

## Cellules NCI-H1299 | 300485

## Informations générales

## Description

La lignée cellulaire NCI-H1299, également connue sous le nom de H1299, est une lignée cellulaire humaine issue d'un cancer du poumon non à petites cellules (CPNPC), établie à partir d'une métastase ganglionnaire provenant d'un patient adulte de sexe masculin atteint d'un carcinome pulmonaire. Tout comme les cellules H292, la lignée H1299 est largement utilisée comme modèle de CPNPC dans la recherche en biologie du cancer et en immuno-oncologie. Cette lignée cellulaire présente une morphologie de type épithélial caractérisée par des cellules adhérentes et aplaties d'une épaisseur inférieure à 5 µm et un temps de doublement d'environ 22 à 30 heures. Les cellules H1299 expriment la kératine et la vimentine, mais sont négatives pour la protéine triplet des neurofilaments, ce qui reflète un phénotype présentant à la fois des caractéristiques épithéliales et mésenchymateuses.

Sur le plan génétique, les cellules H1299 présentent une délétion partielle homozygote du gène TP53, entraînant une perte complète de l'expression de la protéine p53. Cette lignée se caractérise également par un statut KRAS de type sauvage, ce qui la distingue d'autres modèles de CPNPC tels que les cellules A549, qui portent des mutations KRAS endogènes. En raison de l'absence de signalisation p53 fonctionnelle combinée à un gène KRAS intact, les cellules H1299 sont fréquemment utilisées pour étudier la biologie des gènes suppresseurs de tumeurs, les voies de signalisation oncogéniques, l'apoptose, les métastases et les mécanismes de résistance aux traitements. Par rapport à des lignées cellulaires de CPNPC plus épithéliales telles que A549, les cellules H1299 présentent un phénotype plus mésenchymateux avec une expression réduite des marqueurs épithéliaux, ce qui les rend particulièrement utiles pour les recherches sur la transition épithélio-mésenchymateuse (TEM), l'invasion et la progression métastatique.

Il a également été rapporté que les cellules H1299 synthétisent le neuropeptide neuromédine B (NMB) à de faibles niveaux, tout en ne produisant pas de peptide libérant la gastrine (GRP) détectable. Leurs caractéristiques de croissance robustes, leur haute transfectabilité et leur profil moléculaire bien caractérisé ont contribué à leur large utilisation dans des études portant sur les thérapies ciblées, l'édition génétique, la cytotoxicité à médiation immunitaire et les voies de signalisation en aval associées à KRAS. Comme pour tous les modèles de cellules tumorales cultivées à long terme, une authentification périodique et une confirmation des caractéristiques moléculaires clés sont recommandées afin de garantir la reproductibilité expérimentale.

**Organism** Humain

**Tissue** Poumon

**Disease** Carcinome

**Synonyms** H1299, H-1299, NCIH1299

## Caractéristiques

**Age** 59 ans

**Ethnicity** Caucasien

## Cellules NCI-H1299 | 300485

<b>Growth properties</b>	Adhérent
--------------------------	----------

## Données réglementaires

<b>Citation</b>	NCI-H1299 (numéro de catalogue Cytion 300485)
-----------------	---

<b>Biosafety level</b>	1
------------------------	---

<b>NCBI_TaxID</b>	9606
-------------------	------

<b>CellosaurusAccession</b>	CVCL_0060
-----------------------------	-----------

## Données biomoléculaires

## Manipulation

<b>Culture Medium</b>	RPMI 1640, w : 2.0 mM Glutamine stable, w : 2.0 g/L NaHCO <sub>3</sub> (numéro d'article Cytion 820700a)
-----------------------	--

<b>Supplements</b>	Compléter le milieu avec 10% de FBS, ajouter 2,5 g/L de glucose et 10 mM d'HEPES
--------------------	--

<b>Dissociation Reagent</b>	Accutase
-----------------------------	----------

<b>Subculturing</b>	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.
---------------------	--

<b>Fluid renewal</b>	2 à 3 fois par semaine
----------------------	------------------------

<b>Freeze medium</b>	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-H1299 | 300485

### 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  $-150^{\circ}\text{C}$  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  $37^{\circ}\text{C}$  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  $300 \times g$  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

$37^{\circ}\text{C}$ , 5%  $\text{CO}_2$ , 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  $-78^{\circ}\text{C}$  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-H1299 | 300485

### 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.