

## HROC103 T0 M1 Cellen | 300802

## Algemene informatie

<b>Description</b>	Dit is een van een reeks cellijnen die PD Dr. Michael Linnebacher sinds 2006 heeft gemaakt van een PDTx (Patient-derived Tumor xenograft).
<b>Organism</b>	Mens
<b>Tissue</b>	Colorectaal, afkomstig van een PDx (patiëntafgeleide xenograft) van primair CRC-weefsel (Colon ascendens, TNM-stadium T2N1M0R0L0V0, graad G2, Lk(n) + 2, $\Sigma$ Lk(n) 23).
<b>Disease</b>	Adenocarcinoom
<b>Metastatic site</b>	Aantasting van regionale lymfeklieren (TNM N1; Lk(n)+2 van de 23 onderzochte); geen uitzaaiingen op afstand (M0)
<b>Applications</b>	Onderzoek naar colorectale kanker; biologie van colorectale kanker; onderzoek naar op PDx gebaseerde cellijnen; evaluatie van geneesmiddelgevoeligheid en gerichte therapie; modellering van colorectale kanker met p53/KRAS-mutaties; immunologie van MSS-colorectale kanker; biobankonderzoeken met HROC-monsters die zijn afgestemd op de patiënt
<b>Synonyms</b>	HROC103

## Kenmerken

<b>Age</b>	44 jaar
<b>Gender</b>	Mannelijk
<b>Ethnicity</b>	Kaukasisch
<b>Morphology</b>	Kleine cellen in kolonies
<b>Cell type</b>	Epitheel
<b>Growth properties</b>	Aanhangend

## Regelgevende gegevens

<b>Citation</b>	HROC103 T0 M1 (Cytion catalogusnummer 300802)
-----------------	-----------------------------------------------

## HROC103 T0 M1 Cellen | 300802

**Biosafety level** 1**NCBI\_TaxID** 9606**CellosaurusAccession** CVCL\_1D10**Depositor** M. Linnebacher**GMO Status** Geen genetische modificatie; wildtype CRC-celijn afkomstig van een patiënt, opgezet door PD Dr. Linnebacher op basis van een xenotransplantaat afkomstig van een patiënt**Biomoleculaire gegevens****Ploidy status** Aneuploïde**MSI-status** MSS**Mutational profile** P53 mut, APC mut, K-RasG12VA, N-Raswt, H-Raswt, PIK3CAwt, B-Rafwt**Omgaan met****Culture Medium** DMEM:Ham's F12 (1:1), w: 3,1 g/L Glucose, w: 2,5 mM L-Glutamine, w: 15 mM HEPES, w: 0,5 mM Natriumpyruvaat, w: 1,2 g/L NaHCO<sub>3</sub> (Cytion artikelnummer 820400a)**Supplements** Vul het medium aan met 10% FBS**Dissociation Reagent** Accutase**Doubling time** 30 uur**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** 1 tot en met 3

## HROC103 T0 M1 Cellen | 300802

**Seeding density**  $2 \times 10^4$  cellen/cm<sup>2</sup>

**Fluid renewal** Om de 3 tot 5 dagen

**Post-Thaw Recovery** Enkele dagen

**Freeze medium** Als cryoconserveringsmedium gebruiken we volledig groeimedium (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.

### 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 °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 °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 x 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°C, 5% <sub>CO2</sub> bevochtigde atmosfeer.

## HROC103 T0 M1 Cellen | 300802

**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 °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 °C te handhaven. Inspecteer de verpakking onmiddellijk na ontvangst en breng de flacons onverwijld over naar de juiste opslagplaats.

**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 (Patiënt mannelijk, Y verloren)

**CSF1PO:** 12

**D13S317:** 11,12

**D16S539:** 12,13

**D5S818:** 12,13

**D7S820:** 9

**TH01:** 6,9

**TPOX:** 8

**vWA:** 14,15