

DSL-6B-C2 Cellen | 500167

Algemene informatie

Description

De DSL-6B/C2-celijn is afgeleid van het DSL-6 transplanteerbaar acinaircelcarcinoom van de alveesklier, dat specifiek is vastgesteld op basis van een tumormodel in een mannelijke Lewis rat. Dit model is in 1986 ontstaan uit een primair acinaircelcarcinoom dat zich ontwikkelde na intraperitoneale toediening van azaserine, een krachtig carcinogeen. Het belang van deze celijn komt voort uit het feit dat ze haar oorsprong vindt in onderzoek naar alveesklierkanker, waarbij haar nut voor het bestuderen van de biologie en onderliggende mechanismen van alveeskliercelcarcinomen benadrukt wordt.

In eerste instantie, na vestiging in kweek, vertoonden DSL-6B/C2-cellen de karakteristieke productie van amylase, een kenmerk van de exocriene functie van de alveesklier. Deze exocriene enzymproductie was echter van voorbijgaande aard en stopte binnen één tot twee weken na de kweek. Deze verandering in de fenotypische expressie is opmerkelijk omdat het een aanpassing aan de in vitro omgeving suggereert, wat de bruikbaarheid van de cellen in bepaalde soorten biologische testen kan beïnvloeden. Het verlies van amylaseproductie zou ook veranderingen in celdifferentiatie of het ontstaan van subpopulaties binnen de gekweekte cellen kunnen weerspiegelen, wat van cruciaal belang zou kunnen zijn voor onderzoekers die zich richten op de evolutie van tumorcelkenmerken in vitro.

Organism

Rat

Tissue

Alveesklier

Disease

Carcinoom

Metastatic site

Ductaal

Synonyms

DSL-6B/C2, DSL6B/C2

Kenmerken

Breed/Subspecies

Lewis

Age

2 jaar

Gender

Mannelijk

Morphology

Epiteelachtig

Cell type

Acinare cellen

Growth properties

Aanhangend

DSL-6B-C2 Cellen | 500167

Regelgevende gegevens

Citation DSL-6B-C2 (Cytion catalogusnummer 500167)

Biosafety level 1

NCBI_TaxID 10116

CellosaurusAccession CVCL_4167

Biomoleculaire gegevens

Tumorigenic Ja, in Lewis ratten produceren de cellen vaste tumoren en gedeeltelijk cisteuze tumoren met een gemengd fenotype van squameuze, mucineuze en glandulaire gebieden

Products Mucine

Omgaan met

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 Natriumpyruvaat, w: 1,2 g/L NaHCO₃ (Cytion artikelnummer 820400a)

Supplements Vul het medium aan met 10% FBS

Dissociation Reagent Accutase

Subculturing Verwijder het oude medium van de adherente cellen en was ze met PBS zonder calcium en magnesium. Gebruik voor T25-flesjes 3-5 ml PBS en voor T75-flesjes 5-10 ml. Bedek de cellen vervolgens volledig met Accutase, met 1-2 ml voor T25-flesjes en 2,5 ml voor T75-flesjes. Laat de cellen gedurende 8-10 minuten bij kamertemperatuur incuberen om ze los te maken. Na incubatie de cellen voorzichtig mengen met 10 ml medium om ze te resuspenden en vervolgens centrifugerend bij 300xg gedurende 3 minuten. Gooi het supernatant weg, resuspendeer de cellen in vers medium en breng ze over in nieuwe kolven die al vers medium bevatten.

Split ratio Een verhouding van 1:3 tot 1:4 wordt aanbevolen

Seeding density 1×10^4 cellen/cm² zal in ongeveer 4 dagen een confluenta laag opleveren.

Fluid renewal 2 keer per week

DSL-6B-C2 Cellen | 500167

Post-Thaw Recovery Na ontdooien, de cellen op een plaat aanbrengen met een dichtheid van 5×10^4 cellen/cm² en de cellen minstens 24 uur laten herstellen van het invriesproces en zich hechten.

Freeze medium Als cryoconserveringsmedium gebruiken we volledig groeimedium (inclusief FBS) + 10% DMSO voor voldoende levensvatbaarheid na het ontdooien, of CM-1 (Cytion catalogusnummer 800100), dat geoptimaliseerde osmoprotectanten en metabolische stabilisatoren bevat om het herstel te verbeteren en door cryo geïnduceerde stress te verminderen.

Thawing and Culturing Cells

1. Controleer of de flacon bij levering diepgevroren blijft, aangezien de cellen op droog ijs worden verzonden om optimale temperaturen tijdens het transport te behouden.
2. Bewaar het cryoflesje na ontvangst onmiddellijk bij temperaturen lager dan -150 °C om de integriteit van de cellen te behouden, of ga verder met stap 3 als onmiddellijke kweek vereist is.
3. Voor onmiddellijke kweek: ontdooi de flacon snel door deze onder te dompelen in een waterbad van 37 °C met schoon water en een antimicrobieel middel, waarbij u 40-60 seconden zachtjes schudt totdat er een klein ijsklontje overblijft.
4. Voer alle volgende stappen uit onder steriele omstandigheden in een stromingskap en desinfecteer de cryoflacon met 70% ethanol voordat deze wordt geopend.
5. Open voorzichtig de gedesinfecteerde flacon en breng de celsuspensie over in een centrifugebuis van 15 ml met 8 ml kweekmedium op kamertemperatuur en meng voorzichtig.
6. Centrifugeer het mengsel gedurende 3 minuten bij 300 x g om de cellen te scheiden en gooi het supernatant met resterend vriesmedium voorzichtig weg.
7. Resuspendeer de celpellet voorzichtig in 10 ml vers kweekmedium. Verdeel voor adherente cellen de suspensie over twee T25-kweekkolven; breng voor suspensiekweken al het medium over in één T25-kweekkolf om effectieve celinteractie en -groei te bevorderen.
8. Houd u aan de vastgestelde subcultuurprotocollen voor continue groei en onderhoud van de cellijn, om betrouwbare experimentele resultaten te garanderen.

Incubation Atmosphere 37°C, 5% CO₂, bevochtigde atmosfeer.

Flask Coating Geen

DSL-6B-C2 Cellen | 500167

Freezing Procedure

Gecryopreserveerde cellijnen worden verzonden op droog ijs in gevalideerde, geïsoleerde verpakkingen met voldoende koelmiddel om gedurende het transport ongeveer -78 °C te handhaven. Inspecteer de verpakking onmiddellijk na ontvangst en breng de flacons onverwijld over naar de juiste opslagplaats.

Shipping Conditions

Gecryopreserveerde cellijnen worden verzonden op droog ijs in gevalideerde, geïsoleerde verpakkingen met voldoende koelmiddel om gedurende het transport ongeveer -78 °C te handhaven. Inspecteer de verpakking onmiddellijk na ontvangst en breng de flacons onverwijld over naar de juiste opslagplaats.

Storage Conditions

Voor langdurige bewaring plaatst u flesjes in vloeibare stikstof in dampfase bij ongeveer -150 tot -196 °C. Opslag bij -80 °C is alleen aanvaardbaar als korte tussenstap vóór overbrenging naar vloeibare stikstof.

Kwaliteitscontrole / Genetisch profiel / HLA

Sterility

Mycoplasma-verontreiniging wordt uitgesloten met zowel PCR-gebaseerde testen als op luminescentie gebaseerde mycoplasma-detectiemethoden.

Om er zeker van te zijn dat er geen besmetting is met bacteriën, schimmels of gisten, worden de celculturen dagelijks onderworpen aan visuele inspecties.

STR profiel

Rat_D1Wox31: 104
Rat_D2Wox37: 156
Rat_D19Wox11: 232
Rat_D10Wox8: 266
Rat_D4Wox7: 157
Rat_D2Wox27: 207
Rat_D5Rat33: 122
Rat_D10Wox11: 171
Rat_D1Wox23: 210
Rat_D12Wox1: 406
Rat_D6Wox2: 104
Rat_D8Wox7: 182
Rat_D6Cebr1: 239
SRY: x,Y