

HCC1954-celler | 305268

Generell informasjon

Description

HCC1954-cellelinjen er avledet fra det primære duktale karsinomet fra en voksen brystkreftpasient. Denne cellelinjen er mye brukt i brystkreftforskning, spesielt for å undersøke de genetiske og molekylære egenskapene til HER2-positive (HER2+) og trippelnegative brystkreftformer. HCC1954-celler er HER2-overuttrykkende og har mutasjoner i PIK3CA-genet, noe som gjør dem til en verdifull modell for å studere signalveiene som er involvert i kreftutvikling og utvikling av målrettede terapier.

HCC1954-celler har en epitelial morfologi og er kjent for sine aggressive vekstegenskaper både in vitro og in vivo. De uttrykker markører som forbindes med aggressive brystkreftfenotyper, inkludert HER2/neu, men mangler uttrykk for østrogenreseptor (ER) og progesteronreseptor (PR), noe som klassifiserer dem som trippelnegative brystkreftceller. Denne cellelinjen brukes i stor utstrekning til å evaluere effekten og virkningsmekanismene til HER2-målrettede behandlinger, for eksempel trastuzumab, samt nye PI3K-hemmere. I tillegg brukes HCC1954-celler i forskning som fokuserer på å identifisere biomarkører for legemiddelresistens og utforske kombinasjonsbehandlingsstrategier for å forbedre behandlingsresultatene. HCC1954-cellelinjens relevans for forståelsen av biologien til aggressiv brystkreft og for utviklingen av effektive behandlinger understreker hvor viktig den er i onkologisk forskning.

Organism

Menneskelig

Tissue

Bryst

Disease

Karsinom

Synonyms

HCC-1954, Hamon Cancer Center 1954

Kjennetegn

Age

61 år

Gender

Kvinne

Ethnicity

Østindisk

Morphology

Epitelial

Growth properties

Vedhengende

Regulatoriske data

Citation

HCC1954 (Cytion-katalognummer 305268)

HCC1954-celler | 305268

Biosafety level 1**NCBI_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL_1259**Biomolekylære data****Receptors expressed** Østrogenreseptor -, progesteronreseptor -, progesteronreseptor -**Protein expression** Epitelglykoprotein 2 (EGP2), cytokeratin 19**Oncogenes** Her2/neu+ (overuttrykt)**Mutational profile** Mutasjon: PIK3CA, p.His1047Arg (c.3140A>G); Mutasjon: TP53, p.Tyr163Cys (c.488A>G); Genfusjon: CLTC + VMP1 = CLTC-VMP1**Håndtering****Culture Medium** RPMI 1640, m: 2,0 mM stabil glutamin, m: 2,0 g/L NaHCO₃ (Cytion artikkelnummer 820700a)**Supplements** Suppler med 10 % FBS, tilsett 2,5 g/L glukose, 10 mM HEPES og 1 mM natriumpyruvat**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 1:4 til 1:8 anbefales**Fluid renewal** 2 til 3 ganger per uke**Freeze medium** Som kryopreserveringsmedium bruker vi komplett vekstmedium (inkludert FBS) + 10 % DMSO for tilstrekkelig levedyktighet etter optining, eller CM-1 (Cytion-katalognummer 800100), som inneholder optimaliserte osmobeskyttende midler og metabolske stabilisatorer for å øke utvinningen og redusere kryoundusert stress.

HCC1954-celler | 305268

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 % 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.

HCC1954-celler | 305268

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.