

## AH-130 rakud | 500412

## Üldine teave

<b>Description</b>	Yoshida jt. on kehtestanud astsiit hepatoomi, muutes roti aminoazovärviga indutseeritud hepatoomi astsiit hepatoomiks (Yoshida 1956). AH-130 on astsiit hepatoomi tüvi, mis koosneb vabadest kasvajakudest, ainult väikesed kasvaja saarekesed on olemas. Siin kirjeldatud rakuliin loodi in vitro rakukultuurina sellest Yoshida AH-130 astsiit hepatiidi tüvest.
<b>Organism</b>	Rott
<b>Tissue</b>	Maksa
<b>Disease</b>	Hepatotsellulaarne kartsinoom
<b>Metastatic site</b>	Astsiit
<b>Applications</b>	Hepatocellular carcinoma research; rat liver tumor biology; Yoshida ascites hepatoma model; drug sensitivity and cytotoxicity testing; adenovirus susceptibility studies; preclinical liver cancer modeling in Sprague-Dawley rats; adherent/suspension tumor biology
<b>Synonyms</b>	Yoshida AH-130, Yoshida AH130, AH130, AH 130, AH-130 Yoshida, AH130-TC, AH130/P

## Omadused

<b>Breed/Subspecies</b>	Sprague-Dawley
<b>Age</b>	Age unspecified
<b>Gender</b>	Sex unspecified
<b>Ethnicity</b>	Not applicable (rat cell line; Sprague-Dawley in Q)
<b>Morphology</b>	Ümmargused suspensioonirakud, kolmnurksed adherentsed rakud
<b>Cell type</b>	Hepatocellular carcinoma cells (hepatocarcinoma)
<b>Growth properties</b>	Kinni jääv/suspensioon

## Regulatiivsed andmed

<b>Citation</b>	AH-130 (Cytioni katalooginumber 500412)
-----------------	-----------------------------------------

## AH-130 rakud | 500412

<b>Biosafety level</b>	1
<b>NCBI_TaxID</b>	10116
<b>CellosaurusAccession</b>	CVCL_4367
<b>GMO Status</b>	No genetic modification; transplantable rat ascites hepatoma derived from aminoazo dye-induced primary hepatoma by Yoshida (1956)

## Biomolekulaarsed andmed

<b>Tumorigenic</b>	Jah, Wistari ja teiste tüvede puhul.
<b>Viruses</b>	RAP-test negatiivne. .
<b>Virus susceptibility</b>	Väga tundlik inimese adenoviiruste suhtes

## Töötlemine

<b>Culture Medium</b>	DMEM:Ham's F12 (1:1), w: 3,1 g/L glükoosi, w: 2,5 mM L-glutamiini, w: 15 mM HEPES, w: 0,5 mM naatriumpüruvaati, w: 1,2 g/L NaHCO <sub>3</sub> (Cytioni artikli number 820400a)
<b>Supplements</b>	Täiendada söötme 10% FBS-ga
<b>Dissociation Reagent</b>	Accutase
<b>Doubling time</b>	approx. 18 to 24 hours (fast growing; BD=Fast confirmed)
<b>Subculturing</b>	Koguge suspensioonirakud 15 ml tuubi ja peske kleepunud rakud ettevaatlikult PBS-ga, milles puudub kaltsium ja magneesium (kasutage 3-5 ml T25 kolbide puhul ja 5-10 ml T75 kolbide puhul). Kandke Accutase'i (1-2 ml T25 kolvidesse, 2,5 ml T75 kolvidesse), tagades rakukihhi täieliku katvuse. Laske rakkudel 10 minutit toatemperatuuril inkubeerida. Pärast inkubeerimist ühendage ja tsentrifugeerige nii suspensioon kui ka adherentsed rakud. Pärast tsentrifugeerimist resuspendeerige rakupellet ettevaatlikult ja kandke raku suspensioon uutesse kolvidesse, mis sisaldavad värsket söötmeainet.
<b>Split ratio</b>	1 to 3
<b>Seeding density</b>	$2 \times 10^4$ rakku/cm <sup>2</sup>

## AH-130 rakud | 500412

**Fluid renewal** Iga 3 kuni 5 päeva tagant

**Post-Thaw Recovery** Kiire

**Freeze medium** Krüosäilitusvedelikusena kasutame täielikku kasvukeskkonda (sh FBS) + 10% DMSO, et tagada piisav elujõulisus pärast sulatamist, või CM-1 (Cytioni katalooginumbriga 800100), mis sisaldab optimeeritud osmoprotektante ja metaboolseid stabilisaatoreid, et parandada taastumist ja vähendada krüostressi.

**Thawing and Culturing Cells**

1. Veenduge, et vialal jääb tarnimisel sügavkülmutatud, sest rakud transporditakse kuiva jääga, et säilitada optimaalne temperatuur transpordi ajal.
2. Pärast kättesaamist säilitage krüoviaal kas kohe temperatuuril alla  $-150^{\circ}\text{C}$ , et tagada rakkude terviklikkuse säilimine, või jätkake sammuga 3, kui on vaja koheselt kultiveerida.
3. Kohese kultiveerimise korral sulatage vialali kiiresti, kastes selle  $37^{\circ}\text{C}$  veevanni puhta vee ja antimikroobse ainega, segades seda õrnalt 40-60 sekundit, kuni alles jääb väike jääklomp.
4. Tehke kõik järgmised toimingud steriilsetes tingimustes vooluhoodis, desinfitseerides krüoviaal enne avamist 70% etanooliga.
5. Avage desinfitseeritud vialali ettevaatlikult ja viige rakususpensioon ettevaatlikult segades 15 ml tsentrifuugitorusse, mis sisaldab 8 ml toatemperatuuril olevat kasvukeskkonda.
6. Rakkude eraldamiseks tsentrifuugige segu  $300 \times g$  juures 3 minutit ja visake ülejäänud külmutusvedelikku sisaldav supernetant ettevaatlikult ära.
7. Resuspendeerige rakupellet ettevaatlikult 10 ml värskes kasvukeskkonnas. Adhereerivate rakkude puhul jagage suspensioon kahe T25 kultuurkolvi vahel; suspensioonikultuuride puhul kandke kogu söötme keskkond ühte T25 kolbi, et soodustada rakkude tõhusat koostoimet ja kasvu.
8. Järgige kehtestatud subkultuuriprotokolle rakuliini jätkuvaks kasvuks ja säilitamiseks, tagades usaldusväärsed katsetulemused.

**Incubation Atmosphere**  $37^{\circ}\text{C}$ , 5%  $\text{CO}_2$ , niisutatud atmosfäär.

**Flask Coating** Puudub

## AH-130 rakud | 500412

### Freezing Procedure

Krüokonserveeritud rakuliinid transporditakse kuiva jääga valideeritud, isoleeritud pakendis, milles on piisavalt külmutusainet, et säilitada kogu transpordi jooksul ligikaudu -78 °C. Vastuvõtmisel kontrollige konteinerit kohe ja viige viaalid viivitamatult sobivasse hoiuruumi.

### Shipping Conditions

Krüokonserveeritud rakuliinid transporditakse kuiva jääga valideeritud, isoleeritud pakendis, milles on piisavalt külmutusainet, et säilitada kogu transpordi jooksul ligikaudu -78 °C. Vastuvõtmisel kontrollige konteinerit kohe ja viige viaalid viivitamatult sobivasse hoiuruumi.

### Storage Conditions

Pikaajaliseks säilitamiseks asetage viaalid aurufaasis vedela lämmastikuga umbes -150 kuni -196 °C juures. Säilitamine temperatuuril -80 °C on vastuvõetav ainult lühikese vaheetapina enne vedela lämmastikuga üleviimist.

## Kvaliteedikontroll / Geneetiline profiil / HLA

### Sterility

Mükoplasmakontaminatsioon on välistatud nii PCR-põhiste analüüside kui ka luminesentsil põhinevate mükoplasma tuvastamise meetodite abil.

Bakteriaalse, seene- või pärmsaaste puudumise tagamiseks kontrollitakse rakukultuure iga päev visuaalselt.