

JAR-celler | 300221

Allmän information

Description

JAR-cellinjen är en human choriocarcinomcellinje som härrör från trofoblastiska celler av placentalt ursprung. Denna cellinje används ofta inom cancerforskning, särskilt i studier som rör trofoblastiska sjukdomar i fosterstadiet och placentans utveckling. JAR-celler uppvisar egenskaper som är typiska för koriokarcinom, inklusive höga nivåer av produktion av humant koriongonadotropin (hCG), vilket gör dem till en värdefull modell för studier av hormonreglering, placentabiologi och de mekanismer som ligger till grund för trofoblastisk tumörbildning.

JAR-celler är kända för sina invasiva egenskaper och sin förmåga att snabbt föröka sig, vilket speglar den aggressiva karaktären hos choriocarcinom in vivo. Dessa celler används också för att undersöka interaktionen mellan trofoblastiska celler och moderns immunsystem, vilket ger insikter i mekanismer för immunförsvarsundvikande. Dessutom har JAR-celler använts i studier av läkemedelsresistens och kemokänslighet, vilket underlättar utvecklingen av terapeutiska strategier mot trofoblastiska cancerformer. Eftersom JAR-celler är en cellinje som härrör från mänskliga tumörer är de endast avsedda för in vitro-forskning och lämpar sig inte för några in vivo- eller terapeutiska tillämpningar.

Organism

Människan

Tissue

Moderkakan

Disease

Choriocarcinom

Synonyms

Jar, JAr, JaR

Egenskaper

Age

24 år

Gender

Kvinna

Ethnicity

Kaukasisk

Morphology

Epitelliknande

Growth properties

Följsam

Lagstadgade uppgifter

Citation

JAR (Cytion katalognummer 300221)

JAR-celler | 300221

Biosafety level 1**NCBI_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL_0360**Biomolekylära data****Isoenzymes** G6PD, B, PGM1, 1-2, PGM3, 1-2, ES-D, 2, AK-1, 1, GLO-1, 1, Fenotyp Frekvens Produkt: 0.0002**Products** Östrogen, progesteron, hCG, humant korion somatomammotropin (placentalaktogen), hCG-produktion i genomsnitt 22,5 ng/ml efter omodling**Hantering****Culture Medium** DMEM:Ham's F12 (1:1), w: 3,1 g/L Glukos, w: 2,5 mM L-Glutamin, w: 15 mM HEPES, w: 0,5 mM Natriumpyruvat, w: 1,2 g/L NaHCO₃ (Cytion artikelnummer 820400a)**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 1:4 till 1:6 rekommenderas**Seeding density** 1×10^4 celler/cm²**Fluid renewal** Var 3:e dag**Post-Thaw Recovery** Efter upptining, plattlägg cellerna med 5×10^4 celler/cm² och låt cellerna återhämta sig från frysprocessen och fästa i minst 24 timmar.

JAR-celler | 300221

Freeze medium

Som kryokonserveringsmedium 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.

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-kulturkanter; 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

För optimal vidhäftning och viabilitet efter upptining rekommenderar vi att **kollagenbelagda kolvar eller plattor** används.

JAR-celler | 300221

Freezing Procedure

Kryopreserverade cellinjer skickas på torris i validerade, isolerade förpackningar med tillräckligt med kylmedel för att hålla cirka -78 °C under hela transporten. Vid mottagandet ska behållaren omedelbart inspekteras och flaskorna utan dröjsmål överförs till lämplig förvaring.

Shipping Conditions

Kryopreserverade cellinjer skickas på torris i validerade, isolerade förpackningar med tillräckligt med kylmedel för att hålla cirka -78 °C under hela transporten. Vid mottagandet ska behållaren omedelbart inspekteras och flaskorna utan dröjsmål överförs till lämplig förvaring.

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

Mykoplasma kontaminering utesluts med hjälp av både PCR-baserade analyser och luminiscensbaserade metoder för mykoplasma diagnostik.

För att säkerställa att det inte finns någon kontaminering av bakterier, svamp eller jäst utsätts cellkulturerna för dagliga visuella inspektioner.

STR-profil

Amelogenin: x,y
CSF1PO: 7,10
D13S317: 11
D16S539: 9,10
D5S818: 10,11
D7S820: 10,11
TH01: 6,7
TPOX: 8,11
vWA: 16,18
D3S1358: 14
D21S11: 30
D18S51: 13,17
Penta E: 10,12
Penta D: 9,11
D8S1179: 14,16
FGA: 22
PEZ6: HROC18