

## RCC-KL-celler | 300281

## Allmän information

## Description

Cellinjen RCC-KL härrör från njurcellscancer (RCC), en vanlig typ av njurcancer som vanligtvis uppstår från epitelcellerna i njurens proximala tubuli. RCC-KL används som en in vitro-modell för att studera de biologiska och patologiska mekanismer som ligger bakom njurcancer. Forskare använder vanligen RCC-cellinjer som RCC-KL för att undersöka cancertillväxt, invasion och terapeutiska svar i samband med njurcancer.

Även om den detaljerade genetiska informationen om RCC-KL är begränsad används njurcellscancermodeller ofta för att utforska rollerna för viktiga vägar som är involverade i cancerprogression, inklusive de som är relaterade till hypoxi, angiogenes och immunförsvar. RCC-KL kan därför vara värdefullt för att studera läkemedelsrespons och testa nya terapeutiska medel, vilket är avgörande för att utveckla förbättrade behandlingar av njurcancer.

Med tanke på komplexiteten i RCC är cellinjer som RCC-KL viktiga i preklinisk forskning som fokuserar på att förstå mekanismerna för läkemedelsresistens och interaktionen mellan cancerceller och immunsystemet. Det krävs dock ytterligare karakterisering och publicerad forskning för att helt klargöra de specifika egenskaperna hos RCC-KL och dess användningsområden i vetenskapliga studier.

**Organism** Människan

**Tissue** Njurar

**Disease** Klarcellig njurcellscarcinom

**Synonyms** RCCKL

## Egenskaper

**Age** 51 år

**Gender** Man

**Ethnicity** Kaukasisk

**Morphology** Epitelliknande

**Growth properties** Monolager, vidhäftande

## Lagstadgade uppgifter

**Citation** RCC-KL (Cytion katalognummer 300281)

## RCC-KL-celler | 300281

<b>Biosafety level</b>	1
<b>NCBI_TaxID</b>	9606
<b>CellosaurusAccession</b>	CVCL_5881
<b>Depositor</b>	Professor S. Pomer

## Biomolekylära data

<b>Protein expression</b>	IL8
<b>Mutational profile</b>	IL8 RS1126647 3-UTR SNP A>T

## Hantering

<b>Culture Medium</b>	RPMI 1640, med: 2,0 mM stabilt glutamin, med: 2,0 g/L NaHCO <sub>3</sub> (Cytion artikelnummer 820700a)
-----------------------	---

<b>Supplements</b>	Komplettera mediet med 10% FBS
--------------------	--------------------------------

<b>Dissociation Reagent</b>	Accutase
-----------------------------	----------

<b>Subculturing</b>	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.
---------------------	---

<b>Split ratio</b>	Ett förhållande på 1:2 till 1:3 rekommenderas
--------------------	---

<b>Fluid renewal</b>	1 till 2 gånger per vecka
----------------------	---------------------------

<b>Freeze medium</b>	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.
----------------------	--

## RCC-KL-celler | 300281

### 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%  $\text{CO}_2$ , 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.

## RCC-KL-celler | 300281

### 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

**Amelogenin:** x,x  
**CSF1PO:** 12  
**D13S317:** 13,14  
**D16S539:** 10,12  
**D5S818:** 11  
**D7S820:** 10,11  
**TH01:** 6,9  
**TPOX:** 8,11  
**vWA:** 18,19  
**D3S1358:** 16  
**D21S11:** 29,3  
**D18S51:** 17,23  
**Penta E:** 7,12  
**Penta D:** 9,12  
**D8S1179:** 12,13  
**FGA:** 22,26

### HLA-alleler

**A\*:** '02:01:01, '32:01:01  
**B\*:** '35:01:01, '49:01:01  
**C\*:** '04:01:01, '07:01:01  
**DRB1\*:** '13:02:01, '14:01:01  
**DQA1\*:** '01:02:01, '01:04:01  
**DQB1\*:** '05:03:01, '06:04:01  
**DPB1\*:** '02:01:02, '19:01:01  
**E:** '01:01, '01:03