

## HCC1806-celler | 300467

## Allmän information

## Description

Cellinjen HCC1806 härstammar från bröstkörteln hos en 60-årig patient med akantolytisk skivepitelcancer. Dessa celler saknar receptorer för östrogen och progesteron, och avsaknaden av amplifiering av EGFR (epidermal growth factor receptor) gör att den kategoriseras som trippelnegativ bröstcancer. Cellinjen är viktig för den biologiska valideringen av terapeutiska mål, eftersom den nära speglar TNBC:s beteende in vivo, inklusive tendenser till spontan metastasering och resistens mot konventionella behandlingar som paklitaxel.

Molekylära effekter av interventioner, såsom behandling med AEB071, på HCC1806-celler ger insikter i cellproliferationsvägarna och potentialen för proteinkinashämmare som terapeutiska medel. Användningen av HCC1806 i xenograftmodeller bidrar till studier av tumörtillväxt och metastasering i en kontrollerad miljö.

Bröstcancercellerna HCC1806 är ett värdefullt verktyg för studier av bröstcancer, särskilt inom ramen för trippelnegativa subtyper. De utgör en kritisk resurs för forskare som vill kartlägga de molekylära interaktionerna vid bröstcancer och hitta effektiva behandlingar mot denna utmanande variant av sjukdomen.

**Organism** Människan

**Tissue** Bröst, bröstkörtel

**Disease** Skivepitelcancer i bröst, akantolytisk variant

**Applications** 3D-cellodling, Cancerforskning

**Synonyms** Hcc1806, HCC-1806, Hamon Cancer Center 1806

## Egenskaper

**Age** 60 år

**Gender** Kvinna

**Ethnicity** Afrikanska

**Morphology** Epitelial

**Cell type** Epitelial cell

**Growth properties** Följsam

## Lagstadgade uppgifter

**HCC1806-celler | 300467****Citation** HCC1806 (Cytion katalognummer 300467)**Biosafety level** 1**NCBI\_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL\_1258**Biomolekylära data****Receptors expressed** Östrogenreceptor, negativ, progesteronreceptor, negativ**Protein expression** Epitelial glykoprotein 2 (EGP2), cytokeratin 19**Oncogenes** Her2/neu-, p53-**Karyotype** Antal undersökta celler = 59. Modalt kromosomantal = 75 med ett intervall på 65 till 79. Polyploidifrekvens = 22 %**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**Dissociation Reagent** Accutase**Subculturing** Ta bort det gamla mediet från de adherenta cellerna och tvätta dem med PBS som saknar kalcium och magnesium. Använd 3-5 ml PBS för T25-kolvar och 5-10 ml för T75-kolvar. Täck sedan cellerna helt med Accutase, använd 1-2 ml för T25-kolvar och 2,5 ml för T75-kolvar. Låt cellerna inkubera i rumstemperatur i 8-10 minuter så att de lossnar. Efter inkubationen, blanda cellerna försiktigt med 10 ml medium för att resuspendera dem och centrifugera sedan vid 300xg i 3 minuter. Kassera supernatanten, resuspendera cellerna i färskt medium och överför dem till nya kolvar som redan innehåller färskt medium.**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.

## HCC1806-celler | 300467

### 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  $300 \times g$  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.

## HCC1806-celler | 300467

### 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:** 12  
**D13S317:** 11  
**D16S539:** 10  
**D5S818:** 13  
**D7S820:** 10,12  
**TH01:** 8  
**TPOX:** 8,9  
**vWA:** 16,18  
**D3S1358:** 16  
**D21S11:** 29  
**D18S51:** 16  
**Penta E:** 12  
**Penta D:** 15  
**D8S1179:** 14,15  
**FGA:** 25  
**D6S1043:** 12  
**D2S1338:** 17  
**D12S391:** 19,21  
**D19S433:** 14