Product sheet

Клітини AH-130 | 500412

Загальна інформація

Description	Йошида та ін. створили асцитну гепатому, перетворивши аміноазо-барвникову гепатому щура в асцитну форму (Yoshida, 1956). AH-130 - це штам асцитної гепатоми, що складається з вільних пухлинних клітин, присутні лише невеликі острівці пухлинних острівців. Описана тут клітинна лінія була створена як культура клітин in vitro з цього штаму асцитної гепатоми Yoshida AH-130.
Organism	Щур
Tissue	Печінка
Disease	Гепатоцелюлярна карцинома
Metastatic site	Асцит
Applications	Дослідження гепатоцелюлярної карциноми; біологія пухлин печінки у щурів; модель гепатоми Йошида на тлі асциту; тестування чутливості до лікарських препаратів та цитотоксичності; дослідження чутливості до аденовірусів; доклінічне моделювання раку печінки у щурів породи Спрег-Доулі; біологія адгезивних та суспензійних пухлин
Synonyms	Yoshida AH-130, Yoshida AH130, AH130, AH 130, AH-130 Yoshida, AH130-TC, AH130/P

Характеристики

Breed/Subspecies	Спрег-Доулі
Age	Вік не вказано
Gender	Стать не визначена
Ethnicity	Не застосовується (клітинна лінія щурів; Sprague-Dawley у Q)
Morphology	Круглі суспензійні клітини, трикутні адгезивні клітини
Cell type	Клітини гепатоцелюлярної карциноми (гепатокарцинома)
Growth properties	Прихильник/призупинення

Нормативні дані

Клітини AH-130 | 500412

Citation	AH-130 (номер за каталогом Cytion 500412)
Biosafety level	1
NCBI_TaxID	10116
CellosaurusAccession	CVCL_4367
GMO Status	Без генетичної модифікації; трансплантована гепатома асциту щура, отримана з первинної гепатоми, індукованої аміноазовим барвником, за методом Йошиди (1956)

Біомолекулярні дані

Tumorigenic	Так, у Вістарі та інших штамах.
Viruses	РАП-тест негативний. .
Virus susceptibility	Висока чутливість до аденовірусів людини

Обробка

Culture Medium	DMEM:Ham's F12 (1:1), w: 3,1 г/л Глюкоза, w: 2,5 мМ L-глутамін, w: 15 мМ HEPES, w: 0,5 мМ Піруват натрію, w: 1,2 г/л NaHCO3 (цит. номер 820400a)
Supplements	Додайте до середовища 10% FBS
Dissociation Reagent	Аккутаза
Doubling time	приблизно від 18 до 24 годин (швидке зростання; BD = підтверджено швидке зростання)
Subculturing	Зберіть суспензію клітин у пробірку на 15 мл і обережно відмийте прилиплі клітини PBS, що не містить кальцію і магнію (використовуйте 3-5 мл для колб T25 і 5-10 мл для колб T75). Нанесіть аккутазу (1-2 мл для колб T25, 2,5 мл для колб T75), забезпечуючи повне покриття клітинного шару. Інкубуйте клітини при кімнатній температурі протягом 10 хвилин. Після інкубації об'єднайте і центрифугуйте суспензію і прилиплі клітини. Після центрифугування обережно ресуспендуйте клітинну гранулу і перенесіть клітинну суспензію в нові колби зі свіжим середовищем.
Split ratio	від 1 до 3

Клітини AH-130 | 500412

Seeding density	2 x 10^4 клітини/см2
Fluid renewal	Кожні 3-5 днів
Post-Thaw Recovery	Швидко
Freeze medium	Як середовище кріоконсервування ми використовуємо повне живильне середовище (включаючи FBS) + 10% ДМСО для адекватної життєздатності після відтавання або CM-1 (номер за каталогом Cytion 800100), до складу якого входять оптимізовані осмопротектори та метаболічні стабілізатори для прискорення відновлення та зменшення кріоіндукованого стресу.

Thawing and Culturing Cells

1. Переконайтеся, що віал залишається глибоко замороженим після доставки, оскільки клітини транспортуються на сухому льоду для підтримання оптимальної температури під час транспортування.

2. Після отримання негайно зберігайте кріовіал при температурі нижче -150°C, щоб забезпечити збереження клітинної цілісності, або перейдіть до кроку 3, якщо потрібне негайне культивування.

3. Для негайного культивування швидко розморозьте віал, зануривши його у водяну баню з чистою водою і антимікробним засобом при температурі 37°C, обережно перемішуючи протягом 40-60 секунд, поки не залишиться невелика крижана грудка.

4. Всі наступні кроки виконуйте в стерильних умовах у проточній витяжній шафі, дезінфікуючи кріовіал 70% етанолом перед відкриттям.

5. Обережно відкрийте продезінфікований флакон і перенесіть клітинну суспензію в 15 мл центрифужну пробірку, що містить 8 мл культурального середовища кімнатної температури, обережно перемішуючи.

6. Відцентрифугуйте суміш при 300 x g протягом 3 хвилин, щоб відокремити клітини, і обережно викиньте надосадову рідину, що містить залишки заморожувального середовища.

7. Обережно ресуспендуйте осад клітин у 10 мл свіжого культурального середовища. Для адгезивних клітин розділіть суспензію між двома культуральними колбами T25; для суспензійних культур перенесіть все середовище в одну колбу T25, щоб сприяти ефективній взаємодії та росту клітин.

8. Дотримуйтесь встановлених протоколів субкультивування для продовження росту і підтримання клітинної лінії, забезпечуючи надійні результати експерименту.

Клітини AH-130 | 500412

Incubation Atmosphere	37°C, 5% $_{CO2}$, волога атмосфера.
Flask Coating	Ні
Freezing Procedure	Кріоконсервовані клітинні лінії транспортуються на сухому льоду в перевіреній ізольованій упаковці з достатньою кількістю холодоагенту для підтримання температури приблизно -78 °C під час транспортування. При отриманні негайно огляньте контейнер і негайно перемістіть віали у відповідне місце для зберігання.
Shipping Conditions	Кріоконсервовані клітинні лінії транспортуються на сухому льоду в перевіреній ізольованій упаковці з достатньою кількістю холодоагенту для підтримання температури приблизно -78 °C під час транспортування. При отриманні негайно огляньте контейнер і негайно перемістіть віали у відповідне місце для зберігання.
Storage Conditions	Для тривалого зберігання помістіть флакони в парофазний рідкий азот при температурі від -150 до -196 °C. Зберігання при -80 °C допустиме лише як короткий проміжний етап перед перенесенням у рідкий азот.

Контроль якості та молекулярний аналіз

Sterility	Зараження мікоплазмою виключається за допомогою аналізів на основі ПЛР та люмінесцентних методів виявлення мікоплазми. Щоб переконатися у відсутності бактеріального, грибкового або дріжджового забруднення, клітинні культури піддаються щоденному візуальному контролю.