Product sheet

Cellules NR8383 | 305200

Informations générales

Description	Les cellules ont été cultivées en présence de milieu conditionné de cellules pulmonaires de gerbille pendant environ 8 à 9 mois.Par la suite, le besoin de facteurs de croissance exogènes a disparu.Les cellules présentent les caractéristiques des cellules macrophages.Phagocytose du zymosan et de Pseudomonas aeruginosa, activité estérase non spécifique, récepteurs Fc, rafale oxydative, sécrétion d'IL-1, de TNF bêta et d'IL-6, et réponse réplicative aux facteurs de croissance exogènes.Les cellules répondent aux stimuli microbiens, particulaires ou solubles appropriés par la phagocytose et la destruction.Les cellules NR8383 répondent à la bléomycine en sécrétant un facteur de croissance transformant latent (TGF bêta).La stimulation par la bléomycine augmente également l'expression de l'ARNm du TGF bêta.Ces cellules sont sensibles à l'endotoxine.Des niveaux de LPS de 1 à 10 ng/mL inhibent la réplication de 50 %.L'inhibition du LPS est non toxique et réversible même après des niveaux allant jusqu'à 0,001mg/mL pendant des périodes prolongées.
Organism	Rat
Tissue	Poumon
Synonyms	NR-8383, NR 8383, NR8383.1, NR8383 clone AgCl1x3A, AgC11x3A, Rat normal, 3 août 1983

Caractéristiques

Breed/Subspecies	Sprague Dawley
Age	Adulte
Gender	Homme
Morphology	Macrophage
Growth properties	Adhérent/suspension

Données réglementaires

Citation	NR8383 (numéro 305200 du catalogue Cytion)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	10116
CellosaurusAccession	CVCL_4396

Cellules NR8383 | 305200

Données biomoléculaires

Receptors expressed	Fc
Protein expression	Facteur de croissance transformant bêta (Tgf bêta), interleukine 1 (Il-1), interleukine 6 (Il-6)

Manipulation

Culture Medium	RPMI 1640, w : 2.0 mM Glutamine stable, w : 2.0 g/L NaHCO3 (numéro d'article Cytion 820700a)
Supplements	Compléter le milieu avec 15 % de FBS inactivé à la chaleur
Dissociation Reagent	Accutase, uniquement des cellules adhérentes, les cellules flottantes doivent être collectées séparément.
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	1:2 à 1:4
Fluid renewal	2 à 3 fois par semaine
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.

Cellules NR8383 | 305200

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.

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.