

SW-872 Cellen | 300405

Algemene informatie

Description	Deze cellijn werd in 1974 gecreëerd door A. Leibovitz in de Scott and White Clinic, Temple, Texas. De histopathologische evaluatie meldde een ongedifferentieerde kwaadaardige tumor die overeenkwam met een liposarcoom.
Organism	Mens
Tissue	Bindweefsel
Disease	Liposarcoom
Synonyms	SW872, SW 872

Kenmerken

Age	36 jaar
Gender	Mannelijk
Ethnicity	Kaukasisch
Morphology	Fibroblast-achtige
Growth properties	Aanhangend

Regelgevende gegevens

Citation	SW-872 (Cytion catalogusnummer 300405)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	9606
CellosaurusAccession	CVCL_1730

Biomoleculaire gegevens

Isoenzymes	G6PD, B, PGM1, 1-2, PGM3, 1, ES-D, 1, AK-1, 1, GLO-1, 1-2.
-------------------	--

SW-872 Cellen | 300405

Tumorigenic Ja, produceert spoelcelsarcoom in naakte muizen, consistent met liposarcoom

Ploidy status Aneuploïde

MSI-status Stabiel (MSS)

Karyotype Hypertriploïd. Modaal aantal = 80, bereik = 66 tot 81. Het percentage hogere ploïdieën was 8,2%. Tien markers kwamen bij de meeste cellen voor. Dit waren: der(5)t(5,?)(q31,?)1, der(5)t(5,?)(q31,?)2, der(6)t(6,?)(q15,?), der(7)t(7,?)(q36,?), t(15q16q) en vijf andere. Beide der(5) markers, de der(7) en t(15q16q) waren gepaard. Er waren 5 kopieën van N20 en N21, 4 kopieën van N8, N9, N11, N14 en N17 en een enkele kopie van x in elke cel.

Omgaan met

Culture Medium DMEM, w: 4,5 g/L Glucose, w: 4 mM L-Glutamine, w: 3,7 g/L NaHCO₃, w: 1,0 mM Natriumpyruvaat (Cytion artikelnummer 820300a)

Supplements Vul het medium aan met 10% FBS

Dissociation Reagent Accutase

Subculturing Verwijder het oude medium van de adherente cellen en was ze met PBS zonder calcium en magnesium. Gebruik voor T25-flesjes 3-5 ml PBS en voor T75-flesjes 5-10 ml. Bedek de cellen vervolgens volledig met Accutase, met 1-2 ml voor T25-flesjes en 2,5 ml voor T75-flesjes. Laat de cellen gedurende 8-10 minuten bij kamertemperatuur incuberen om ze los te maken. Na incubatie de cellen voorzichtig mengen met 10 ml medium om ze te resuspenden en vervolgens centrifugerend bij 300xg gedurende 3 minuten. Gooi het supernatant weg, resuspendeer de cellen in vers medium en breng ze over in nieuwe kolven die al vers medium bevatten.

Split ratio Een verhouding van 1:3 tot 1:6 wordt aanbevolen

Seeding density 1×10^4 cellen/cm²

Fluid renewal 2 tot 3 keer per week

Post-Thaw Recovery Na ontdooien, de cellen op een plaat aanbrengen met een dichtheid van 5×10^4 cellen/cm² en de cellen minstens 24 uur laten herstellen van het invriesproces en zich hechten.

Freeze medium Als cryoconserveringsmedium gebruiken we volledig groeimedum (inclusief FBS) + 10% DMSO voor voldoende levensvatbaarheid na het ontdooien, of CM-1 (Cytion catalogusnummer 800100), dat geoptimaliseerde osmoprotectanten en metabolische stabilisatoren bevat om het herstel te verbeteren en door cryo geïnduceerde stress te verminderen.

SW-872 Cellen | 300405

Thawing and Culturing Cells

1. Controleer of de flacon bij levering diepgevroren blijft, aangezien de cellen op droog ijs worden verzonden om optimale temperaturen tijdens het transport te behouden.
2. Bewaar het cryoflesje na ontvangst onmiddellijk bij temperaturen lager dan $-150\text{ }^{\circ}\text{C}$ om de integriteit van de cellen te behouden, of ga verder met stap 3 als onmiddellijke kweek vereist is.
3. Voor onmiddellijke kweek: ontdooi de flacon snel door deze onder te dompelen in een waterbad van $37\text{ }^{\circ}\text{C}$ met schoon water en een antimicrobieel middel, waarbij u 40-60 seconden zachtjes schudt totdat er een klein ijsklontje overblijft.
4. Voer alle volgende stappen uit onder steriele omstandigheden in een stromingskap en desinfecteer de cryoflacon met 70% ethanol voordat deze wordt geopend.
5. Open voorzichtig de gedesinfecteerde flacon en breng de celsuspensie over in een centrifugebuis van 15 ml met 8 ml kweekmedium op kamertemperatuur en meng voorzichtig.
6. Centrifugeer het mengsel gedurende 3 minuten bij $300 \times g$ om de cellen te scheiden en gooi het supernatant met resterend vriesmedium voorzichtig weg.
7. Resuspendeer de celpellet voorzichtig in 10 ml vers kweekmedium. Verdeel voor adherente cellen de suspensie over twee T25-kweekkolven; breng voor suspensiekweken al het medium over in één T25-kweekkolf om effectieve celinteractie en -groei te bevorderen.
8. Houd u aan de vastgestelde subcultuurprotocollen voor continue groei en onderhoud van de cellijn, om betrouwbare experimentele resultaten te garanderen.

Incubation Atmosphere

$37\text{ }^{\circ}\text{C}$, 5% CO_2 , bevochtigde atmosfeer.

Flask Coating

Geen

Freezing Procedure

Gecryopreserveerde cellijnen worden verzonden op droog ijs in gevalideerde, geïsoleerde verpakkingen met voldoende koelmiddel om gedurende het transport ongeveer $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$ te handhaven. Inspecteer de verpakking onmiddellijk na ontvangst en breng de flacons onverwijld over naar de juiste opslagplaats.

Shipping Conditions

Gecryopreserveerde cellijnen worden verzonden op droog ijs in gevalideerde, geïsoleerde verpakkingen met voldoende koelmiddel om gedurende het transport ongeveer $-78\text{ }^{\circ}\text{C}$ te handhaven. Inspecteer de verpakking onmiddellijk na ontvangst en breng de flacons onverwijld over naar de juiste opslagplaats.

SW-872 Cellen | 300405

Storage Conditions

Voor langdurige bewaring plaatst u flesjes in vloeibare stikstof in dampfase bij ongeveer -150 tot -196 °C. Opslag bij -80 °C is alleen aanvaardbaar als korte tussenstap vóór overbrenging naar vloeibare stikstof.

Kwaliteitscontrole / Genetisch profiel / HLA

Sterility

Mycoplasma-verontreiniging wordt uitgesloten met zowel PCR-gebaseerde testen als op luminescentie gebaseerde mycoplasma-detectiemethoden.

Om er zeker van te zijn dat er geen besmetting is met bacteriën, schimmels of gisten, worden de celculturen dagelijks onderworpen aan visuele inspecties.

STR profiel

Amelogenin: x,x
CSF1PO: 10
D13S317: 11
D16S539: 9,12
D5S818: 12,13
D7S820: 8,11
TH01: 8,10
TPOX: 8,11
vWA: 17
D3S1358: 16
D21S11: 27,31.2
D18S51: 12,16
D8S1179: 12,15
FGA: 21.2,23
D2S1338: 17,21
D12S391: 18
D19S433: 13,14

HLA-allelen

A*: '02:01:01G
B*: '27:05:02, '40:01:02
C*: '01:02:01, '03:04:01
DRB1*: '08:01:01, '13:03:01
DQA1*: '04:01:01, '05:05:01
DQB1*: '03:01:01, '04:02:01
DPB1*: '02:01:02
E: '01:03:02