

Cellules NCI-H69 | 300185

Informations générales

Description Cette lignée cellulaire est aneuploïde, forme des colonies dans la gélose molle et conserve la morphologie et l'ultrastructure des carcinomes à petites cellules ainsi que les caractéristiques des cellules APUD. Les cellules se développent en agrégats, de sorte que le comptage des cellules n'est pas précis. La lignée peut être adaptée pour être cultivée dans des flacons à agitation ou des flacons à rotation. Ces cellules ne sont pas résistantes à l'Adriamycine.

Organism Humain

Tissue Poumon

Disease Carcinome pulmonaire à petites cellules

Metastatic site Épanchement pleural

Synonyms NCI-H-69, NCI H69, H69, H-69, NCIH69, NCI-HUT-69, H69/P, NCI-H69C, H69C, H69c

Caractéristiques

Age 55 ans

Gender Homme

Ethnicity Caucasien

Growth properties Agrégats flottants

Données réglementaires

Citation NCI-H69 (H69) (numéro de catalogue Cytion 300185)

Biosafety level 1

NCBI_TaxID 9606

CellosaurusAccession CVCL_1579

Données biomoléculaires

Cellules NCI-H69 | 300185

Receptors expressed	Récepteur du facteur de croissance analogue à l'insuline II (IGF II)
Protein expression	P53 négatif, cytokératines positives
Isoenzymes	G6PD, B, PGM1, 2, PGM3, 1, ES-D, 2, Me-2, 1, AK-1, 1, GLO-1, 1-2, Phenotype Frequency Product : 0.00006
Tumorigenic	Forme des tumeurs avec une histologie typique de carcinome à petites cellules
Karyotype	Aneuploïde, avec délétion 3p. Fourchette = 40 à 73
Manipulation	
Culture Medium	RPMI 1640, w : 2.0 mM Glutamine stable, w : 2.0 g/L NaHCO ₃ (numéro d'article Cytion 820700a)
Supplements	Compléter le milieu avec 10% de FBS
Doubling time	69 heures
Subculturing	Laisser les agrégats se déposer au fond de la fiole, retirer et jeter le milieu surnageant. Ajouter du milieu frais, disperser les cellules par un léger pipetage et répartir dans de nouveaux flacons. Procéder à une nouvelle culture tous les 6 à 8 jours.
Split ratio	Un rapport de 1:2 à 1:4 est recommandé
Seeding density	1 x 10 ⁵ cellules/ml
Fluid renewal	2 à 3 fois par semaine
Post-Thaw Recovery	Après décongélation, laisser les cellules se remettre du processus de congélation 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.

Cellules NCI-H69 | 300185

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 NCI-H69 | 300185

**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.

Profil STR

CSF1PO: 10,12
D13S317: 12
D16S539: 11
D5S818: 11,13
D7S820: 9
TH01: 8,9
TPOX: 10
vWA: 16,17
D3S1358: 16
D21S11: 30,31.2
D18S51: 12
Penta E: 12
Penta D: 9,11
D8S1179: 13
FGA: 24

Allèles HLA

A*: '02:01:01, '23:01:01
B*: '01:01:01, '01.02.1900 03:01
C*: '07:01:01, '14:02:01
DRB1*: '04:04:01, '04:05:01
DQA1*: '03:01:01, '03:03:01
DQB1*: '03:02:01
DPB1*: 01:01:01G, 03:01:01G
E: '01:01:01