

Cellules AH-130 | 500412

Informations générales

Description	Yoshida et al. ont établi l'hépatome ascite en convertissant l'hépatome induit par le colorant aminoazoïque du rat en forme ascétique (Yoshida 1956). AH-130 est une souche d'hépatome d'ascite composée de cellules tumorales libres, seuls de petits îlots d'îlots tumoraux sont présents. La lignée cellulaire décrite ici a été établie en tant que culture cellulaire in vitro à partir de cette souche d'hépatome d'ascite AH-130 de Yoshida.
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 ascitique de Yoshida ; tests 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 spécifié
Gender	Sexe non spécifié
Ethnicity	Sans objet (lignée cellulaire de rat ; Sprague-Dawley dans la question)
Morphology	Cellules rondes en suspension, cellules adhérentes triangulaires
Cell type	Cellules de carcinome hépatocellulaire (hépatocarcinome)
Growth properties	Adhérent/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, d'après Yoshida (1956)

Données biomoléculaires

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

Manipulation

Culture Medium	DMEM:Ham's F12 (1:1), w : 3.1 g/L Glucose, w : 2.5 mM L-Glutamine, w : 15 mM HEPES, w : 0.5 mM Sodium pyruvate, w : 1.2 g/L NaHCO3 (numéro d'article Cytion 820400a)
Supplements	Compléter le milieu avec 10% de FBS
Dissociation Reagent	Accutase
Doubling time	environ 18 à 24 heures (croissance rapide ; BD = croissance rapide confirmée)
Subculturing	Rassembler les cellules en suspension dans un tube de 15 ml et laver délicatement les cellules adhérentes avec du PBS dépourvu de calcium et de magnésium (utiliser 3-5 ml pour les flacons T25 et 5-10 ml pour les flacons T75). Appliquer Accutase (1-2 ml pour les flacons T25, 2,5 ml pour les flacons T75) en veillant à couvrir entièrement la couche cellulaire. Laisser les cellules incuber à température ambiante pendant 10 minutes. Après l'incubation, combiner et centrifuger la suspension et les cellules adhérentes. Après centrifugation, remettre soigneusement en suspension le culot cellulaire et transférer 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 (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 cryogénisation.

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.

Cellules AH-130 | 500412

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.

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 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 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

Rat_D1Wox31: 104
Rat_D2Wox37: 150
Rat_D19Wox11: 220
Rat_D10Wox8: 266
Rat_D4Wox7: 145
Rat_D2Wox27: 223
Rat_D5Rat33: 140,148
Rat_D10Wox11: 165
Rat_D1Wox23: 210,214
Rat_D12Wox1: 410,414
Rat_D6Wox2: 108,112
Rat_D8Wox7: 185
Rat_D6Cebr1: 223
SRY: x,x