

Cellules AH-130 | 500412

Renseignements généraux

Description Yoshida et al. ont mis au point l'hépatome ascitique en transformant l'hépatome induit par un colorant aminoazoïque chez le rat en une forme ascitique (Yoshida 1956). L'AH-130 est une souche d'hépatome ascitique composée de cellules tumorales libres; on n'y observe que de petits îlots tumoraux. La lignée cellulaire décrite ici a été établie à partir d'une culture cellulaire in vitro dérivée de cette souche Yoshida AH-130 d'hépatome ascitique.

Organism Rat

Tissue Foie

Disease Carcinome hépatocellulaire

Metastatic site Ascite

Applications Recherche sur le carcinome hépatocellulaire; biologie des tumeurs hépatiques chez le rat; modèle d'hépatome d'ascite de Yoshida; essais de sensibilité aux médicaments et de cytotoxicité; études sur la sensibilité aux adénovirus; modélisation préclinique du cancer du foie chez le rat Sprague-Dawley; biologie des tumeurs adhérentes et en suspension

Synonyms Yoshida AH-130, Yoshida AH130, AH130, AH 130, AH-130 Yoshida, AH130-TC, AH130/P

Caractéristiques

Breed/Subspecies Sprague-Dawley

Age Âge non précisé

Gender Sexe non précisé

Ethnicity Sans objet (lignée cellulaire de rat; Sprague-Dawley dans Q)

Morphology Cellules en suspension de forme ronde, cellules adhérentes de forme triangulaire

Cell type Cellules de carcinome hépatocellulaire (hépatocarcinome)

Growth properties Adhérent/en suspension

Données réglementaires

Cellules AH-130 | 500412

Citation	AH-130 (numéro de catalogue Cytion 500412)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	10116
CellosaurusAccession	CVCL_4367
GMO Status	Sans modification génétique; hépatome d'ascite de rat transplantable dérivé d'un hépatome primaire induit par un colorant aminoazoïque, selon Yoshida (1956)

Données biomoléculaires

Tumorigenic	Oui, chez les Wistar et d'autres souches.
Viruses	Test RAP négatif. .
Virus susceptibility	Très sensible aux adénovirus humains

Manipulation

Culture Medium	DMEM : F12 de Ham (1:1), p/v : 3,1 g/L de glucose, p/v : 2,5 mM de L-glutamine, p/v : 15 mM d'HEPES, 0,5 mM de pyruvate de sodium, 1,2 g/L de NaHCO ₃ (référence Cytion 820400a)
Supplements	Ajouter 10 % de FBS au milieu de culture
Dissociation Reagent	Accutase
Doubling time	environ 18 à 24 heures (croissance rapide; BD = croissance rapide confirmée)
Subculturing	Recueillez les cellules en suspension dans un tube de 15 ml et lavez délicatement les cellules adhérentes avec du PBS sans calcium ni magnésium (utilisez 3 à 5 ml pour les flacons T25 et 5 à 10 ml pour les flacons T75). Appliquez de l'Accutase (1 à 2 ml pour les flacons T25, 2,5 ml pour les flacons T75) en veillant à bien recouvrir toute la couche cellulaire. Laissez les cellules incuber à température ambiante pendant 10 minutes. Après l'incubation, combinez la suspension et les cellules adhérentes, puis centrifugez le tout. Après la centrifugation, remettez soigneusement le culot cellulaire en suspension et transférez la suspension cellulaire dans de nouveaux flacons contenant du milieu frais.
Split ratio	1 à 3

Cellules AH-130 | 500412

Seeding density 2×10^4 cellules/cm²

Fluid renewal Tous les 3 à 5 jours

Post-Thaw Recovery Rapide

Freeze medium Comme milieu de cryoconservation, nous utilisons un milieu de croissance complet (contenant du sérum foetal bovin) + 10 % de DMSO pour assurer une viabilité adéquate après décongélation, ou du CM-1 (référence Cytion 800100), qui contient des osmoprotecteurs et des stabilisateurs métaboliques optimisés pour améliorer la récupération et réduire le stress induit par la cryoconservation.

Thawing and Culturing Cells

1. Assurez-vous que le flacon reste bien congelé à la livraison, car les cellules sont expédiées sur de la glace sèche afin de maintenir des températures optimales pendant le transport.
2. À la réception, conservez immédiatement le cryofiole à une température inférieure à -150 °C pour garantir la préservation de l'intégrité cellulaire, ou passez à l'étape 3 si une culture immédiate est nécessaire.
3. Pour une culture immédiate, décongelez rapidement le flacon en l'immergeant dans un bain-marie à 37 °C contenant de l'eau propre et un agent antimicrobien, en agitant doucement pendant 40 à 60 secondes jusqu'à ce qu'il ne reste qu'un petit morceau de glace.
4. Effectuez toutes les étapes suivantes dans des conditions stériles sous une hotte à flux laminaire, en désinfectant le cryotube avec de l'éthanol à 70 % avant de l'ouvrir.
5. Ouvrez avec précaution le flacon désinfecté et transférez la suspension cellulaire dans un tube à centrifuger de 15 ml contenant 8 ml de milieu de culture à température ambiante, en mélangeant délicatement.
6. Centrifuger le mélange à 300 x g pendant 3 minutes pour séparer les cellules, puis jeter avec précaution le surnageant contenant le milieu de congélation résiduel.
7. Remettre délicatement le culot cellulaire en suspension dans 10 ml de milieu de culture frais. Pour les cellules adhérentes, répartir la suspension dans deux flacons de culture T25; pour les cultures en suspension, transférer la totalité du milieu dans un seul flacon T25 afin de favoriser une interaction et une croissance cellulaires efficaces.
8. Respectez les protocoles de sous-culture établis pour assurer la croissance continue et le maintien de la lignée cellulaire, garantissant ainsi des résultats expérimentaux fiables.

Cellules AH-130 | 500412

**Incubation
Atmosphere** 37 °C, 5 % de CO₂, atmosphère humidifiée.

**Shipping
Conditions** Les lignées cellulaires cryoconservées sont expédiées dans de la glace sèche, dans un emballage isotherme validé contenant suffisamment de réfrigérant pour maintenir une température d'environ -78 °C pendant tout le transport. À la réception, inspectez immédiatement le conteneur et transférez sans délai les flacons dans un lieu de stockage approprié.

**Storage
Conditions** Pour une conservation à long terme, placez les flacons dans de l'azote liquide en phase vapeur à une température comprise entre environ -150 et -196 °C. L'entreposage à -80 °C n'est acceptable qu'à titre d'étape intermédiaire de courte durée avant le transfert dans l'azote liquide.

Contrôle de la 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 par luminescence.

Afin de s'assurer qu'il n'y a aucune contamination bactérienne, fongique ou par des levures, les cultures cellulaires font l'objet d'inspections visuelles quotidiennes.