Foie
Disease	Carcinome hépatocellulaire
Synonyms	HEP-56.1B, 56.1B, 56.1b

Caractéristiques

Breed/Subspecies	C57BL/6J
Age	Adulte
Gender	Femme
Morphology	De type épithélial

Cellules Hep-56.1B | 400202

Growth properties	Adhérent
--------------------------	----------

Données réglementaires

Citation	Hep-56.1B (Cytion numéro de catalogue 400202)
-----------------	---

Biosafety level	1
------------------------	---

NCBI_TaxID	10090
-------------------	-------

CellosaurusAccession	CVCL_5767
-----------------------------	-----------

Données biomoléculaires

Protein expression	Kératine 8, Kératine 18, Vimentine.
---------------------------	-------------------------------------

Tumorigenic	Oui, chez les souris C57BL/6J
--------------------	-------------------------------

Mutational profile	P53mut (codon 277 dans l'exon 8 => Arginin -- Threonin).
---------------------------	--

Manipulation

Culture Medium	DMEM, w : 4.5 g/L Glucose, w : 4 mM L-Glutamine, w : 3.7 g/L NaHCO ₃ , w : 1.0 mM Pyruvate de sodium (numéro d'article Cytion 820300a)
-----------------------	---

Supplements	Compléter le milieu avec 10% de FBS
--------------------	-------------------------------------

Dissociation Reagent	Accutase
-----------------------------	----------

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	Un rapport de 1:4 à 1:8 est recommandé
--------------------	--

Cellules Hep-56.1B | 400202

Seeding density 1 x 10⁴ cellules/cm²

Fluid renewal Tous les 3 à 5 jours

Post-Thaw Recovery Après décongélation, ensemercer les cellules à raison de 5 x 10⁴ cellules/cm² et laisser les cellules se remettre du processus de congélation et adhérer pendant au moins 24 heures.

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 cryogénéisation.

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 continu de la lignée cellulaire, garantissant ainsi des résultats expérimentaux fiables.

Cellules Hep-56.1B | 400202

Incubation Atmosphere 37°C, 5% CO_2 , atmosphère humidifiée.

Flask Coating Pour une fixation et une viabilité optimales après décongélation, nous recommandons d'utiliser des **flacons ou des plaques recouverts de collagène**.

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.

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 de qualité / Profil génétique / HLA

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.

Cellules Hep-56.1B | 400202

Profil STR	M_18-3: 16
	M_4-2: 20.3
	M_6-7: 17
	M_3-2: 14
	M_19-2: 13
	M_7-1: 26.2
	M_1-1: 16
	M_8-1: 16
	M_2-1: 15
	M_15-3: 22.3
	M_6-4: 18
	M_11-2: 16
	M_1-2: 19
	M_17-2: 15
	M_12-1: 17
	M_5-5: 17
	M_X-1: 28
	M_13-1: 17
	Human D4/D8: -