

## Cellules HEK293-PSMA | 305992

## Informations générales

## Description

**Avertissement : les prix indiqués pour les lignées cellulaires s'adressent exclusivement aux clients du secteur universitaire ou à but non lucratif. Pour les entités commerciales, le prix est d'environ 6 250 €. Si vous représentez une entité commerciale ou si vous ne savez pas à quelle catégorie vous appartenez, veuillez [nous contacter](#).**

Les cellules HEK293-PSMA sont des cellules rénales embryonnaires humaines 293 (HEK293) modifiées pour exprimer de manière stable l'antigène membranaire spécifique de la prostate humaine (PSMA), également connu sous le nom de glutamate carboxypeptidase II (FOLH1/GCPII). Le PSMA est une glycoprotéine transmembranaire de type II dotée d'une activité enzymatique de folate hydrolase et de carboxypeptidase, fortement exprimée dans le cancer de la prostate, en particulier dans les formes avancées, métastatiques et résistantes à la castration. Outre les tumeurs malignes de la prostate, l'expression du PSMA a également été observée dans la néovascularisation de diverses tumeurs solides. En raison de sa forte expression associée aux tumeurs et de son domaine extracellulaire accessible, le PSMA est devenu une cible majeure pour l'imagerie diagnostique, la thérapie par radioligands, les traitements à base d'anticorps et les approches utilisant des cellules immunitaires modifiées.

Les cellules HEK293-PSMA sont largement utilisées dans la recherche en oncologie et le développement thérapeutique pour la caractérisation d'anticorps monoclonaux ciblant le PSMA, de conjugués anticorps-médicaments, de produits radiopharmaceutiques, d'agents bispécifiques activateurs de lymphocytes T, de thérapies par cellules CAR-T et d'inhibiteurs à petites molécules. Le système d'expression recombinant stable permet l'analyse quantitative de la liaison du ligand, de l'occupation du récepteur, de la densité de l'antigène, de la cinétique d'internalisation et de la cytotoxicité dépendante de la cible. Ces cellules sont particulièrement utiles pour évaluer les sondes d'imagerie dirigées contre le PSMA et les plateformes de radioligands, car le PSMA subit une internalisation efficace après la liaison du ligand. Parmi les autres applications, on peut citer le développement de tests de cytométrie en flux, les études d'absorption, les tests de rapporteurs, le criblage à haut débit et la validation de systèmes d'administration ciblée pour les traitements du cancer de la prostate.

**Organism** Humain

**Tissue** Rein foetal

## Caractéristiques

**Age** Foetus

**Gender** Femme

**Morphology** De type épithélial

**Growth properties** Monocouche, adhérente

## Cellules HEK293-PSMA | 305992

## Données réglementaires

**Citation** HEK293-PSMA (référence Cytion 305992)**Biosafety level** 1**NCBI\_TaxID** 9606

## Données biomoléculaires

**Receptors expressed** PSMA

## Manipulation

**Culture Medium** RPMI 1640, w : 2.0 mM Glutamine stable, w : 2.0 g/L NaHCO<sub>3</sub> (numéro d'article Cytion 820700a)**Supplements** Compléter le milieu avec 10 % de FBS, 1 mM de pyruvate de sodium, 10 mM de HEPES, 1 % de NEAA. Ajouter de la généticine (G418-Sulfat) pour obtenir une concentration finale de 1 mg/ml.**Dissociation Reagent** Trypsine-EDTA**Subculturing** Pour la culture de routine de cellules adhérentes : Aspirer l'ancien milieu de culture des cellules adhérentes et les laver avec du PBS pour éliminer tout milieu restant. Après avoir aspiré le PBS, ajouter le volume approprié de solution de Trypsine/EDTA en fonction de la taille du récipient de culture (par exemple, 1 ml pour un flacon T25, 3 ml pour un flacon T75) et incuber à température ambiante ou à 37°C jusqu'à ce que les cellules se détachent (5-10 minutes). Surveiller le détachement au microscope et tapoter doucement le récipient si nécessaire pour libérer les cellules. Une fois les cellules détachées, ajouter du milieu complet pour inactiver la trypsine/EDTA, remettre doucement les cellules en suspension et transférer une aliquote de la suspension cellulaire dans un nouveau récipient de culture contenant du milieu frais. Placer le récipient dans un incubateur réglé à 37°C avec 5% de CO<sub>2</sub>, et changer le milieu tous les 2-3 jours.**Fluid renewal** 2 à 3 fois par semaine**Post-Thaw Recovery**

Après décongélation, diviser les cellules dans un rapport de 1:2 à 1:3 dans des flacons T25 et laisser les cellules se remettre du processus de congélation et adhérer pendant au moins 24 heures.

Pour un meilleur attachement et une meilleure viabilité après la décongélation des cellules, nous recommandons d'utiliser des flacons ou des plaques recouverts de collagène pour l'ensemencement initial après la cryo-récupération. L'enrobage de collagène n'est pas nécessaire pour la culture de routine ultérieure des cellules.

### Cellules HEK293-PSMA | 305992

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

#### Incubation Atmosphere

37°C, 5%<sub>CO2</sub>, atmosphère humidifiée.

#### 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.

## Cellules HEK293-PSMA | 305992

### 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.