

## Chang Liver (HeLa)-Zellen | 300139

## **Allgemeine Informationen**

**Description**Die Zellen dieser Linie enthalten HeLa-Markerchromosomen und wurden durch HeLa-Kontamination gewonnen.

Die Zellen sind durch Immunoperoxidase-Färbung positiv für Keratin.

**Organism** Menschen

**Tissue** Leber

**Disease** Adenokarzinom

**Synonyms** Chang-liver, Chang Cells, Chang, CHL

### Merkmale

**Age** 30 Jahre

**Gender** Weiblich

Morphology Epithelähnlich

Growth Adhärent properties

## Identifikatoren / Biologische Schutzstufe / Zitation

Citation Chang Liver (HeLa) (Cytion Katalognummer 300139)

Biosafety level 1

## **Expression / Mutation**

Isoenzymes G6PD, A

**Tumorigenic** Ja, bei syrischen Hamstern

**Viruses** MHV (Maus-Hepatitis-Virus) negativ getestet

**Virus** Poliovirus 1, 2, 3, Adenovirus 3, vesikuläre Stomatitis (Indiana) **susceptibility** 



# Chang Liver (HeLa)-Zellen | 300139

Reverse transcriptase	negativ
Products	keratin

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 adhärenten 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 1:4 bis 1:8
Seeding density	1 x 10^4 Zellen/cm^2 ergeben in etwa 4 Tagen eine konfluente Schicht
Fluid renewal	2 bis 3 Mal pro Woche
Freezing recovery	Nach dem Auftauen die Zellen mit 5 x 10^4 Zellen/cm^2 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)



### Chang Liver (HeLa)-Zellen | 300139

### 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 Kryofläschchen 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 eine 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 nachfolgenden Schritte unter sterilen Bedingungen in einer Abzugshaube durch und desinfizieren Sie das Kryo-Fläschchen 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 das Gemisch 3 Minuten lang bei 300 x g, um die Zellen abzutrennen, und verwerfen Sie den Überstand mit dem restlichen Gefriermedium vorsichtig. Sie können die Zentrifugation auch überspringen, aber das restliche Gefriermedium nach 24 Stunden entfernen.
- 7. Das Zellpellet vorsichtig in 10 ml frischem Kulturmedium resuspendieren. Bei adhärenten 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.



# Chang Liver (HeLa)-Zellen | 300139

**STR profile** Amelogenin: x,x

CSF1PO: 10 D13S317: 12,13.3 D16S539: 9,10 D5S818: 12 D7S820: 8,12 THO1: 7 TPOX: 8,12 vWA: 16,18 D3S1358: 15,18 D21S11: 27,28 D18S51: 16 Penta E: 7,17 Penta D: 8,15 D8S1179: 12,13

FGA: 21

**HLA-Allele A\***: 68:02:01

B\*: 15:03:01 C\*: 12:03:01 DRB1\*: 01:02:01 DQA1\*: 01:01:02 DQB1\*: 05:01:01 DPB1\*: 01:01:01 E: 01:03:02