

## HROG17-celler | 300938

## Generell informasjon

<b>Description</b>	Dette er én cellelinje i en serie av tumorcellelinjer som PD Dr. Michael Linnebacher har etablert fra primære CRC-reseksjonspreparater siden 2006.
<b>Organism</b>	Menneskelig
<b>Tissue</b>	Hjerne, L, parietooccipital, tilbakefall av svulst
<b>Disease</b>	Glioblastom (grad IV)

## Kjennetegn

<b>Age</b>	70 år
<b>Gender</b>	Mann
<b>Ethnicity</b>	Kaukasisk
<b>Morphology</b>	En blanding av fibroblastlignende og epitellignende celler
<b>Growth properties</b>	Vedhengende

## Regulatoriske data

<b>Citation</b>	HROG17 (Cytion-katalognummer 300938)
<b>Biosafety level</b>	1
<b>NCBI_TaxID</b>	9606
<b>CellosaurusAccession</b>	CVCL_4U45
<b>Depositor</b>	M. Linnebacher

## Biomolekylære data

<b>Antigen expression</b>	HLA-A02+, Beta-mikroglobulin+, HLA-E+, HLA-G+, MIC A+, MIC-B-, ICAM-1+, GFAP+, nestin+, vimentin+, S-100+, GBM+, BTSC+
---------------------------	--

**HROG17-celler | 300938**

**Mutational profile** IDH 1 og 2 wt, TP53wt, K-Ras wt, B-RAFwt, PTENR130+

**Håndtering**

**Culture Medium** DMEM:Ham's F12 (1:1), w: 3,1 g/L glukose, w: 2,5 mM L-glutamin, w: 15 mM HEPES, w: 0,5 mM natriumpyruvat, w: 1,2 g/L NaHCO<sub>3</sub> (Cytion artikkelnummer 820400a)

**Supplements** Suppler mediet med 10 % FBS

**Dissociation Reagent** Accutase

**Doubling time** 32 til 43 timer

**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 1:3 til 1:6 anbefales

**Seeding density**  $1 \times 10^4$  celler/cm<sup>2</sup>

**Fluid renewal** Hver 3. til 5. dag

**Post-Thaw Recovery** Sakte

**Freeze medium** Som kryopreserveringsmedium bruker vi 50 % basalmedium + 40 % FBS + 10 % DMSO, eller CM-1 (Cytion-katalognummer 800100), som inneholder optimaliserte osmoteskyttende midler og metabolske stabilisatorer for å øke utvinningen og redusere kryoundusert stress.

## HROG17-celler | 300938

### 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 cellepelletten 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

For optimal feste og levedyktighet etter tining anbefaler vi å bruke **kollagenbelagte kolber eller plater**.

### 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.

**HROG17-celler | 300938****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.

**STR-profil**

**Amelogenin:** x,x  
**CSF1PO:** 10,11  
**D13S317:** 9,11  
**D16S539:** 10,11  
**D5S818:** 11,12  
**D7S820:** 9,10  
**TH01:** 9,9.3  
**TPOX:** 8,12  
**vWA:** 16,18  
**D3S1358:** 16,17  
**D21S11:** 29,30  
**D18S51:** 16,17  
**Penta E:** 7,20  
**Penta D:** 9,15  
**D8S1179:** 12,15  
**FGA:** 25  
**D1S1656:** 15,16  
**D6S1043:** 12,17  
**D2S1338:** 17,19  
**D12S391:** 17,19.3  
**D19S433:** 12,15

**HLA-alleler**

**A\*:** '11:01:01, '66:01:01  
**B\*:** '14:02:01, '40:02:01  
**C\*:** '01:02:01, '08:02:01  
**DRB1\*:** '01:02:01, '12:01:01  
**DQA1\*:** '01:01:02, '05:05:01  
**DQB1\*:** '03:01:01, '05:01:01  
**DPA1\*:** 0,04375, 0,084027778  
**DPB1\*:** '04:01:01, '11:01:01  
**E:** '01:01, '01:03