

## NCI-H209-celler | 300183

## Allmän information

**Description** Cellinjen NCI-H209 togs fram av A.F. Gazdar och medarbetare 1979 från benmärgen hos en patient med småcellig lungcancer. Benmärgsprovet togs före behandlingen. Linjen är en klassisk SCLC-cellinje som uttrycker förhöjda nivåer av fyra biokemiska markörer (neuronspecifikt enolas, hjärnisoenzym av kreatinkinas, L-DOPA-dekarboxylas och bombesinliknande immunreaktivitet. C-myc DNA-sekvenser är inte amplifierade. Inga grova strukturella DNA-abnormaliteter upptäcktes. Detta är en cellinje som växer som stora aggregat i suspension. Endast aggregaten är livsdugliga, men någon meningsfull procentuell viabilitet kan inte mätas. Mediet kommer normalt att innehålla stora mängder celldebris. Cellerna uttrycker en avvikande form av RB1 som inte är fosforylerad, uppenbarligen på grund av en enpunktsmutation vid kodon 706 (Cys-> Phe).

**Organism** Människan

**Tissue** Lungan

**Disease** Småcellig karcinom

**Metastatic site** Benmärg

**Synonyms** H209, H-209, NCIH209

## Egenskaper

**Age** 55 år

**Gender** Man

**Ethnicity** Kaukasisk

**Morphology** Epitelliknande

**Growth properties** Följsam

## Lagstadgade uppgifter

**Citation** NCI-H209 (Cytion katalognummer 300183)

**Biosafety level** 1

**NCBI\_TaxID** 9606

## NCI-H209-celler | 300183

CellosaurusAccession CVCL\_1525

## Biomolekylära data

**Protein expression**

P53-negativ

**Isoenzymes**

G6PD, B, PGM1, 1-2, PGM3, 1, ES-D, 1, Me-2, 0, AK-1, 1, GLO-1, 1-2, fenotypfrekvens produkt = 0,0624

**Tumorigenic**

Ja, bildar transplanterbara tumörer med typisk SCLC-histologi i nakenmöss

**Products**

Linjen producerar normala mängder av p53-mRNA i förhållande till normal lunga.

## Hantering

**Culture Medium**RPMI 1640, med: 2,0 mM stabilt glutamin, med: 2,0 g/L NaHCO<sub>3</sub> (Cytion artikelnummer 820700a)**Supplements**

Komplettera mediet med 10% FBS

**Subculturing**Underhåll odlingarna genom att regelbundet tillsätta eller byta ut odlingsmediet. Starta odlingarna med en densitet på  $5 \times 10^5$  celler/ml och håll cellkoncentrationen inom intervallet  $3 \times 10^5$  till  $1 \times 10^6$  celler/ml för optimal tillväxt.**Split ratio**

Ett förhållande på 1:2 till 1:3 rekommenderas

**Seeding density** $1 \times 10^5$  celler/ml**Fluid renewal**

2 till 3 gånger per vecka

**Freeze medium**

Som kryokonservationsmedium använder vi komplett tillväxtmedium (inklusive FBS) + 10% DMSO för adekvat viabilitet efter upptining, eller CM-1 (Cytion katalognummer 800100), som innehåller optimerade osmoprotektanter och metaboliska stabilisatorer för att förbättra återhämtningen och minska kryoinducerad stress.

## NCI-H209-celler | 300183

### Thawing and Culturing Cells

1. Bekräfta att flaskan är djupfryst vid leverans, eftersom cellerna skickas på torris för att bibehålla optimala temperaturer under transporten.
2. Vid mottagandet ska du antingen förvara kryovialen omedelbart vid temperaturer under  $-150\text{ }^{\circ}\text{C}$  för att säkerställa att cellernas integritet bevaras, eller gå vidare till steg 3 om omedelbar odling krävs.
3. Vid omedelbar odling ska injektionsflaskan snabbt tinas genom att den sänks ned i ett  $37\text{ }^{\circ}\text{C}$  vattenbad med rent vatten och ett antimikrobiellt medel och omrörs försiktigt i 40-60 sekunder tills en liten isklump återstår.
4. Utför alla efterföljande steg under sterila förhållanden i en flödeshuv och desinficera kryovialerna med 70 % etanol innan de öppnas.
5. Öppna försiktigt den desinficerade flaskan och överför cellsuspensionen till ett 15 ml centrifugrör som innehåller 8 ml rumstempererat odlingsmedium och blanda försiktigt.
6. Centrifugera blandningen vid  $300\text{ x g}$  i 3 minuter för att separera cellerna och kassera försiktigt supernatanten som innehåller resterande frysmedium.
7. Resuspendera försiktigt cellpelleten i 10 ml färskt odlingsmedium. För adherenta celler, fördela suspensionen mellan två T25-kulturkolv; för suspensionskulturer, överför allt medium till en T25-kolv för att främja effektiv cellinteraktion och tillväxt.
8. Följ fastställda subkulturprotokoll för fortsatt tillväxt och underhåll av cellinjen, vilket säkerställer tillförlitliga experimentella resultat.

### Incubation Atmosphere

$37\text{ }^{\circ}\text{C}$ , 5%  $\text{CO}_2$ , befuktad atmosfär.

### Flask Coating

Ingen

### Freezing Procedure

Kryopreserverade cellinjer skickas på torris i validerade, isolerade förpackningar med tillräckligt med kylmedel för att hålla cirka  $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$  under hela transporten. Vid mottagandet ska behållaren omedelbart inspekteras och flaskorna utan dröjsmål överföras till lämplig förvaring.

### Shipping Conditions

Kryopreserverade cellinjer skickas på torris i validerade, isolerade förpackningar med tillräckligt med kylmedel för att hålla cirka  $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$  under hela transporten. Vid mottagandet ska behållaren omedelbart inspekteras och flaskorna utan dröjsmål överföras till lämplig förvaring.

## NCI-H209-celler | 300183

### Storage Conditions

För långtidsförvaring, placera flaskorna i flytande kväve i ångfas vid ca -150 till -196 °C. Förvaring vid -80 °C är acceptabelt endast som ett kort mellanliggande steg innan överföring till flytande kväve.

## Kvalitetskontroll / Genetisk profil / HLA

### Sterility

Mykoplasmakontaminering utesluts med hjälp av både PCR-baserade analyser och luminiscensbaserade metoder för mykoplasmadiagnostik.

För att säkerställa att det inte finns någon kontaminering av bakterier, svamp eller jäst utsätts cellkulturerna för dagliga visuella inspektioner.

### STR-profil

**Amelogenin:** x,x  
**CSF1PO:** 11  
**D13S317:** 11  
**D16S539:** 9,12  
**D5S818:** 12  
**D7S820:** 9  
**TH01:** 7,9  
**TPOX:** 8  
**vWA:** 18,19  
**D3S1358:** 18  
**D21S11:** 32.2  
**D18S51:** 13  
**Penta E:** 11,12  
**Penta D:** 11,12  
**D8S1179:** 12,13  
**FGA:** 20,24

### HLA-alleler

**A\*:** '02:01:01, '34:02:01  
**B\*:** '14:01:01, '40:01:02  
**C\*:** '03:04:01, '08:02:01  
**DRB1\*:** '04:05:01, '15:01:01G  
**DQA1\*:** '01:02:01, '03:03:01  
**DQB1\*:** '03:02:01, '06:02:01  
**DPB1\*:** '03:01:01G, '04:01:01G  
**E:** '01:01:01, '01:03