MHH-ES1-celler

300136

MHH-ES1-cellelinjen stammer fra en pasient med Ewing-sarkom, en svært aggressiv kreftform i bein og bløtvev som hovedsakelig rammer barn og unge voksne. Denne cellelinjen er en verdifull modell for å studere de molekylære mekanismene som ligger til grunn for Ewing-sarkom, og spesielt rollen til fusjonsgenet EWSR1-FLI1, som er karakteristisk for denne krefttypen. Fusjonsgenet er et resultat av en translokasjon mellom kromosom 11 og 22, noe som fører til produksjon av en onkogen transkripsjonsfaktor som driver tumorigenesen. MHH-ES1, i likhet med andre cellelinjer fra Ewing-sarkom, brukes til å undersøke hvilke signalveier som påvirkes av EWSR1-FLI1, blant annet endringer i celleproliferasjon, differensiering og apoptose.
Forskere bruker MHH-ES1-cellelinjen til å evaluere effekten av ulike terapeutiske midler som retter seg mot veier som er kritiske for overlevelse og spredning av Ewing-sarkom. For eksempel er den viktig for å teste småmolekylære hemmere, RNA-interferens og CRISPR-Cas9-genredigeringsteknikker som tar sikte på å forstyrre EWSR1-FLI1-fusjonsgenet eller dets nedstrøms effektorer. MHH-ES1 fungerer dessuten som en modell for å studere resistensmekanismer mot konvensjonell kjemoterapi og for å identifisere nye biomarkører for tidlig diagnose og overvåking av behandlingsrespons hos Ewing-sarkompasienter.

GENERELL INFORMASJON

Beskrivelse

MHH-ES1-cellelinjen stammer fra en pasient med Ewing-sarkom, en svært aggressiv kreftform i bein og bløtvev som hovedsakelig rammer barn og unge voksne. Denne cellelinjen er en verdifull modell for å studere de molekylære mekanismene som ligger til grunn for Ewing-sarkom, og spesielt rollen til fusjonsgenet EWSR1-FLI1, som er karakteristisk for denne krefttypen. Fusjonsgenet er et resultat av en translokasjon mellom kromosom 11 og 22, noe som fører til produksjon av en onkogen transkripsjonsfaktor som driver tumorigenesen. MHH-ES1, i likhet med andre cellelinjer fra Ewing-sarkom, brukes til å undersøke hvilke signalveier som påvirkes av EWSR1-FLI1, blant annet endringer i celleproliferasjon, differensiering og apoptose.
Forskere bruker MHH-ES1-cellelinjen til å evaluere effekten av ulike terapeutiske midler som retter seg mot veier som er kritiske for overlevelse og spredning av Ewing-sarkom. For eksempel er den viktig for å teste småmolekylære hemmere, RNA-interferens og CRISPR-Cas9-genredigeringsteknikker som tar sikte på å forstyrre EWSR1-FLI1-fusjonsgenet eller dets nedstrøms effektorer. MHH-ES1 fungerer dessuten som en modell for å studere resistensmekanismer mot konvensjonell kjemoterapi og for å identifisere nye biomarkører for tidlig diagnose og overvåking av behandlingsrespons hos Ewing-sarkompasienter.

Vev	Bein
Sykdom	Ewings sarkom
Metastaseområde	Ascites

Synonymer

- MHH-ES-1
- MHHES1

KLASSIFISERING

Organisme	Menneske
Sex	Mann
Vekstegenskaper	Tilhenger
Biosikkerhetsnivå	1

EGENSKAPER

Morfologi	Små runde celler

Cytion GmbH
Nikola-Tesla-Str. 3
69124 Heidelberg
Tel: +49 (0)6221 405780
info@cytion.com
cytion.com

Registered office Heidelberg
VAT ID: DE283292917
Local court Mannheim - HRB 714394
CEO / Geschäftsführer: Jonathan Steubing

Banking information
Sparkasse Heidelberg
IBAN: DE35 6725 0020 0009 2076 86
BIC: SOLADES1HDB

IDENTIFIKATORER

Kildehenvisning

MHH-ES1 (Cytion-katalognummer 300136)

NCBI-skattenummer	9606
Cellosaurus	CVCL_1411

HÅNDTERING OG KULTUR

Næringsmedium

RPMI 1640, m: 2,0 mM stabil glutamin, m: 2,0 g/L NaHCO3 (Cytion artikkelnummer 820700a)

Inkubasjonsatmosfære	37 °C, 5 %CO2, befuktet atmosfære.

Kosttilskudd

Suppler mediet med 10 % FBS

Dissosiasjonsmiddel	Accutase

Subkultivering

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, resuspender cellene i nytt medium, og overfør dem til nye kolber som allerede inneholder nytt medium.

Såtetthet	1 til 2 x 10^4 celler/cm^2
Væskefornyelse	Hver 3. til 5. dag
Gjenoppretting etter tining	Etter tining, plasser cellene på 5 x 10^4 celler/cm^2 og la cellene komme seg etter fryseprosessen og feste seg i minst 24 timer.

Tining og dyrking

Confirm that the vial remains deeply frozen upon delivery, as cells are shipped on dry ice to maintain optimal temperatures during transit.
Upon receipt, either store the cryovial immediately at temperatures below -150°C to ensure the preservation of cellular integrity, or proceed to step 3 if immediate culturing is required.
For immediate culturing, swiftly thaw the vial by immersing it in a 37°C water bath with clean water and an antimicrobial agent, agitating gently for 40-60 seconds until a small ice clump remains.
Perform all subsequent steps under sterile conditions in a flow hood, disinfecting the cryovial with 70% ethanol before opening.
Carefully open the disinfected vial and transfer the cell suspension into a 15 ml centrifuge tube containing 8 ml of room-temperature culture medium, mixing gently.
Centrifuge the mixture at 300 x g for 3 minutes to separate the cells and carefully discard the supernatant containing residual freezing medium.
Gently resuspend the cell pellet in 10 ml of fresh culture medium. For adherent cells, divide the suspension between two T25 culture flasks; for suspension cultures, transfer all the medium into one T25 flask to promote effective cell interaction and growth.
Adhere to established subculture protocols for continued growth and maintenance of the cell line, ensuring reliable experimental outcomes.

KVALITETSKONTROLL OG KRYOKONSERVERING

Sterilitet

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.

Frysemedium	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 kryoindusert stress.

Oppbevaringsbetingelser

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.

Fraktvilkår

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

DONOR

Donorens alder	12 år
Etnisitet	Tyrkisk

JURIDISK OG SIKKERHET

Sikkerhetsregler

Når du planlegger å oppbevare et kryovial i flytende nitrogen for senere tining, er det obligatorisk å følge strenge sikkerhetstiltak. Det er viktig å bruke egnede vernehansker og -klær, og det er påbudt å bruke ansiktsmaske eller vernebriller under overføring av frosne prøver til eller fra tanken med flytende nitrogen. Dette er for å redusere risikoen for skader som følge av potensielle kryovæskeeksplosjoner ved fjerning, noe som kan føre til at skarpe fragmenter slynges ut.

Garanti

Hos Cytion står vi bak kvaliteten og levedyktigheten til produktene våre.
Vi garanterer at cellene våre vil være levedyktige ved starten av dyrkingen i 60 dager etter at de er sendt fra våre anlegg.
Vi forsikrer at alle materialer er i samsvar med spesifikasjonene som er beskrevet i analysesertifikatet og/eller produktarket
For fullstendig informasjon, se vår <a href=""/Who-we-are/Warranty/"" hreflang=""x-default"">Garantierklæring

Avtale om materialoverføring kreves	Yes