

## CCD-18Lu-celler | 305248

## Generell informasjon

## Description

CCD-18Lu-cellelinjen er avledet fra normale lungefibroblaster fra et voksent menneske. Disse cellene ble etablert fra lungevev fra en mannlig pasient og brukes ofte som en modell for å studere oppførselen til normale humane lungefibroblaster. CCD-18Lu-cellelinjen har en typisk fibroblastmorfologi, som kjennetegnes av spindelformede celler som vokser adherent i kultur og danner et monolag.

Forskere bruker CCD-18Lu-celler i ulike studier knyttet til lungebiologi, blant annet i undersøkelser av lungeutvikling, -reparasjon og -fibrose. Disse cellene er avgjørende for å forstå mekanismene som ligger til grunn for normal lungefunksjon og lungefibroblastenes respons på ulike miljøstimuli, for eksempel cytokiner, vekstfaktorer og ekstracellulære matrikskomponenter. I tillegg brukes CCD-18Lu-celler i studier der man undersøker effekten av ulike legemidler og forbindelser på lungefibroblastenes proliferasjon, differensiering og kollagenproduksjon.

I kreftforskning fungerer CCD-18Lu-celler som en kontroll- eller referansecellelinje som kan sammenlignes med lungekreftceller, noe som bidrar til å identifisere spesifikke molekyler og cellulære endringer som er forbundet med lungekreftutvikling. Ved å gi innsikt i hvordan normale lungefibroblaster oppfører seg, bidrar CCD-18Lu-cellelinjen til utviklingen av terapeutiske strategier for behandling av lungesykdommer, inkludert fibrose og kreft.

**Organism** Menneskelig

**Tissue** Lunge

**Synonyms** CCD 18Lu, CCD-18 Lu

## Kjennetegn

**Age** 2 måneder 17 dager

**Gender** Kvinne

**Ethnicity** Afroamerikaner

**Morphology** Fibroblast

**Cell type** Fibroblast

**Growth properties** Vedhengende

## Regulatoriske data

## CCD-18Lu-celler | 305248

**Citation** CCD-18Lu (Cytion-katalognummer 305248)

**Biosafety level** 1

**NCBI\_TaxID** 9606

**CellosaurusAccession** CVCL\_2380

## Biomolekylære data

## Håndtering

**Culture Medium** EMEM (MEM Eagle), m: 2 mM L-Glutamin, m: 2,2 g/L NaHCO<sub>3</sub>, m: EBSS (Cytion artikkelnummer 820100a)

**Supplements** Suppler mediet med 10 % FBS og 1 % NEAA

**Dissociation Reagent** Accutase

**Subculturing** Fjern det gamle mediet fra de adherente cellene, og vask dem med PBS uten kalsium og magnesium. Bruk 3-5 ml PBS for T25-kolber og 5-10 ml for T75-kolber. Dekk deretter cellene helt med Accutase, med 1-2 ml for T25-kolber og 2,5 ml for T75-kolber. La cellene inkubere i romtemperatur i 8-10 minutter for å løsne dem. Etter inkubasjon blandes cellene forsiktig med 10 ml medium for å resuspendere dem, og sentrifuger deretter ved 300xg i 3 minutter. Kast supernatanten, resuspendere cellene i nytt medium, og overfør dem til nye kolber som allerede inneholder nytt medium.

**Split ratio** Et forhold på 1:2 til 1:6 anbefales

**Freeze medium** Som kryopreserveringsmedium bruker vi komplett vekstmedium (inkludert FBS) + 10 % DMSO for tilstrekkelig levedyktighet etter opptining, eller CM-1 (Cytion-katalognummer 800100), som inneholder optimaliserte osmobeskyttende midler og metabolske stabilisatorer for å øke utvinningen og redusere kryoinduisert stress.

## CCD-18Lu-celler | 305248

### Thawing and Culturing Cells

1. Kontroller at hetteglasset er dypfrost ved levering, ettersom cellene sendes på tørris for å opprettholde optimale temperaturer under transport.
2. Ved mottak skal hetteglasset enten oppbevares umiddelbart ved temperaturer under  $-150\text{ }^{\circ}\text{C}$  for å sikre at cellenes integritet bevares, eller gå videre til trinn 3 hvis umiddelbar dyrking er nødvendig.
3. Ved umiddelbar dyrking tiner du hetteglasset raskt ved å senke det ned i et  $37\text{ }^{\circ}\text{C}$  varmt vannbad med rent vann og et antimikrobielt middel, og røre forsiktig i 40-60 sekunder til det blir en liten isklump igjen.
4. Utfør alle påfølgende trinn under sterile forhold i en strømningshette, og desinfiser kryoflasken med 70 % etanol før du åpner den.
5. Åpne det desinfiserte hetteglasset forsiktig, og overfør cellesuspensjonen til et 15 ml sentrifugerør som inneholder 8 ml romtemperert dyrkingsmedium, og bland forsiktig.
6. Sentrifuger blandingen ved  $300 \times g$  i 3 minutter for å separere cellene, og kast supernatanten som inneholder rester av frysemedium, forsiktig.
7. Resuspender cellepelleten forsiktig i 10 ml nytt dyrkingsmedium. For adherente celler, del suspensjonen mellom to T25-kulturkolber; for suspensjonskulturer, overfør alt mediet til én T25-kolbe for å fremme effektiv celleinteraksjon og vekst.
8. Følg etablerte subkulturprotokoller for fortsatt vekst og vedlikehold av cellelinjen, noe som sikrer pålitelige eksperimentelle resultater.

### Incubation Atmosphere

$37\text{ }^{\circ}\text{C}$ , 5 %  $\text{CO}_2$ , befuktet atmosfære.

### Flask Coating

Ingen

### Freezing Procedure

Kryopreserverte cellelinjer sendes på tørris i validert, isolert emballasje med tilstrekkelig kjølemiddel til å opprettholde en temperatur på ca.  $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$  under hele transporten. Ved mottak skal beholderen inspiseres umiddelbart, og hetteglassene skal straks overføres til egnet lagringsplass.

### Shipping Conditions

Kryopreserverte cellelinjer sendes på tørris i validert, isolert emballasje med tilstrekkelig kjølemiddel til å opprettholde en temperatur på ca.  $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$  under hele transporten. Ved mottak skal beholderen inspiseres umiddelbart, og hetteglassene skal straks overføres til egnet lagringsplass.

## CCD-18Lu-celler | 305248

### Storage Conditions

For langtidsoppbevaring plasseres hetteglassene i flytende nitrogen i dampfase ved ca. -150 til -196 °C. Lagring ved -80 °C er kun akseptabelt som et kort mellomtrinn før overføring til flytende nitrogen.

## Kvalitetskontroll / Genetisk profil / HLA

### Sterility

Mykoplasma-kontaminering utelukkes ved hjelp av både PCR-baserte analyser og luminescensbaserte metoder for påvisning av mykoplasma.

For å sikre at det ikke finnes bakterie-, sopp- eller gjærkontaminering, blir cellekulturene inspisert visuelt hver dag.