

IMR-32-Zellen | 300148

Allgemeine Informationen

Description	Die IMR-32-Zellkultur weist zwei Zelltypen auf, eine kleine neuroblastenähnliche Zelle ist vorherrschend, die andere ist ein großer hyaliner Fibroblast.
Organism	Menschen
Tissue	Gehirn
Disease	Neuroblastom
Metastatic site	Unterleib
Synonyms	IMR 32, IMR32, Institut für medizinische Forschung-32, GM03320, GM3320C, GM03320D, AG03320, AG3320

Merkmale

Age	13 Monate
Gender	Männlich
Ethnicity	Kaukasisch
Morphology	Fibroblastenähnlich
Cell type	Neuroblast
Growth properties	Adhärent

Identifikatoren / Biologische Schutzstufe / Zitation

Citation	IMR-32 (Cytion-Katalognummer 300148)
Biosafety level	1

Expression / Mutation

Isoenzymes	G6PD, B
-------------------	---------

IMR-32-Zellen | 300148

Virus susceptibility Vesikuläre Stomatitis (Indiana), Herpes simplex, Vacciniavirus, Coxsackievirus B3, Poliovirus 3 (schwach)

Virus resistance Echovirus 11

Reverse transcriptase Negativ

Handhabung

Culture Medium EMEM, w: 2 mM L-Glutamin, w: 1,5 g/L NaHCO₃, w: EBSS, w: 1 mM Natriumpyruvat, w: NEAA (Cytion-Artikelnummer 820100c)

Medium supplements Supplemente des Mediums mit 10% FBS

Passaging solution Accutase

Subculturing Entfernen Sie das alte Medium von den adhären Zellen und waschen Sie sie mit PBS, das kein Kalzium und Magnesium enthält. Für T25-Kolben 3-5 ml PBS und für T75-Kolben 5-10 ml verwenden. Anschließend werden die Zellen vollständig mit Accutase bedeckt, wobei 1-2 ml für T25-Kolben und 2,5 ml für T75-Kolben verwendet werden. Lassen Sie die Zellen 8-10 Minuten bei Raumtemperatur inkubieren, um sie abzulösen. Nach der Inkubation mischen Sie die Zellen vorsichtig mit 10 ml Medium, um sie zu resuspendieren, und zentrifugieren sie dann 3 Minuten lang bei 300xg. Den Überstand verwerfen, die Zellen in frischem Medium resuspendieren und in neue Kolben überführen, die bereits frisches Medium enthalten.

Split ratio Empfohlen wird ein Verhältnis von 1:3 bis 1:6

Seeding density 1 x 10⁴ Zellen/cm²

Fluid renewal Alle 3 bis 5 Tage

Freezing recovery Nach dem Auftauen die Zellen mit 5 x 10⁴ Zellen/cm² plattieren und die Zellen mindestens 24 Stunden lang vom Gefrierprozess erholen und anhaften lassen.

Freeze medium CM-1 (Cytion Katalognummer 800100) oder CM-ACF (Cytion Katalognummer 806100)

IMR-32-Zellen | 300148

Handling of cryopreserved cultures

1. Vergewissern Sie sich, dass das Fläschchen bei der Lieferung tiefgefroren ist, da die Zellen auf Trockeneis versandt werden, um während des Transports optimale Temperaturen zu erhalten.
2. Lagern Sie das Kryovial nach Erhalt entweder sofort bei Temperaturen unter -150°C , um die Unversehrtheit der Zellen zu gewährleisten, oder fahren Sie mit Schritt 3 fort, wenn eine sofortige Kultivierung erforderlich ist.
3. Für die sofortige Kultivierung tauen Sie das Fläschchen schnell auf, indem Sie es in ein 37°C warmes Wasserbad mit sauberem Wasser und einem antimikrobiellen Mittel eintauchen und 40-60 Sekunden lang vorsichtig schütteln, bis ein kleiner Eisklumpen zurückbleibt.
4. Führen Sie alle weiteren Schritte unter sterilen Bedingungen in einer Abzugshaube durch und desinfizieren Sie das Kryovial vor dem Öffnen mit 70%igem Ethanol.
5. Das desinfizierte Fläschchen vorsichtig öffnen und die Zellsuspension unter vorsichtigem Mischen in ein 15-ml-Zentrifugenröhrchen mit 8 ml Kulturmedium bei Raumtemperatur überführen.
6. Zentrifugieren Sie die Mischung 3 Minuten lang bei $300 \times g$, um die Zellen abzutrennen, und werfen Sie den Überstand mit dem restlichen Gefriermedium vorsichtig. Optional kann die Zentrifugation übersprungen und das restliche Einfriermedium nach 24 Stunden entfernt werden.
7. Das Zellpellet vorsichtig in 10 ml frischem Kulturmedium resuspendieren. Bei adhärenenten Zellen die Suspension auf zwei T25-Kulturflaschen aufteilen; bei Suspensionskulturen das gesamte Medium in eine T25-Flasche überführen, um eine effektive Zellinteraktion und ein effektives Wachstum zu fördern.
8. Halten Sie sich an die festgelegten Subkulturprotokolle, um ein kontinuierliches Wachstum und die Aufrechterhaltung der Zelllinie zu gewährleisten und zuverlässige Versuchsergebnisse zu erzielen.

Qualitätskontrolle / Genetisches Profil / HLA

Sterility

Eine Kontamination mit Mykoplasmen wird sowohl durch PCR-basierte Assays als auch durch lumineszenzbasierte Mykoplasmen-Nachweisverfahren ausgeschlossen.

Um sicherzustellen, dass keine Kontamination mit Bakterien, Pilzen oder Hefen vorliegt, werden die Zellkulturen täglich visuell überprüft.

IMR-32-Zellen | 300148

STR profile

Amelogenin: x,y

CSF1PO: 11,12

D13S317: 9

D16S539: 8

D5S818: 11,12

D7S820: 9,10

TH01: 7,9,3

TPOX: 11

vWA: 15

D3S1358: 16

D21S11: 30,31

D18S51: 12,15

Penta E: 7,15

Penta D: 11,12

D8S1179: 13

FGA: 21,24

D1S1656: 17,17.3

D6S1043: 14,18

D2S1338: 23,24

D12S391: 19.3,23

D19S433: 14,15

HLA-Allele

A*: 02:01:01, 24:02:01

B*: 07:02:01, 15:01:01

C*: 03:03:01, 07:02:01

DRB1*: 07:01:01, 13:01:01

DQA1*: 01:03:01, 02:01:01

DQB1*: 03:03:02, 06:03:01

DPB1*: 02:01:02, 04:01:01

E: 01:01, 01:03