

HK-ZFN-AURKB-mEGFP/ZFN-INCENP-mCherry-celler | 300270**Allmän information****Description**

Cellinjen HK-ZFN-AURKB-mEGFP/ZFN-INCENP-mCherry, som härrör från HeLa Kyoto-celler, är en specialiserad modell som används inom cellbiologisk forskning. Den har genetiskt modifierats för att uttrycka Aurora B-kinas (AURKB) märkt med monomert förstärkt grönt fluorescerande protein (mEGFP) och Inner Centromere Protein (INCENP) märkt med mCherry. Dessa modifieringar gör det möjligt för forskare att spåra dynamiken och interaktionen mellan dessa proteiner under celledelningen. Aurora B-kinas är avgörande för kromosomsegregering och cytokinesi, medan INCENP är en kritisk komponent i Chromosomal Passenger Complex (CPC), som koordinerar mitotisk progression.

Denna dubbla fluorescerande märkning ger ett kraftfullt verktyg för avbildning i levande celler, vilket möjliggör detaljerade studier av proteindistributionen under cellcykeln. Cellinjen HK-ZFN-AURKB-mEGFP/ZFN-INCENP-mCherry är värdefull för forskning om mitotisk reglering, kromosomstabilitet och den mitotiska kontrollpunkten. Precisionen hos zinkfingernukleaser (ZFN) som används för genetiska modifieringar säkerställer noggrannheten hos denna modell, vilket gör den idealisk för studier med hög precision inom cancerbiologi och terapeutisk utveckling.

Organism

Människan

Tissue

Endocervix

Disease

Adenocarcinom

Synonyms

HK-ZFN-AURKB-mEGFP,ZFN-INCENP-mCherry

Egenskaper**Age**

30 år

Gender

Kvinna

Ethnicity

Afroamerikan

Morphology

Epitelliknande celler med mosaikstensform

Growth properties

Följsam

Lagstadgade uppgifter**Citation**

HK-ZFN-AURKB-mEGFP/ZFN-INCENP-mCherry (Cytion katalognummer 300270)

HK-ZFN-AURKB-mEGFP/ZFN-INCENP-mCherry-celler | 300270

Biosafety level 1**NCBI_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL_VL14**Depositor** Ellenberg-laboratoriet (EMBL)**GMO Status** GMO-S1: Denna HeLa Kyoto-dubbelfärgade linje innehåller ZFN-konstruerade AURKB-mEGFP- och INCENP-mCherry-konstruktioner för studier av kromosompassagerarkomplex. Denna klassificering gäller endast inom Tyskland och kan skilja sig åt på andra håll.**Biomolekylära data****Products** EGFP (förstärkt grönt fluorescerande protein)**Hantering****Culture Medium** DMEM, w: 4,5 g/L glukos, w: 4 mM L-glutamin, w: 3,7 g/L NaHCO₃, w: 1,0 mM natriumpyruvat (Cytion artikelnummer 820300a)**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.**Split ratio** Ett förhållande på 1:3 rekommenderas**Fluid renewal** 2 till 3 gånger per vecka**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.

HK-ZFN-AURKB-mEGFP/ZFN-INCENP-mCherry-celler | 300270

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% 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.

HK-ZFN-AURKB-mEGFP/ZFN-INCENP-mCherry-celler | 300270

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

PEZ6: L428