

Hep-56.1C-celler | 400203

Generel information

Description

Hep-56.1c hepatomcellelinjen stammer fra en muselevertumor, specifikt fra C57BL/6J-musestammen. Denne cellelinje er kendetegnet ved en bemærkelsesværdig mutation i p53-genet, der er identificeret ved forskellige passager under in vitro-opformering. Specifikt udviser Hep-56.1c en C:G til G:C-transversion ved codon 132 i exon 5, hvilket resulterer i en aminosyreændring fra cystein til tryptofan. Denne mutation blev opdaget ved passage nummer 17, hvilket tyder på en selektiv vækstfordel, som mutationen giver, og som fører til dens dominans i cellepopulationen.

Hep-56.1c-cellelinjen udviser en overvejende epitelial morfologi, hvilket afspejler dens hepatocytiske oprindelse. Dette er i overensstemmelse med dens intermediære filamentproteinprofil, som omfatter de simple keratiner K8 og K18 samt vimentin og keratin K19 i varierende grad. Tilstedeværelsen af disse proteiner bekræfter cellelinjens hepatocytiske natur og dens klassificering som en hepatomlinje.

Yderligere analyse af Hep-56.1c ved hjælp af DNA-fingeraftryk afslørede ingen større strukturelle abnormiteter, selvom der blev observeret nogle ændringer i de relative intensiteter af specifikke bånd med stigende antal passager. Dette indikerer genomisk stabilitet med en vis grad af variabilitet over længere dyrkningsperioder. Analysen af p53-mutationer og ekspressionsmønstre for intermediære filamentproteiner etablerer tilsammen Hep-56.1c som en værdifuld model til undersøgelse af hepatocellulært karcinom og p53-mutationers rolle i tumorgenese i leveren.

Organism	Mus
Tissue	Lever
Disease	Hepatocellulært karcinom
Synonyms	HEP-56.1C, 56.1C, 56.1c

Karakteristika

Breed/Subspecies	C57BL/6J
Age	Voksen
Gender	Kvinde
Morphology	Epitel-lignende
Growth properties	Vedhæftende

Regulatoriske data

Hep-56.1C-celler | 400203

Citation Hep-56.1C (Cytion katalognummer 400203)**Biosafety level** 1**NCBI_TaxID** 10090**CellosaurusAccession** CVCL_5768**Biomolekylære data****Håndtering****Culture Medium** DMEM, w: 4,5 g/L glukose, w: 4 mM L-glutamin, w: 3,7 g/L NaHCO₃, w: 1,0 mM natriumpyruvat (Cytion artikelnummer 820300a)**Supplements** Suppler mediet med 10% FBS**Dissociation Reagent** Accutase**Subculturing** Fjern det gamle medium fra de klæbende celler, og vask dem med PBS, der ikke indeholder calcium og magnesium. Brug 3-5 ml PBS til T25-kolber og 5-10 ml til T75-kolber. Dæk derefter cellerne helt med Accutase, brug 1-2 ml til T25-kolber og 2,5 ml til T75-kolber. Lad cellerne inkubere ved stuetemperatur i 8-10 minutter for at løsne dem. Efter inkubationen blandes cellerne forsigtigt med 10 ml medium for at resuspendere dem, og centrifugeres derefter ved 300xg i 3 minutter. Kassér supernatanten, resuspend cellerne i frisk medium, og overfør dem til nye kolber, der allerede indeholder frisk medium.**Seeding density** 1×10^4 celler/cm²**Fluid renewal** Hver 3. til 5. dag**Post-Thaw Recovery** Efter optøning skal cellerne udplades med 5×10^4 celler/cm², og cellerne skal have lov til at komme sig efter frysningsprocessen og hæfte sig fast i mindst 24 timer.**Freeze medium** Som kryopræservationsmedium bruger vi komplet vækstmedium (inklusive FBS) + 10 % DMSO for tilstrækkelig levedygtighed efter optøning eller CM-1 (Cytion-katalognummer 800100), som indeholder optimerede osmobeskyttende stoffer og metaboliske stabilisatorer for at forbedre genopretningen og reducere kryoinduceret stress.

Hep-56.1C-celler | 400203

Thawing and Culturing Cells

1. Bekræft, at hætteglasset forbliver dybfrosset ved levering, da cellerne sendes på tøris for at opretholde optimale temperaturer under transport.
2. Ved modtagelsen skal du enten straks opbevare kryohætteglasset ved temperaturer under $-150\text{ }^{\circ}\text{C}$ for at sikre, at cellernes integritet bevares, eller gå videre til trin 3, hvis øjeblikkelig dyrkning er påkrævet.
3. Ved øjeblikkelig dyrkning optøs hætteglasset hurtigt ved at nedsænke det i et $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ varmt vandbad med rent vand og et antimikrobielt middel og røre forsigtigt i 40-60 sekunder, indtil der kun er en lille isklump tilbage.
4. Udfør alle efterfølgende trin under sterile forhold i en flowhætte, og desinficer kryovialet med 70 % ethanol, før det åbnes.
5. Åbn forsigtigt det desinficerede hætteglas, og overfør cellesuspensionen til et 15 ml centrifugerør, der indeholder 8 ml kulturmedium ved stuetemperatur, og bland forsigtigt.
6. Centrifuger blandingen ved $300 \times g$ i 3 minutter for at adskille cellerne, og kassér omhyggeligt supernatanten, der indeholder resterende frysemedium.
7. Resuspender forsigtigt cellepelleten i 10 ml frisk dyrkningsmedium. For klæbende celler deles suspensionen mellem to T25-kulturkolber; for suspensionskulturer overføres alt mediet til en T25-kolbe for at fremme effektiv celleinteraktion og -vækst.
8. Overhold etablerede subkulturprotokoller for fortsat vækst og vedligeholdelse af cellelinjen, hvilket sikrer pålidelige eksperimentelle resultater.

Incubation Atmosphere

$37\text{ }^{\circ}\text{C}$, 5% CO_2 , befugtet atmosfære.

Flask Coating

For at opnå optimal vedhæftning og levedygtighed efter optøning anbefaler vi at bruge **kollagenbelagte kolber eller plader**.

Freezing Procedure

Kryopræservede cellelinjer sendes på tøris i valideret, isoleret emballage med tilstrækkeligt kølemiddel til at opretholde ca. $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$ under hele transporten. Ved modtagelse skal beholderen straks inspiceres, og hætteglassene skal straks overføres til passende opbevaring.

Hep-56.1C-celler | 400203

Shipping Conditions

Kryopræservede cellelinjer sendes på tøris i valideret, isoleret emballage med tilstrækkeligt kølemiddel til at opretholde ca. -78 °C under hele transporten. Ved modtagelse skal beholderen straks inspiceres, og hætteglassene skal straks overføres til passende opbevaring.

Storage Conditions

For langtidsopbevaring anbringes hætteglas i flydende nitrogen i dampfase ved ca. -150 til -196 °C. Opbevaring ved -80 °C er kun acceptabelt som et kort mellemtrin før overførsel til flydende nitrogen.

Kvalitetskontrol / Genetisk profil / HLA

Sterility

Mycoplasma-kontaminering udelukkes ved hjælp af både PCR-baserede assays og luminescensbaserede mycoplasma-detektionsmetoder.

For at sikre, at der ikke er nogen bakterie-, svampe- eller gærforurening, underkastes cellekulturerne daglige visuelle inspektioner.