

РОССИЙСКАЯ АКАДЕМИЯ НАУК (РАН)
РОССИЙСКАЯ АКАДЕМИЯ СЕЛЬСКОХОЗЯЙСТВЕННЫХ НАУК (РАСХН)
РОССИЙСКАЯ КОЛЛЕКЦИЯ КЛЕТОЧНЫХ КУЛЬТУР (РККК)
ГОСУДАРСТВЕННОЕ НАУЧНОЕ УЧРЕЖДЕНИЕ
ВСЕРОССИЙСКИЙ НАУЧНО-ИССЛЕДОВАТЕЛЬСКИЙ ИНСТИТУТ
ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНОЙ ВЕТЕРИНАРИИ ИМ.Я.Р. КОВАЛЕНКО (ВИЭВ)

КАТАЛОГ
КЛЕТОЧНЫХ КУЛЬТУР ПОЗВОНОЧНЫХ
И БЕСПОЗВОНОЧНЫХ ЖИВОТНЫХ
3-е издание (дополненное и уточненное)

Код коллекции по международному каталогу –
MWIEV, Kuzminki, 109472, Moscow, Russia

Отдел клеточной биотехнологии
и питательных сред ВИЭВ

Тел./Факс: +7 (495) 970-03-64
e-mail: kakpakoff_bee@mail.ru
tatyana-galnbeq@yandex.ru

Москва – 2011

Руководитель Коллекции – профессор Л.П. Дьяконов,
доктор биологических наук, Лауреат Премии Совета Министров СССР,
Заслуженный деятель наук РФ, Действительный член Российской Академии
Естествознания (РАЕ), Академик Нью-Йоркской Академии наук, Зав. Отделом
Клеточной биотехнологии и питательных сред ВИЭВ.

АВТОРЫ КАТАЛОГА:

академик РАСХН	М.И. Гулюкин
проф., д.б.н.	Л.П. Дьяконов
проф., д.б.н.	В.Т. Какпаков
в.н.с., к.б.н.	Т.В. Гальнбек
проф., д.б.н.	Г.Т. Акиншина
науч. сотр.	Д.Р. Киселёва
в.н.с., к.б.н.	Е.А. Завьялова

СОДЕРЖАНИЕ

Введение	5
гибридома, миелома мышцы х спленоциты мыши, [А-1, F-5]	10
гибридома, мышь [5А10]	10
внутривидовая гибридная культура, почка свиньи СПЭВ-ТК– х спленоциты свиньи [А ₄ ×С]	11
межвидовая гибридная культура, почка свиньи СПЭВ-ТК– х лимфоциты лошади [А ₄ ×Л]	12
подкожно-жировая клетчатка человека [АТРС-70]	12
африканская зеленая мартышка, почка [ВЕРО]	13
африканская зеленая мартышка, почка [ВЕРО (немецкий штамм)]	14
сирийский хомячок новорожденный, почка [ВНК-21/13-02]	14
сирийский хомячок новорожденный, почка [ВНК-21/2-176]	15
белый осетр, кожа [ВССК-1]	15
кролик кожно-мышечная ткань эмбриона, диплоидная [ДКМЭКр-85 (ДКМЕКг-85)]	16
крупный рогатый скот, легкое эмбриона (диплоидный штамм) [ДЛЕК]	17
свинья, щитовидная железа (диплоидная) [ДЩС]	17
каarp, эпителиальная папиллома [ЕРС]	18
гибридома, миелома мышцы х спленоциты мыши [Е7-А10SP]	19
крупный рогатый скот, бластоциста 8 дневного возраста [ESb1]	19
каarp, яичники [ICO]	20
коза, гонады [КГ-91]	21
свинья, щитовидная железа [КЩС (KShchS)]	21
кролик (эмбрион), кожа (диплоидный штамм) [КЭК]	22
овца (эмбрион), кожа (диплоидный штамм) [КЭО]	22
кролик, кожно-мышечная ткань эмбриона [КМЭКр-85 (КМЕКг-85)]	23
крупный рогатый скот, легкое эмбриона [ЛЭК (ЛЕК)]	23
крупный рогатый скот, легкое эмбриона [ЛЭК ВИЭВ-90 (ref), (ЛЕК VIEV-90 ref)]	24
крупный рогатый скот, почка [МДБК (MDBK)]	25
собака, почка [МДСК (MDCK)]	25
штамм гибридомной линии клеток, [IН8]	26
крыса, невринома Гассерова узла [НГУК-1 (NGUK-1)]	27
радужная форель, гонады [ОМГ]	27
овца, почка дефектная по ферменту тимидинкиназе [ПО-100-ТК– (PO-100-ТК-)]	29
внутривидовая гибридная культура, почка овцы х спленоциты овцы [ПО-ТК-хСО (PO-ТК-(SO)]	29
межвидовая гибридная культура почка овцы х лимфоциты кролика [ПО-ТК-хЛК (PO-ТК-хLК)]	30
межвидовая гибридная культура, почка овцы х бета клетки поджелудочной железы кролика [ПО-ТК-хβкр (PO-ТК-хβkr)]	30
кошка, почка [ПК-91]	31
сайга, почка [ПС/с4 (PS/s4)]	32
сайга, почка [ПС-ФГМ (PS-FGM)]	32
сайга, почка, хронически инфицирована хламидиями [ПС]	33
козерог сибирский горный, почка [ПСГК-60 (PSGK-60)]	33
козерог сибирский горный, почка [ПСГК-С-85 (PSGK-S-85)]	34
свинья, тестикулы [ПТП (РТР)]	35
поросенок, клетки тестикулов, дефектные по ферменту тимидинкиназе [ПТП ТК– (410) (РТР ТК– (410))]	35
поросенок, клетки тестикулов, дефектные по ферменту гипоксантин гуанин фосфорибозил трансферазе [ПТП ГГФРТ– (380) (РТР GGFRT (380))]	36
овца, почка, эмбрион [ППЭО (PPEO)]	36

свинья, почка [ППК-66 б/17 (РРК-66 б/17)]	37
свинья, почка [ПК-15]	38
свинья, почка [ПК-15/В5]	39
поросенок, почка [ПК-15/А 11]	39
крупный рогатый скот, почка [ПТ-80 (РТ-80)]	39
свинья, почка, получена путем клонирования из [RS-88 ППС-91 (PPS-91)]	40
свинья, почка [ППЭС (PPES)]	41
кролик, печень [ПчКР (PchK)]	41
кролик, почка [ПоКР (PoK)]	42
карликовая коза, почка [ПКК-ФГМ-10 (PKK-FGM-10)]	42
кролик, почка эмбриона [ПЭКр-85 (PEKp-85)]	43
крупный рогатый скот [РБТ (RBT)]	43
кролик, почка [РК-13/91 (RK-13/91)]	44
свинья, почка [РС-88 (RS-88)]	44
гонады радужной форели [РТГ-2 (RTG-2)]	45
мышь, миелома [P3×63Ag8]	46
гибридома, мышь х овца [8C12]	46
кошка, эмбриональные фибробласты, трансформированные вирусом саркомы мышей Молони [СС-81]	47
свинья, почка (суспензионный штамм) [С-ПС (S-PS)]	48
свинья, почка [СПЭВ (SPEV)]	48
свинья, почка, клонированная линия СПЭВ [СПЭВ-17-91 (SPEV-17-91)]	49
свинья, почка эмбриона, штамм мутантных клеток СПЭВ, дефектный по тимидинкиназе [СПЭВ -13-Д5-ТК- (SPEV-13-Д5-ТК-)]	49
свинья, почка, субштамм культуры клеток СПЭВ [СПЭВ-Ф (SPEV-F)]	50
сибирский осетр, паренхиматозные органы [ССО-2 (SSO-2)]	51
сибирский осетр, паренхиматозные органы [ССО-3 (SSO-3)]	51
сибирский осетр, плавник [ССФ-1 ВИЭВ (SSF-1 VIEV)]	52
сибирский осетр, плавник [ССФ-2 ВИЭВ (SSF-2 VIEV)]	53
сибирский осетр, плавник, субштамм [ССФ-3 ВИЭВ (SSF-3 VIEV)]	53
каarp, плавник хвостовой [СТФ]	54
хвостовой плавник, карп [СТФ/Т]	54
насекомое, <i>Spodoptera frugiperda</i> яичник куколки [СФ-9]	55
овца, сердце ягненка (диплоидный) [СЯ (SYA)]	56
почка теленка [Таурус-1]	56
крупный рогатый скот, тестикулы [ТЭБ (TEB)]	57
крупный рогатый скот, трахея, эмбрион [ТР (TR)]	57
кошка, почка, эмбрион [Ф-81]	58
хвостовой стебель, четный толстоголов [FHM]	59
кошка, селезенка [ФС]	59
сердце, кета [СНН-1]	60
эмбрион, чавыча [ЧСЕ-214 (CHSE-214)]	61
свинья, щитовидная железа, получена из диплоидного штамма [ЩС (SHCHS)]	61
лошадь, кожа [ЭКЛ (EKL)]	62
коза домашняя, яичник [ЯДК-04]	62
Перечень культур клеток по тканям животных	63
Перечень культур клеток по видам животных	66
Список сокращений	69

РОССИЙСКАЯ АКАДЕМИЯ НАУК (РАН)
РОССИЙСКАЯ АКАДЕМИЯ СЕЛЬСКОХОЗЯЙСТВЕННЫХ НАУК (РАСХН)
РОССИЙСКАЯ КОЛЛЕКЦИЯ КЛЕТОЧНЫХ КУЛЬТУР (РККК)
ГОСУДАРСТВЕННОЕ НАУЧНОЕ УЧРЕЖДЕНИЕ
ВСЕРОССИЙСКИЙ НАУЧНО-ИССЛЕДОВАТЕЛЬСКИЙ ИНСТИТУТ
ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНОЙ ВЕТЕРИНАРИИ ИМ.Я.Р.КОВАЛЕНКО (ВИЭВ)

СПЕЦИАЛИЗИРОВАННАЯ КОЛЛЕКЦИЯ ПЕРЕВИВАЕМЫХ,
СОМАТИЧЕСКИХ КЛЕТОЧНЫХ КУЛЬТУР
СЕЛЬСКОХОЗЯЙСТВЕННЫХ И ПРОМЫСЛОВЫХ ЖИВОТНЫХ
РККК (II), (СХЖ РАСХН)

ВВЕДЕНИЕ

Коллекции клеточных культур позвоночных и беспозвоночных животных выполняют важную роль в сохранении генофонда (биоразнообразия), являются источником клеточных субстратов для изучения биологии клетки, взаимодействия вирусов и других патогенов с клеткой, клеточноинженерных и генноинженерных работ, для биопроизводства вакцин и диагностикумов.

Основными задачами коллекций культур клеток являются поступление, сбор штаммов (Acquisition), сохранение (Preservation), изучение (Research), идентификация (Authentication) и распространение (Distribution) (рис.1).

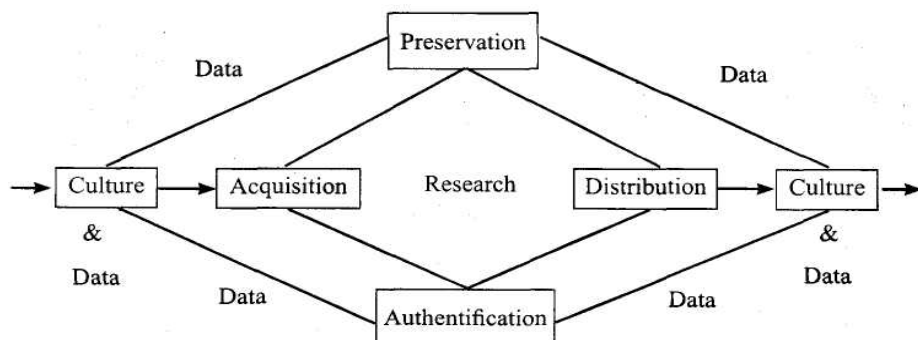


Рис. 1. Схема деятельности Коллекции культур клеток (по материалам ATCC) (поступление, хранение, идентификация, распространение, изучение)

Эти задачи объединяет проведение исследований биологических свойств культур, включающих культурально-морфологические, кариологические, генетические и др. исследования, разработку оптимальных условий культивирования, контроля видовой принадлежности, диагностику возможных контаминантов и методов деконтаминации от микоплазм и др. микроорганизмов.

В тех случаях, когда объектом рассмотрения является вид, отнесенный к категории редких, необходимым и достаточным следует принять существование пяти основных уровней его существования: 1) клеточный (половые и соматические клетки); 2) организменный (эмбрион, особь или группа особей); 3) популяционный (естественная популяция); 4) видовой (рассматриваемый биологический вид); 5) экосистемный (вид как компонент экосистемы).

При сохранении *ex situ* одно из первых мест отводится долговременному и стабильному хранению в генных банках, которые рассматриваются как возможность последующего восстановления редких и исчезающих видов и как национальное богатство страны. Наиболее надежным способом сохранения живого материала в генных банках общепризнанным считается криоконсервация, то есть хранение эмбрионов, генеративных и соматических клеток в жидком азоте при температуре – 196°C.

Развитие наиболее важных и перспективных фундаментальных и прикладных исследований в области биологии, медицины и сельского хозяйства, сохранение редких видов, а также создание новых биомедицинских технологий неразрывно связано с широким использованием культур клеток человека, животных и растений. Основной проблемой при использовании культивируемых клеток является их изменчивость при длительном культивировании вследствие накапливающихся наследственных изменений из-за меняющихся условий внешней среды.

Сохранению исходных и направлено измененных свойств клеточных линий *in vitro* осуществляют Национальные коллекции с помощью строго поддерживаемых условий культивирования и криоконсервации в жидком азоте. Расчетами показано, что если в течение 30 лет хранения живой клетки при плюсовой температуре в ней за счет фонового облучения накапливается около 300 повреждений в расчете на один геном, то при температуре жидкого азота (-196°C) за это же время число таких повреждений не превысит единицы (при этом мутантный ген может появиться лишь в одной из 100 сохраняемых клеток). Поэтому можно считать, что при хранении половых и соматических клеток и эмбрионов при –196°C в течение нескольких десятков лет мутагенным действием природного излучения можно пренебречь. Из 100 эмбрионов (или соматических клеток) примерно 40 останутся жизнеспособными после хранения их при -196°C в течение 300 лет. По мнению Сумида и сотр. мембраны эритроцитов выживают около 300 лет при -80°C и около 10000 лет при – 196°C.

Российская коллекция клеточных культур (РККК), объединяющая 8 специализированных коллекций, сосредоточены в научно-исследовательских институтах РАН, РАМН, РАСХН и МЗ РФ, сохраняет эталонные образцы клеточных культур в виде живых культур или в виде криоколлекций в жидком азоте была организована в 1978 году. В настоящее время фонды РККК насчитывают около 1700 клеточных линий, из них 700 являются референтными линиями, депонированными в связи с их патентованием, и 170 имеют промышленное значение. РККК является принадлежностью Межрегиональной научно-общественной организации «Ассоциация специалистов по клеточным культурам» (МОНО

АСКК). В московское региональное отделение общества (председатель-доктор биологических наук, проф. Л.П.Дьяконов) входит: 1. Коллекция культур клеток высших растений, коллекция генетически-трансформированных корней высших растений и криобанк семян 230 видов дикорастущих растений (Институт физиологии растений им.К.А.Тимирязева РАН); 2. Коллекция перевиваемых соматических клеток позвоночных (Институт вирусологии им.Д.И.Ивановского РАМН); 3. Всероссийская коллекция постоянных линий клеток беспозвоночных и коллекция перевиваемых соматических клеточных культур сельскохозяйственных и промысловых животных ВИЭВ им.Я.Р.Коваленко РАСХН); 4. Коллекция соматических клеток от больных с наследственными болезнями (Институт биологии развития им. Н.К. Кольцова РАН). Центральное отделение общества находится в Институте цитологии РАН (г.Санкт-Петербург, президент-доктор биологических наук, профессор, заслуженный деятель науки РФ Г.П.Пинаев. Научно – организационная работа МОНОАСКК представлена на страницах ежегодного «Информационного бюллетеня «Культура клеток» (1985 № 1– 2005 № 20).

Отметим ряд важных моментов в деятельности МОНОАСКК:

– регулярное обеспечение научных и прикладных учреждений страны качественным, охарактеризованным, стерильным биологическим материалом (ежегодно выдается около 600 образцов клеточных линий); обобщенная информация о коллекционных фондах и свойствах клеточных линий представлена в «Каталоге РККК», Санкт-Петербург-Омск, 1999, 204 с., опубликованном на русском и английском языках.

– криоколлекция линий клеток от лиц с наследственными болезнями могут быть использованы для генотерапии в связи с полным определением нуклеотидной последовательности генома человека (это может быть большим вкладом в развитие международной программы «Геном человека») Эта коллекция находится на грани потери из-за организационных и финансовых обеспечений.

– выявление важной роли мобильных генетических элементов (МГЭ) в становлении постоянных культур клеток дрозофилы (во всех известных культурах дрозофилы в мире при сохранении диплоидного набора хромосом МГЭ амплифицируются в 100–200 раз и стабильно сохраняются в процессе культивирования или при хранении в жидком азоте в течение более 43 лет).

– создание криобанка спермы трутней и изучение влияния длительного хранения в жидком азоте на качество и жизнеспособность спермы и потомства пчел от пчеломаток, искусственно осеменных спермой, хранившейся в жидком азоте в течение 19 лет. (Патент РФ №2173045 от 10.09.2001).

– разработка новых способов криоконсервации эмбрионов костистых рыб *Danio rerio* (Манохина, Какпаков, Ананьев, 2000) и эмбрионов плодовой мухи *Drosophila melanogaster* Oregon R (Какпаков, 2000) открывает путь для криоконсервации геномов редких и исчезающих видов, имеющих лецитарный (богатый желтком) тип обмена веществ.

– оздоровление посадочного материала некоторых сортов малины, земляники и картофеля путем выращивания изолированных меристем *in vitro*.

- индуцированный мутагенез и получение линий клеток растений-продуцентов с высоким уровнем биосинтеза вторичных соединений.
- скрининг клеточных линий на чувствительность к вирусам с целью использования этих клеток для развития диагностических методов.
- создание банка нормальных клеток кожи, мышц, сердца, печени и костной ткани, эмбриональных стволовых клеток человека с целью их использования для восстановления функциональной целостности органов и тканей человека.
- создание информационной базы данных по клеточным культурам и криобанкам по проекту «Создание веб-сервера РККК».

Таким образом, в настоящее время в результате совместных исследований ВИЭВ и ВНИИ пчеловодства РАСХН создан криобанк спермы трутней различных рас медоносной пчелы *Apis mellifera* L. Путем искусственного (инструментального) осеменения неплодных маток дефростированной спермой можно получить в 70–100% нормальную пчелосемя.

В создании Коллекции культур клеток позвоночных и беспозвоночных принимали участие профессор Р.В.Белоусова, профессор В.Т. Какпаков, к.б.н., В.Н. Бахарев, к.б.н. Д.В.Лобунцова, к.б.н. Т.В.Гальнбек, к.б.н.И.Л.Куликова, к.б.н. Т.Гомбосуренгийн, к.б.н. М.И. Мусиенко и др.сотрудники.

В настоящее время в Коллекции хранятся штаммы и постоянные линии клеток 25 видов животных (более 4000 тысяч образцов хранения). В том числе культуры клеток из органов крупного рогатого скота – 11 штаммов; овец – 4 штамма; свиньи – 15 штаммов; кролика – 7 штаммов; козы – 2 штамма; лошади – 1 штамм; сайги – 3 штамма; карликовой козы – 1 штамм; сибирского горного козерога – 2 штамма; обезьяны – 2 штамма; собаки – 1 штамм; кошки – 4 штамма; мыши – 1 штамм; крысы – 1 штамм; сирийского хомячка – 2 штамма; насекомых – 18 штаммов; рыбы – 15 штаммов, человек – 1 штамм, а также дефектные по ферментам ТК и ГФРТ (мутантные) штаммы клеток почки свиньи – СПЭВ ТК-, тестикулов свиньи ПТП ТК—410 и ПТП ГГФРТ-30, овцы ПОТК– – 4 штамма и гибридные культуры клеток с/х животных (внутривидовые и межвидовые) – 5 штаммов. Кроме того, депонировано 5 штаммов гибридом продуцентов моноклональных антител к иммуноглобулинам с/х животных, к антигенам вирусов, микоплазм, к прионам, миелома 1.

Культуры клеток поддерживаются в криобанке путем постоянного культивирования. Осуществляется разработка оптимальных методов изолирования, характеристики, сохранения и стандартизации клеточных линий и штаммов. Разработаны и постоянно совершенствуются режимы криогенизации применительно к конкретным культурам.

Изучается стабильность культурально-морфологических, кариологических (включая определение кариотипа), и других свойств культур, в частности, чувствительность к вирусам и патогенным простейшим. При поступлении клеточного материала проводятся исследования по выявлению возможной контаминации микоплазмами, бактериями, грибами, цитопатогенными вирусами и простейшими, прионами и разработка методов молекулярно-генетической сер-

тификации в целях биобезопасности клеточного материала и контроля видовой принадлежности культур.

Коллекция – уникальна; в ней хранится 106 линий и штаммов культур клеток, в т.ч. 69 депонировано новых штаммов и линий клеток, впервые полученных из немалигнизированных органов и тканей животных в отделе клеточной биотехнологии ВИЭВ, в ряде других институтов СССР и России, в т.ч. в институте вирусных препаратов МЗ РФ, институте морфологии человека РАН (г. Москва) и др. НИИ. На эти культуры клеток и их применение в вирусологии и биотехнологии получено более 40 авторских свидетельств и патентов на изобретения. В порядке обмена получен ряд штаммов из американской коллекции типовых культур (АТСС), некоторых университетов США, Франции, Голландии, Швеции, Японии, Польши и др. стран.

По числу штаммов и линий клеток из немалигнизированных органов и тканей от с/х животных СХЖ РАСХН сопоставима, а по ряду культур, например от свиньи, превосходит Американскую и Европейскую коллекцию. В коллекции, кроме культур из ткани почек, имеются культуры клеток из ткани щитовидной железы свиньи, легкого плода коровы, сердца кеты, кожи овцы и кролика, кожи лошади и др. уникальные культуры.

Вновь созданные клеточные системы обладают оригинальными свойствами, высокочувствительны к вирусам, хламидиям и другим патогенам и используются как для научных исследований, так и производства вакцинных и диагностических препаратов. Например, вакцины против диареи, инфекционного ринотрахеита крупного рогатого скота, ринопневмонии и инфекционной анемии лошадей, классической чумы свиней, парвовируса и др. заболеваний свиней, хламидиоза с/х животных и пушных зверей и др. На основе мутантных и гибридных штаммов клеток овцы разработан метод изучения взаимодействия инфекционных прионов (PrPSc) с клеткой и тестирования прионов в клетках иммуноцитохимическим методом с использованием поликлональных антител и моноклональных антител.

Было показано, что культуры клеток сельскохозяйственных животных компетентны к восприятию чужеродной генетической информации и широко используются для генноинженерных исследований. Сконструированы генетически трансформированные культуры клеток, являющиеся продуцентами антигенов вируса гепатита В, вируса лейкоза животных, соматотропинов, интерферонов, релизинг-гормона и др., что имеет значение для животноводства и медицины. Показано, что встраивание в клетки антисмысловых РНК приводит к повышению их устойчивости к возбудителям ряда заболеваний.

Гибридные культуры клеток с лимфоцитами животных перспективны для получения интерферонов. Получена гибридная культура – продуцент инсулина для лечения при диабете людей и животных. Некоторые культуры клеток продуцируют физиологически активные вещества. Так культура клеток щитовидной железы свиньи – ЩС продуцирует гормоны – тироксин и 3-йодтиронин; культура клеток почки телят – ПТ-80 – продуцент активатора плазминогена

тканевого типа. Заложена в криобанк культура диплоидных стволовых клеток подкожно-жировой клетчатки человека (АТРС-70).

Сохранение и развитие уникальной Коллекции культур клеток позвоночных и беспозвоночных (СХЖ и ВСКПЛКПБ ВИЭВ РАСХН) имеет большое научное и народнохозяйственное значение как для исследований биологии клетки в культуре, вирусологии, биотехнологии, создания новых клеточных систем, обладающих уникальными свойствами, в т.ч. суперпродуцентов физиологически активных веществ (гормонов, ферментов, интерферонов, моноклональных антител) для животноводства и медицины, так и для производства средств профилактики, терапии и диагностики инфекционных заболеваний, мониторинга иммунного статуса. С целью охранения генетических ресурсов в криобанк заложены лимфоциты самки и самца губчатого медведя, белого медведя, почка слона, печень слона, яичники слона, селезенка слона, сперма тигра, леопарда, журавля.

A-1, F-5

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: миелома мышцы x спленоциты мышцы, гибридома Дьяконов Л.П., Куликова И.Л., Феоктистова Т.А., Федоров Ю.Н., 1988.

Сельскохозяйственная биология, 1991, № 6:38-45, Авторское свидетельство СССР № 1652339, 1991.

МОРФОЛОГИЯ: лимфоцитоподобная

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: стационарно-суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: – ИГЛА ДМЕМ, RPMI-1640.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток встряхиванием, кратность пересева 1:2–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ – 50%, сыворотка эмбриональная бычья – 40%, ДМСО – 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА: продуцент моноклональных антител к мембранным антигенам *Mycoplasma arginini*.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология, иммунология, микоплазмология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт Цитологии РАН, г. Санкт-Петербург.

5A10

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: постоянная гибридная линия клеток, миелома мышцы x лимфоциты мышцы, иммунизированной IgG КРС. Авторы: Безгин В.Н., Козлов В.Е., Юдин В.И., Гулюкин М.И., Иванова Л.А.

МОРФОЛОГИЯ:

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: температуры 37°C; среда RPMI-1640 или выращивается в брюшной полости мышей линии BALB/c.

СЫВОРОТКА: эмбриональная КРС 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: через 2–3 суток после образования суспензии культуральную жидкость частично удаляют и добавляют необходимое количество свежей среды; коэффициент пересева 1:1 раз в 3–5 суток.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды RPMI-1640, 20% сыворотки эмбрионов КРС, 10% ДМСО; концентрация $1,5-2 \times 10^6$ клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 70-80% (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминанты не выявлены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

ДРУГИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ: культура продуцирует Моноклональные антитела к IgG КРС.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: гибридная технология, тестирование антител к ретровирусу КРС.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

A4 × C (A4 × S)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: почка плода свиньи СПЭВ-ТК– х спленоциты свиньи (внутривидовая гибридная культура).

Дьяконов Л.П., Дудар Л.Н., Майджи Е.Н., Гальнбек Т.В., 1994.

Журнал “Ветеринария”, 1990, № 4:29–31, Патент РФ № 94026140/13, 1997

МОРФОЛОГИЯ: два типа клеток – эпителиоподобные и лимфоцитоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойно-суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10–20%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: сбор клеток в суспензии – осаждением, снятие клеток с субстрата – трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9); кратность пересева 1:4–1:5.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда ИГЛА МЕМ – 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО-10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: корона-вирус свиней, трансмиссивный гастроэнтерит свиней, классическая чума свиней, вирус энцефаломиокардита свиней, герпес-вирус лошадей 1 типа. Способна к вирус индуцированному интерферогенезу.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n = 38$, пределы изменчивости 38–45, модальное число хромосом 40.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п. Юрвец, Владимирской области.

A4 × J (A4 × L)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: почка свиньи СПЭВ-ТК– х лимфоциты лошади (межвидовой гибридный штамм). Дьяконов Л.П., Куц А.А., Тугизов Ш.М., Майджи Е.В. и др., 1986.

Сельскохозяйственная биология, 1990, № 2:182–187. Авторское свидетельство СССР № 1417475, 1988.

МОРФОЛОГИЯ: два типа клеток: эпителиоподобные и лимфоцитоподобные

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный, роллерный, суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ, ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10–20%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток используя 0,02% раствор версена, кратность пересева 1:6–1:8.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: ростовая среда – 50%, сыворотка эмбриональная бычья – 40%, ДМСО – 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпес-вирус лошадей 1 типа, герпес-вирус лошадей 3 типа, реовирус лошадей 3 типа.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс хромосом 38, интервал изменчивости 28–48 хромосом.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ATRC-70

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: человек (*Homo sapiens*), подкожно-жировая клетчатка. Авторы: Савченкова И.П., Коржикова С.В.

Савченкова И.П. ВИЭВ. Патент № 2354693 2009 г.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ДМЕМ-LG.

СЫВОРОТКА: плазма коров 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: 2мМ α-глутамин.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%; версен 0,2% (1:3). Кратность посева 1:10; оптимальная плотность 2×10^3 клеток на см².

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда ДМЕМ 60%, сыворотка 30%, ДМСО 10%, 3×10^6 клеток на 1 мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 80% (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: иммунофенотипирование.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

ЭФФЕКТИВНОСТЬ КЛОНИРОВАНИЯ: 90%.

ПОТЕНЦИИ К ДИФФЕРЕНЦИРОВКЕ *in vitro*: при индукции способны образовывать клетки костной, жировой и хрящевой тканей.

ТУМОРОГЕННОСТЬ: не туморогенны.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n = 46$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биология развития, клеточная и тканевая инженерия, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

BEPO (VERO)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: африканская зеленая мартышка, почка

Y.Yasumura, Y.Kawakita 1992.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ, ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:3–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирусы плотоядных.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт вирусологии им. Д.И. Ивановского, РАМН г.Москва.

ВЕРО (VERO) (немецкий штамм)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: африканская зеленая мартышка, почка.

Германия, г.Вустерхаузен-Доссе, ин-т Эпидемиологической диагностики Федерального научно-иссл. Центра вирусных болезней животных, 1999.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда РПМИ 1640.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 3–5%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка к.р.с. 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирусы плотоядных.

ДОПОЛНИТЕЛЬНЫЕ ДАННЫЕ: чувствительность к патогенным простейшим *Toxoplasma gondii*, *Besnoitia jellissoni*, *Neospora caninum*.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология, протозоология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ВНК-21/13-02

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: почка новорожденного сирийского хомячка, перевиваемая монослойная, суспензионная сублиния. Щелковский биокомбинат, 2004.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная, а в суспензии одиночные округлые клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойно-суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,5% ФГМ-С, 0,5% ГЛА, ИГЛА МЕМ + 199 (3:1).

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 5–7%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9).

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 73%, сыворотка крупного рогатого скота 20%, ДМСО 7%; $3-5 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85–97% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус ящура, бешенства.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом 42, пределы изменчивости хромосом 31–80 для суспензионных клеток; в монослойной культуре модальное число хромосом 44, пределы изменчивости хромосом 31–98.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ВНК-21/2-176

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сирийский хомячок, почка. Субштамм.

Сокова В.В., Алеева Л.А., Бондаренко А.Ф., Худяков Г.А, 1988. Авторское свидетельство СССР № 240289, 1986.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: суспензионный, монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,25% ФГМ-С.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 5%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ: аргинин, метионин, глютамин, цистин, серин.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: для снятия клеток используя 0,25% трипсин и 0,02% версен (1:1); кратность пересева 1:3–1:6.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 45%, сыворотка крупного рогатого скота 45%, 10% ДМСО или глицерина; $5-8 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус ящура.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=44$, модальное число хромосом 42.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п. Юрьевец, Владимирской области.

ВССК-1 (WSSK-1)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: белый осетр (*Acipenser transmontanus*), кожа

Hedrick et al., 1991 год.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: ИГЛА МЕМ с двойным набором аминокислот и витаминов.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10% .

ДР.КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:3), коэффициент пересева 1:3–1:4, культивирование при 20–22°C, частота пересева один раз в 2–3 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 50%, сыворотка эмбриональная телячья – 40%, ДМСО – 10%; $3\text{--}4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–85% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус осетра SSHV (Siberian sturgeon herpes virus).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом 220, интервал изменчивости 190–250.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИПРХ.

ДКМЭКр-85 (ДКМЕКг-85)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кролик, кожно-мышечная ткань.

Гвозденко Н.И., Михайлов Г.З., Самуйленко А.Я., Дьяконов Л.П. и др.1988 Инф. бюлл. Ассоциации клеточных культур, г.Санкт-Петербург, 1997, № 12

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,5% ГЛА, ИГЛА МЕМ (1:1).

СЫВОРОТКА: бычья 5–12%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:5), кратность пересева 1:2.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 70%, сыворотка бычья 20%, ДМСО – 10%; $2\text{--}3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 50–60% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: ринопневмония и артрит лошадей, реовирус 3 типа, вирус инфекционного ринотрахеита (ИРТ), парагриппа-3 (ПГ-3), диареи крупного рогатого скота (ВД).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=44$, модальное число хромосом 43–44. Маркерные хромосомы: крупный субметацентрик с делецией одного плеча.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИТиБП.

ДЛЕК (DLEK)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, легкое эмбриона.

Дьяконов Л.П., Лобунцова Д.В., Аспанидзе Б.П., Гоголев М.М. и др. 1985.

Авторское свидетельство СССР, № 1306121, 1986.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ, ИГЛА.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:2–1:3

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 45%, сыворотка эмбриональная бычья 45%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус ринопневмонии лошадей, ротавирус телят, парагрипп-3, инфекционный ринотрахеит крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ДЩС (DSHCHS)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, щитовидная железа (диплоидная).

Дьяконов Л.П., Гальнбек Т.В., Такташев Щ.С. и др. А.С. № 1347446, 1987;

Труды ВИЭВ, М., 1987, т.64:34–35.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 199.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА: Культура продуцирует тиреоидные гормоны трийодтиронин, тироксин.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: парвовирус свиней, коронавирусы свиней.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 38, пределы изменчивости по числу хромосом 36–57.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ЕРС

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: карп, эпителиальная папиллома.

N.Fijan, D.Sulimanovic, M. Bearzotti, D. Muzinic et al.

Ann. Virol.1983. vol 134 E – № 2, 151–284.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 89% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: весенней виiremии карпов, вирусам лососевых, угревых.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n = 96$ и составляет 21% от общего количества.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

E7-A10SP

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: миелома мышцы х спленоциты мышцы (гибридома).

Цимбалова С.С., Митин Н.И., Реутова Е.Г., Котляров В.М., Бакулов Е.А., 1986 г.

Инф.бюлл. Ассоциации клеточных культур г.С.-Петербург, 1997, № 12.

МОРФОЛОГИЯ: лимфобластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: стационарно-суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 15%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ: 0,2 мМ глутамин, 1 мМ пируват Na, 50 мкг/мл гентамицин, 4% глюкоза.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток встряхиванием, кратность посева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО-10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

БИОХИМИЧЕСКИЕ МАРКЕРЫ: клетки секретируют Моноклональные антитела к антигену *Listeria monocytogenis*.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=40$, модальное число хромосом 98.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ESb1

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, бластоциста 8-дневного возраста; Смирнов О.К., Стрельченко Н.С., 1989.

Инф.бюлл. Ассоциации клеточных культур, г.С.–Петербург, 1997, № 12.

МОРФОЛОГИЯ: группа клеточных кластеров.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: на фидерном слое митотически иннаktivированных мышинных фибробластов.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда Alpha ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ: нуклеозид, 10% NBSC, 0,1 мМ 2-меркаптоэтанол, 3,5 г/л глюкоза, 2 мМ глутамин.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток механическая с последующей трипсинизацией колоний.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 70%, сыворотка эмбриональная бычья 20%, глицерин 5%, ДМСО 5%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 30–40% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=58$, модальное число хромосом – 58, XY.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ICO

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: яичники неполовозрелого карпа (*Cyprinus carpio*). Постоянная линия клеток. Авторы: Щелкунова Т.И., Щелкунов И.С., 1986 г. Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A., Emelyanova O.V. Seventh Intern.Conf. of EAFP «Diseases of Fish and Shellfish», Palma de Mallorca, 10–15 September 1995, Book of Abstracts, P.49.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда Игла МЕМ с двойным набором аминокислот и витаминов.

СЫВОРОТКА: эмбриональная КРС 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: смесь 0,25% трипсина и 0,02% версена (5:7). Кратность пересева 1:4. Посевная концентрация 2×10^5 клеток/см². Культивирование проводится при $t = 25^\circ\text{C}$. Периодичность – 1 раз в 10–14 сут.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды Игла МЕМ с двойным набором аминокислот и витаминов, 20% сыворотки эмбрионов КРС, 10% ДМСО. Концентрация 2–2,5 $\times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 75–80% (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, вирусы, грибы, простейшие, микоплазмы не выявлены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: молекулярно-генетический анализ.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: весенней виремии карпа, вирусной геморрагической септицемии, инфекционного некроза гемопоэтической ткани, рабдовирусу европейского угря, рабдовирусу мальков щуки, иридовирусу карпа.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=100$. Модальный класс содержит 90 хромосом и составляет 36%.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНУ ВНИИВВиМ г. Покров.

КГ-91 (CG-91)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: коза, гонады Федорова Е.Е., Худяков Г.А., Герасимова Н.И., Герасимов В.Н., 1992 г.

Вирусные болезни сельскохозяйственных животных, г.Владимир, 1995;
108: патент № 2061753 РФ, 1996.

МОРФОЛОГИЯ: полигональные, фибробластоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,15%, версен 0,02% (1:3) с добавлением 0,5%.

раствора глюкозы, кратность посева 1:2–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда ИГЛА 85%, сыворотка бычья 10%, этиленгликоль 5%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический и изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус ящура типы А, О, С, Азия-1, вирус африканской чумы лошадей.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$, модальное число хромосом 59.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п. Юрьевец, Владимирской области.

КЩС (KShS)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, щитовидная железа.

Субаев Г.Х., 1984, Авторское свидетельство № 1394717, 1985.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,5% гомогидролизат.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:3–1:5.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: энтеро-, корона-, ротавирус свиней.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом – 34.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

КЭК (REC)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кролик (эмбрион), кожа (диплоидный штамм). Дьяконов Л.П., Рысмендеева К.К., 1991.

Цитология, 1992, т.34, № 9:102; Автореферат дис. канд. биол. наук, М., 1992.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная и фибробластоподобная (смешанная популяция клеток).

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 50% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус контагиозной эктимы овец

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=44$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

КЭО (СЕО)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: овца (эмбрион), кожа (диплоидный штамм).

Дьяконов Л.П., Рысмендеева К.К., 1991.

Бюлл. ВИЭВ вып. 7, М., 1992: 108–112.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная и фибробластоподобная (смешанная популяция клеток).

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА, 199.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 72% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус контагиозной эктимы овец.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=54$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

КМЭКр-85 (КМЕКг-85)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кролик кожно-мышечная ткань эмбриона.

Гвозденко Н.И., Дьяконов Л.П., Михайлова Г.Р., Соловьев Б.В., Пухова Н.М., 1987 г.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,5% ГЛА, ГЛА + ИГЛА.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 5–10%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:5), кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 70%, сыворотка к.р.с. 20%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изоферментный анализ.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус лошадей I типа, артерита лошадей, реовирусу 3-го типа, ИРТ, ПГ-3, диареи КРС (BVD).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=44$, пределы изменчивости хромосом 28–89.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: медицинская и ветеринарная вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИиТИБП.

ЛЭК (ЛЕК)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, легкое эмбриона.

Дьяконов Л.П., Лобунцова Д.В., Аспанидзе Б.П., Гоголев М.М., 1985.

Журнал “Ветеринария” 1985, № 10 : 35–37.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА, ГСБМ 0,5%, 0,3% ФГМ-С.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:3–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 45%, сыворотка бычья 45%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус лошадей I типа, ротавирус телят, парагрипп-3 крупного рогатого скота (ПГ-3), инфекционный ринотрахеит крупного рогатого скота (ИРТ).

ДОПОЛНИТЕЛЬНЫЕ ДАННЫЕ: чувствительность к патогенным простейшим: возбудители токсоплазмоза животных и деспонтидоза грызунов.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$, модальное число хромосом – 55–56.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ЛЭК ВИЭВ-90 (ref) (ЛЕК VIEV-90 ref)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, легкое эмбриона

Гулюкин М.И., Замаараева Н.В., Лобунцова Д.В., Дьяконов Л.П., Васин А.В., 1991 г.

Авторское свидетельство РФ № 17781885 от 01.08.92; Замаараева Н.В. автореф. канд. дисс., М., 1993.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ, ФГМ-С.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:4–1:5.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА: продуцент вируса лейкоза крупного рогатого скота (BLV).

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

МДБК (MDBK)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, почка.

S.H.Madin, N.B.Darbi, 1957.

Proc.Soc.Exp.Biol.Med.1958, 98:574.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:4–1:5.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 45%, сыворотка бычья 45%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 70% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционный ринотрахеит, парагрипп-3, вирусная диарея крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$, пределы изменчивости по числу хромосом 40-75, модальное число хромосом – 42.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: АТСС, НИИ вирусологии им.Д.И.Ивановского РАМН г. Москва.

МДСК (MDCK)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: собака, почка.S.H.Madin, N.B.Darbi, 1958.

АТСС Catalogue of Cell Lines a.Hybridoms,7-ed, 1992: 21.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда RPMI-1640, ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:3–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус гриппа типа А,В,С; вирус чумы собак.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=78$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

1N8

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: штамм гибридной линии клеток, миелома мыши. х лимфоциты мыши, иммунизированные IgG овцы. Авторы: Безгин В.М., Козлов В.Е., Юдин В.И., Гулюкин М.И., Иванова Л.А., 2005 г.

МОРФОЛОГИЯ:

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: температура 37°C, среда RPMI-1640.

СЫВОРОТКА: эмбрионов КРС 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: культуральная суспензия отливается и добавляется свежая питательная среда; коэффициент пересева 1:5; посевная концентрация 10000 клеток/см³.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды RPMI-1640; 20% сыворотки эмбрионов КРС; 10% ДМСО. Концентрация клеток $1,5-2 \times 10^6$ клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 70–80% (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминантов не обнаружено.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: карриологический.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: продуцент моноклональных антител к IgG овцы.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, гибридная технология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

НГУК-1 (NGUK-1)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крыса, невринома Гассерова узла.

Авцын А.П., Кармышова В.Я., Овсянников Н.В. и др., 1983.

Цитология, 1989, т.31; 1:97–101; Актуальные вопросы современной гистопатологии, М., 1983:71.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: 50 ЕД/мл гентамицин.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:3–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 70%, сыворотка эмбриональная бычья 20%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–86% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ТУМОРОГЕННОСТЬ: 10^5 клеток вызывают опухоли мозга в 100% у новорожденных крыс на 20–23 день; 10^5 клеток при подкожном введении образуют опухоли у крыс в 100% случаев на 10 день.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус везикулярного стоматита, бешенства, клещевого энцефалита, Синдбис, классической чумы свиней.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=42$, модальное число хромосом 39–44.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, онкология, клеточная биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: НИИ морфологии человека РАМН, НИИ вирусологии им. Д.И.Ивановского РАМН г.Москва.

OMG

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: радужная форель (*Oncorhynchus mykiss*), гонады, 2009 год; Завьялова Е.А.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: Игла МЕМ с солями Эрла.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:4), коэффициент посева 1:3, культивирование при 15–22°C, частота посева один раз в 2–3 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 60%, сыворотка эмбриональная телячья – 30%, ДМСО – 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–87% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционного некроза поджелудочной железы лососевых (IPNV), вирусной геморрагической септицемии лососевых (VHSV), инфекционного некроза гемопоэтической ткани лососевых (IHNV).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс хромосом 60 ($2n=60$).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПО-2 (РО-2)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: овца, почка.

Бюллетень ВИЭВ. 1972, 14:67.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ, ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя версен с химопсином 0,1 мг/мл, кратность посева 1:2–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 80%, сыворотка бычья 10%, глицерина 10%; $3-5 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 70–85% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционный ринотрахеит КРС, ПГ-3, вакцинный штамм ЛГ вируса чумы к.р.с., вирусы герпеса, ящура, болезни Ньюкасла, штамм вируса Ауэски.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=54$, модальное число хромосом 52, пределы изменчивости хромосом 40–55.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: НИИ вирусологии им.Д.И.Ивановского РАМН г. Москва.

ПО-100-ТК– (РО-100-ТК-)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: почка овцы дефектная по ферменту тимидинкиназе.

Куликова И.Л., Дьяконов Л.П., Симонова А.С., 1999г. патент № 20131303, 2002 год.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:3; 1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–85% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: ИРТ крупного рогатого скота, герпесвирус лошадей I типа, латентный герпесвирус лошадей.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=54$, модальное число хромосом 54, пределы изменчивости хромосом 18–67.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология, вирусология, клеточная и генетическая инженерия.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПО-ТК⁻ х СО (РО-ТК– х СО)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: межвидовая гибридная культура клеток почки овцы со спленоцитами овцы.

Куликова И.Л., Гальнбек Т.В., Симонова А.С., Дьяконов Л.П., 1999, патент № 2203318 от 27 апреля 2003 года.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобные и лимфоцитоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ, ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:3–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–85% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус инфекционного ринотрахеита крупного рогатого скота, ПГ-3, ринопневмония лошадей.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=54$, модальное число хромосом 54, предел изменчивости хромосом 38–58.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПО-ТК– х ЛК (РО-ТК– х ЛК)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: почка овцы лимфоциты кролика. Межвидовая гибридная культура.

Дьяконов Л.П., Савенко А.С., Симонова А.С., Белоусова Р.В.

МОРФОЛОГИЯ: 2 типа клеток, эпителиоподобные – почка овцы и лимфоцитоподобные – лимфоциты кролика.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ, ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 5%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 87–95% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: ИРТ крупного рогатого скота, ВД-БС.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: число хромосом в метафазных пластинках составило от 88 до 120.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПО-ТК– х β кр (РО-ТК– х β г)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: почка овцы х бета клетки кролика. Гибридная культура.

Дьяконов Л.П., Гальнбек Т.В., Симонова А.С., Шевцова Н.А., Скалецкий Н.Н., Эрнст Л.К., Зиновьева Н.А., Кленовицкий П.М.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ, ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:4–1:6.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 70–80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА: продуцент инсулина.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: число хромосом в метафазных пластинках составило от 46–102.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: медицина, ветеринарная медицина, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПК-91 (ФК-91)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кошка, почка. Дуреманов А.Г., 1991.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 4,5% обработанной ПЭГ и 0,5% эмбриональной сыворотки плодов коров.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:4–1:8.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 60%, сыворотка эмбриональная бычья 30%, глицерин 10% или ДМСО 7,5%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: парвовирус энтерита норки.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 64, пределы изменчивости по числу хромосом 56–67.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: НПО «Вектор», г.Новосибирск.

ПС/с4 (PS/s4)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сайга, почка.

Л.И.Анисимова, Е.Т.Прилепская, С.Г.Юрков, 1998 г.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 0,5%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: витамины А, Е, гормоны: тироксин, инсулин, гидрокортизон, рН 7,2–7,4.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2, 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 70%, сыворотка крупного рогатого скота 20%, ДМСО 10%.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: к вирусу бешенства, ПГ-3, ИРТ крупного рогатого скота, чумы плотоядных.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: 2n=60, модальное число хромосом 50, пределы изменчивости хромосом 44–50.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПС-ФГМ (PS-FGM)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сайга, почка. Кекух И.Г., Курченко Ф.П., 1987.

Культивирование клеток животных и человека, III Всесоюзное совещание, М., 1990:99.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ФГМ-С.

СЫВОРОТКА: бычья 5%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:25), кратность пересева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 60%, сыворотка бычья 30%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус диареи крупного рогатого скота, везикулярный стоматит, оспа коров, оспа лошадей.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом

48. ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПС (PS)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сайга, почка, хронически инфицирована хламидиями. Караваяв Ю.Д., Дьяконов Л.П., Калугина И.А., 1990.

Культивирование клеток животных и человека, III Всесоюзное совещание, М., 1990:99.

Патент РФ, № 95108959/13, 1996; Калугина И.А. Автореф. дисс. канд. биол. наук, М., 1992.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,06% ФГМ-С на основе ИГЛА, без антибиотиков.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ: Нерес, глютамин.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА: Хронически инфицирована хламидиями.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПСГК-60 (PSGK-60)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сибирский горный козерог, почка.

Дектеренко Н.Н., Мартиросян Г.Т., Мосоян А.Е. и др., 1988.

Вирусные болезни сельскохозяйственных животных, тезисы докладов Всероссийской научно-практической конференции 17–21 апреля 1995, г.Владимир.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда культивирования 0,25% ФГМ-С на растворе Эрла.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:10) с добавлением окситетрациклина гидрохлорида 50 мкг/мл, кратность пересева 1: 6.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 70%, сыворотка бычья 20%, ДМСО 10%; 5×10^6 кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы, дрожжи и микоплазмы не обнаружены. Контаминирована онкорнавирусом типа С.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: различных таксономических групп.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом 60–62. ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИВВиМ, г.Покров; ВНИИЗЖ; п. Юрьевец, Владимирской области.

ПСГК-С-85 (PSGK-S-85)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сибирский горный козерог, почка. Балашова В.И., Жестерев В.И., 1988.

Вирусные болезни сельскохозяйственных животных, тезисы докладов 17–21 апреля 1995: г.Владимир.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,25% ФГМ-С на растворе Эрла

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ 0,06% глутамина, 4,5 г/л глюкозы, витамины группы В.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: отъемнодоливной метод поддержания в переживаемой суспензии, кратность пересева 1:4–1:6.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ среда культивирования 45%, сыворотка бычья 45%, ДМСО 10%; 5×10^6 кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 70–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы, дрожжи не обнаружены, контаминирована онкорнавирусом типа С.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: различных таксономических групп (ВБТ, КЛО и др.).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$, модальное число хромосом 60–61.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИВВиМ, г.Покров; ВНИИЗЖ, п. Юрвец, Владимирской области.

ПТП (РТР)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, тестикулы.

Инф.бюлл. Асоц. Клеточных культур, г.С.– Петербург, 1997, № 12.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 74% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: энтеровирусы свиней, герпесвирус лошадей I типа.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, клеточная биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИВВиМ, г. Покров, Владимирская обл.

ПТП ТК⁻ (410) (РТР ТК⁻ (410))

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: перевиваемые клетки тестикул поросенка, дефектные по ферменту тимидинкиназе. Е.В.Ставничий, Е.С.Юрков, 2001 г.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:6), кратность посева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 90%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 93% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: весенней виiremии карпов, вирусам лососевых, угревых.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n = 38$, модальное число хромосом 39, пределы изменчивости хромосом 34-44. ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПТП ГГФРТ⁻ (380) (РТР GGFRT⁻ (380))

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: перевиваемые клетки тестикул поросенка, дефектные по ферменту гипоксантин гуанин фосфорибозил трансферазе.

Е.В.Ставничий, Е.С.Юрков, 2001 г.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:6), кратность посева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 90%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 96% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 39, пределы изменчивости хромосом 34-45.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ППЭО (РРЕО)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: овца, почка.

Хаертынов С.Х., Ялалтдинова Г.М., Матвеева Л.Н., 1983.

Инф.бюлл. Ассоциации клеточных культур г.С.-Петербург 1997, № 12.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ГЛА, 199, ИГЛА.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:5), кратность посева 1:2-1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 70%, сыворотка бычья 20%, глицерин 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены. Контаминация вирусами не исследована.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: того-, герпесвирус.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=54$, модальное число хромосом 45, пределы изменчивости по числу хромосом 24–85.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ФГУ НИВИ г.Казань.

ППК-66 б/17 (РРК-66 б/17)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка.

Бондаренко А.Ф., Костюченко В.Г., Завьялова И.Ю., Литенкова И.Ю., 1987.

Сб. “Ящур”, К новой стратегии борьбы с ящуром, г.Владимир, 1991, 118–119.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный, суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,25% гемогидролизат на основе Эрла, pH = 7,2–7,3.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: 0,2 г/л глюкоза, 0,3 г/л глютамин, 0,05% дрожжевой экстракт.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:6–1:8.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: ростовая среда 90%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80-90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы, дрожжи не обнаружены. Контаминирована микоплазмами.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: везикулярная экзантема свиней (ВЭС) и везикулярная болезнь свиней (ВБС).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 57.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п.Юрвец, Владимирская область.

ПК-15 (PK-15)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка.

Акт. проблемы вирусологии. Тезисы докладов. 2 часть, г.Владимир, 1988.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда Игла, ФГМ-С, ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 5–10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:3), кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: ростовая среда 70%, сыворотка 20%, ДМСО 10%; 1×10^6 кл/мл

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: трансмиссивный гастроэнтерит свиней (ТГС), классическая чума свиней (КЧС), ящур, везикулярная болезнь свиней.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальный класс хромосом 38, интервал изменчивости 28–48.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, СХЖ РАСХН.

ПК-15/B5 (PK-15/B5)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка.

О.Л.Колбасова, С.Б.Юрков, Н.А.Чермашенцева, 2000 г.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 5%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:3), кратность пересева 1:2, 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ среда культивирования 85%, сыворотка эмбриональная бычья 5%, ДМСО 10%; $5-10 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: классической чумы свиней – КЧС.
КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$ модальное число хромосом 31, пределы изменчивости хромосом 27–33.
ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология, вирусология.
ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИВВиМ г.Покров.

ПК-15/А 11 (РК-15/А 11)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка.
Колбасова О.Л., Юрков С.Г., Чермашенцева Н.А., 1999 г.
МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.
СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.
УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.
СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 5% обработанная ПЭГ.
ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:
ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:3), кратность пересева 1:4; 1:6.
КРИОКОНСЕРВАЦИЯ среда культивирования 85%, сыворотка крупного рогатого скота 5%, ДМСО 10%; $5-10 \times 10^6$ кл/мл.
ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).
КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.
КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.
СВОЙСТВА:
ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: болезни Тешена, классическая чума свиней (КЧС).
КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 31, пределы изменчивости хромосом 28–50.
ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология.
ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИВВиМ г.Покров.

ПТ-80 (РТ-80)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, почка.
Дьяконов Л.П., Лобунцова Д.В., Белоусова Р.В. и др. 1984.
Авт.свидетельство СССР № 1212043 от 15.10.85 Тезисы докладов II Всесоюзной конф. “Научные основы производства ветеринарных биологических препаратов”, М., 1981: 20.
МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.
СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.
УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА, 0,5% ГСБМ.
СЫВОРОТКА: КРС 3–5%.
ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:
ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2-1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 45%, сыворотка бычьей 45%, ДМСО 10%; $4-4,5 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 76–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы, дрожжи, микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА: Продуцент активатора плазминогена тканевого типа.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус парагриппа-3, инфекционного ринотрахеита, вирусной диареи, парвовирус крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$, модальное число хромосом 58–60.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ППС-91 (PPS-91)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка, получена путем клонирования из RS-88

Костюченко В.Г., Герасимов В.Н., Литененкова И.Ю. и др. 1991.

“Ящур”, К новой стратегии борьбы с ящуром, г.Владимир, 1991.

МОРФОЛОГИЯ: в монослое эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный/суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда для монослойного культивирования ИГЛА на основе раствора Эрла; для суспензионного – ИГЛА на основе раствора Эрла с 10-кратным содержанием NaH_2PO_4 , без солей Са, 0,25% гемогидролизата, 2,0 г/л глюкозы, 0,15 г/л глутамина,

0,05% дрожжевого экстракта, рН = 7,2–7,5.

СЫВОРОТКА: бычьей 5%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: аминокислоты, витамины.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,15%, версен 0,02% (1:8), кратность пересева 1:6–1:8.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: ростовая среда 90%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 78% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы, дрожжи не обнаружены. Встречаются латентные вирусы.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический и изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус Гамборо, синдром снижения яйценоскости (ССЯ), вирус энтерита норок, вирусы болезней свиней.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, гетероплоидный, модальное число хромосом 54–60.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п.Юрвец, Владимирская область.

ПШЭС (PPES)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка.

Хаертынов С.Х., Романович Г.Н., 1988.

“Ветеринария”, 1975, № 9:45–47; Бюлл. ВИЭВ, вып.49, 1983: 64–68.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ГЛА, ИГЛА (2:1).

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус классической чумы свиней (КЧС), энтеровирус и вирус трансмиссивного гастроэнтерита свиней (коронавирус).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ФГУ НИВИ, г.Казань.

ПчКР (PchK)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кролик, печень; Куликова И.Л., 1996.

Инф.бюлл. Ассоц. клеточных культур г.С.-Петербург 1997, № 12.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная и фибробластоподобная (смешанная популяция клеток).

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:2.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 70% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус инфекционного ринотрахеита и диареи крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n = 44$. **ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ:** клеточная биология, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПоКР (ПоК)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кролик, почка; Дьяконов Л.П., Рысендеева К.К.

Инф.бюлл.Ассоц.клеточных культур г.С.-Петербург, 1997, № 12.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус классической чумы свиней, инфекционного ринотрахеита крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=44$. **ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ:** клеточная биология, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПКК-ФГМ-10 (РКК-FGM-10)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: карликовая коза, почка; Кекух И.Г., Курченко Ф.П., 1988.

Калугина И.А. автореф. дисс. канд. биол. наук, М., 1992.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА с 0,06% ФГМ-С.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2-1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 79% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: хламидии.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, клеточная биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИВиМ, г. Покров, Владимирская обл.

ПЭКр-85 (РЕКр-85)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: почка эмбриона кролика.

Гвозденко Н.И., Писеева Г.П., Михайлова Г.Р., Дьяконов Л.П. 1987 г.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,5% ГЛА, 0,5% ГЛА + ИГЛА (1:1).

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:5), кратность посева 1:5.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ среда культивирования 70%, сыворотка КРС 20%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изоферментный анализ.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус лошадей I типа, артериита лошадей, реовирус 3-го типа, ИРТ, ПГ-3, диарея крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=44$, модальный класс хромосом 50.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: медицинская и ветеринарная вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИиТИБП г. Щелково.

(РБТ) RBТ

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, почка, перевиваемая. Авторы: Манин Б.Л., Коропова Н.В., Лабозова М.Н., Хлебопашникова С.В., 2007.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: Игла МЕМ или 0,25% гидролизат лактальбумина.

СЫВОРОТКА: КРС 5%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: смесью 0,02% версена и 0,25% трипсина 1:1; коэффициент посева 1:5–1:10; посевная концентрация $30-100 \times 10^3$ клеток/мл.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: ростовая среда с 10% сыворотки КРС, 10% ДМСО, концентрация $5,0-10,0 \times 10^6$ клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 92–96% (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминантов не обнаружено.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический, изоферментный.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: чума КРС, инфекционный ринотрахеит, короновирусная диарея, пестивирусная диарея телят.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс $2n=51$ хромосома и составляет 32%; интервал изменчивости 40–65 хромосом.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология и биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ФГУ ВНИИЗЖ МСХ РФ.

PK-13/91 (RK-13/91)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кролик, почка.

Герасимова Н.И., Герасимов В.Н., Худяков Г.А. и др., 1992.

АТСС, ССЗ 37; Патент РФ № 2065496, 1996.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная и фибробластоподобная (популяция смешанного типа).

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный/суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: бычья 5–10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,15%, версен 0,02% (1:3) с 0,5% раствором глюкозы, кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 85%, сыворотка бычья 10%, этиленгликоль 5%; $8-10 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85–92% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический и изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: везикулярной болезни свиней и африканской чумы лошадей.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=44$, модальное число хромосом 62. **ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ:** вирусология, клеточная биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п. Юрьеvec, Владимирская область.

PC-88 (RS-88)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка.

Костюченко В.Г., Литененкова И.Ю., Бондаренко А.Ф., Худяков Г.А., 1988

“Ящур”, К новой стратегии борьбы с ящуром, г.Владимир, 1991: 109; Авторское свидетельство СССР № 323703, 1989.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный/суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда для монослойного культивирования ИГЛА, для суспензионного – 0,25% гидролизат белков крови (ГБК-С) на основе раствора Эрла, с 10-кратным содержанием Na_2HPO_4 , 2 г/л глюкозы, 0,3 г/л глутамина, 0,05 г/л дрожжевого экстракта.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,15%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:6–1:8.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 80%, сыворотка бычья 10%, ДМСО 10%; $10\text{--}20 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены. Контаминирована латентными вирусами.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический, изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус ящура, везикулярной болезни свиней.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 59–65.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п.Юрьево, Владимирской области.

РТГ-2 (RTG-2)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: радужная форель (*Oncorhynchus mykiss*), гонады, 1960 год; Wolf K., Quimby M.C. (Established eurythermic line of fish cells in vitro.// Science, 1962, v.135, № 3508, p.1065-1066).

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: Игла МЕМ с солями Эрла.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:1), коэффициент посева 1:3–1:4, культивирование при 15–21°C, частота посева один раз в 2 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 60%, сыворотка эмбриональная телячья – 30%, ДМСО – 10%; $3\text{--}4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–87% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционного некроза поджелудочной железы лососевых (IPNV), вирусной геморрагической септицемии лососевых (VHSV), инфекционного некроза гемопоэтической ткани лососевых (IHNV), вирусной болезни симы (*oncorhynchus masou*, OMVD).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс хромосом 60 ($2n=60$).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: American Type Culture Collection (ATCC, CCL 42), Всероссийский научно-исследовательский институт ветеринарной вирусологии и микробиологии (ГНУ ВНИИВВиМ), Федеральный центр охраны здоровья животных (ФГУ ВНИИЗЖ).

P3×63Ag8

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: миелома, мышь.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: суспензионный.

МОРФОЛОГИЯ: лимфоцитоподобная.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда RPMI 1640.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10–20%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: Нерес, меркаптоэтанол.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: встряхиванием, кратность пересева 1:10.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: сыворотка эмбриональная бычья 90%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 71% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ:

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=40$

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: для получения гибридом (партнер для слияния), канцерогенез

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ATCC CRL5180, ECACC, НИИ вирусологии РАМН, Институт цитологии РАН.

8C12

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: штамм постоянной гибридомной линии клеток, мышь (P3xH63-Ag-8/653) x овца (лимфоциты овцы, инфицированной вирусом лейкоза КРС). Авторы: Безгин В.М., Козлов В.Е., Юдин В.И., Гулюкин М.И., Иванова Л.А., 2005 г.

МОРФОЛОГИЯ:

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: температура 37°C, среда RPMI-1640.

СЫВОРОТКА: эмбрионов КРС 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: культуральная суспензия отливается и добавляется свежая питательная среда; коэффициент пересева 1:5.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды RPMI-1640; 20% сыворотки эмбрионов КРС; 10% ДМСО. Концентрация клеток $1,5-2 \times 10^6$ клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 70–80% (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминантов не обнаружено.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: продуцент моноклональных антител к антигену gp51 вируса лейкоза КРС.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, гибридная технология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

СС-81 (SS-81)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кошка, эмбриональные фибробласты, трансформированные вирусом саркомы мышей Молони.

J. Virol. 1973. 11978, 1974. 14; 177.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10–15%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ: пируват натрия 1 мМ, глюкоза 4 г/л, глютамин 2 мМ.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя химопсин 0,1 мг/мл, версен 0,02%, кратность пересева 1:6–1:10.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда 70%, сыворотка эмбриональная бычья 20%, глицерин 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 89% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: везикулярному стоматиту, синцитиальному вирусу КРС, вирусу лейкоза кошек.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 30, пределы изменчивости хромосом 26–60.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: НИИ вирусологии им. Д.И. Ивановского, РАМН, г. Москва.

С-ПС (S-PS)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка.

Бахарев В.Н., Орлянкин Б.Г., Попова И.И., Дьяконов Л.П., 1985.

Культивирование клеток животных и человека, III Всесоюз. совещание, Пушкино, М., 1990: 64; Авторское свидетельство СССР № 1547310, 1989.

МОРФОЛОГИЯ: в монослое – эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный/перемешиваемая суспензия.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,5% ФГМ-С на растворе Эрла с витаминами по прописи, для суспензионной культуры – ИГЛА.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток в монослое, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:3–1:10.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены. Контаминация вирусами не исследована.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус болезни Ауески, парвовирус свиней.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

СПЭВ (SPEV)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка; Куликова К.С., 1959.

Тезисы докладов 2-ой научной конференции МНИИВП, М., 1960: 57, Сельскохозяйственная биология № 4, 1994.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 199.

СЫВОРОТКА: бычья 7–10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 78% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены. Контаминирована онкорнавирусом типа С.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус ринопневмонии лошадей, рога-, корона-, энтеровирусы свиней, вирус энцефаломиокардита свиней, вирус ящура.

ДОПОЛНИТЕЛЬНЫЕ ДАННЫЕ: чувствительность к патогенным простейшим *Toxoplasma gondii* (токсоплазмоз) и *Besnoitia jellisoni* (бесноитиоз грызунов).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 38, интервал изменчивости хромосом 33–76.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология, генетическая инженерия.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт вирусологии им.Д.И. Ивановского РАМН, г.Москва.

СПЭВ-17-91 (SPEV-17-91)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка, клонированная линия СПЭВ.

Худяков Г.А., Козина А.А., Федорова Е.Е., и др., 1992.

“Ящур”, К новой стратегии борьбы с ящуром, 1991:118-119; Актуальные проблемы вет.вирусологии, Владимир, 1988.

МОРФОЛОГИЯ: в монослое – эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный/суспензионный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА без солей Ca^{2+} .

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ: пируват Na, глютамин.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:3), кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 85%, сыворотка бычья 10%, этиленгликоль 5%; $10-15 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 95–98% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус ящура типов А, О, С, Азия-1

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 40.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ВНИИЗЖ, п.Юрьевец, Владимирской области.

СПЭВ-13-Д5-ТК- (SPEV-13-Д5-ТК-)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка, штамм мутантных клеток СПЭВ, дефектных по тимидинкиназе.

Тугизов Ш.М., Куш А.А., Дьяконов Л.П., и др., 1985.

Сельскохозяйственная биология, 1985,1:20–28; Авторское свидетельство СССР № 1275905, 1986.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ, ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:10.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ), кариологический анализ.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус трансмиссивного гастроэнтерита свиней (коронавирус), ринопневмонии лошадей.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 40.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология, клеточная и генетическая инженерия.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт вирусологии им.Д.И.Ивановского, РАМН, г.Москва.

СПЭВ-Ф (SPEV-F)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свинья, почка, субштамм клональной линии клеток СПЭВ.

Дьяконов Л.П., Гальнбек Т.В., Андрюк А.Г., и др., 1995.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 0,3% ФГМ-С.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: комплекс витаминов.

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:4–1:5.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус трансмиссивного гастроэнтерита свиней, герпесвирус лошадей I типа.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, интервал изменчивости хромосом 34–45.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

(ССО-2) SSO-2

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: постоянная линия пула паренхиматозных органов сибирского осетра (*Acipenser baeri*). Авторы: Щелкунова Т.И., Щелкунов И.С., Купинская О.А., Машенко Н.А.; тез.докладов 1-го конгресса ихтиологов России, 1997 г., с.302–303.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: температура 19–21°C; среда 199.

СЫВОРОТКА: эмбрионов крупного рогатого скота 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:1,5); кратность посева 1:4; посевная концентрация $35\text{--}60 \times 10^3$ клеток/см². Периодичность культивирования – 1 раз в 14–20 сут.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды 199; 20% сыворотки эмбрионов КРС; 10% ДМСО. Концентрация – 10^6 клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 70–80% на нулевом пассаже (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминанты не выявлены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: молекулярно-генетический анализ;

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус сибирского осетра, вирус весенней виремии карпа, вирус геморрагической септицемии, инфекционный некроз гемопоэтической ткани, рабдовирус европейского угря, рабдовирус мальков щуки, рабдовирус европейской озерной кумжи.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс содержит 364 хромосомы ($2n=248+5$).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНУ ВНИИВВиМ г.Покров.

(ССО-3) SSO-3

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: постоянная линия клеток пула паренхиматозных органов сибирского осетра (*Acipenser baeri*). Авторы: Колбасова Ю.П., Щелкунова Т.И., Щелкунов И.С.

Щелкунова Т.И., Купинская О.А., Машенко Н.А., Щелкунов И.С.; тез.докладов 1-го конгресса ихтиологов России, 1997 г.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: температура 19–21°C; среда Игла МЕМ с двойным набором аминокислот и витаминов.

СЫВОРОТКА: эмбрионов коров 5%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:1,5); кратность посева 1:4; посевная концентрация 60×10^3 клеток/см². Периодичность культивирования – 1 раз в 10–14 сут.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды Игла МЕМ; 20% сыворотки эмбрионов КРС; 10% ДМСО. Концентрация – $2-3 \times 10^6$ клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 70–80% (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминанты не выявлены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: молекулярно-генетический анализ.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус сибирского осетра, вирус весенней виремии карпа, вирус геморрагической септицемии, инфекционный некроз гемопоэтической ткани, рабдовирус европейского угря, рабдовирус мальков щуки, рабдовирус европейской озерной кумжи.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс содержит 196 хромосом и составляет 59% ($2n=248+5$).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНУ ВНИИВВиМ г.Покров.

ССФ-1 ВИЭВ (SSF-1 (VIEV))

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сибирский осетр (Siberian sturgeon) плавник; 2008 год; Завьялова Е.А.; Труды ВИЭВ, М., т.75, 2009, с.249-252.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 199 с солями Хенкса.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:3), коэффициент пересева 1:2–1:3, культивирование при 21–22°C, частота пересева один раз в 2 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 50%, сыворотка эмбриональная телячья – 40%, ДМСО – 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75–80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус осетровых (SSHV, Siberian sturgeon herpesvirus).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом 250, интервал изменчивости 190–290.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ССФ-2 ВИЭВ (SSF-2(VIEV))

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сибирский осетр (Siberian sturgeon) плавник; 2008 год; Завьялова Е.А.; Труды ВИЭВ, М., т.75, 2009, с.249–252.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная, обладает секреторной активностью.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 199 с солями Хенкса.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10% .

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:4), коэффициент пересева 1:3–1:4, культивирование при 21–22°C, частота пересева один раз в 2 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 50%, сыворотка эмбриональная телячья – 40%, ДМСО – 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–89% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус осетровых (SSHV, Siberian sturgeon herpesvirus), бирнавирuсы лососевых, рабдовирус карпа.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом 250–252, интервал изменчивости 190–290.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ССФ-3 ВИЭВ (SSF-3(VIEV))

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: сибирский осетр (Siberian sturgeon) плавник, субштамм; 2008 год; Завьялова Е.А.; Труды ВИЭВ, М., т.75, 2009, с.249–252.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:3), коэффициент пересева 1:3–1:4, культивирование при 21–22°C, частота пересева один раз в 2 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 50%, сыворотка эмбриональная телячья – 40%, ДМСО – 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: герпесвирус осетровых (SSHV).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом 250-252, интервал изменчивости 190–290.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

СТГ

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: постоянная линия клеток хвостового плавника карпа. Авторы: Щелкунов И.С., Щелкунова Т.И., Купинская О.А.

Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A., Emelyanova O.V. “Diseases of Fish and Shellfish”, 1995 г.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: температура 25°C; среда 199.

СЫВОРОТКА: эмбрионов крупного рогатого скота 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: трипсин 0,25%, версен 0,02% (5:1); кратность посева 1:3; посевная концентрация $40-50 \times 10^3$ клеток/см². Периодичность культивирования – 1 раз в 20–30 сут.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды 199; 20% сыворотки эмбрионов КРС; 10% ДМСО. Концентрация – 10^6 клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 75–80% на нулевом пассаже (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминантов не выявлено.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: молекулярно-генетический анализ.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус весенней виiremии карпа, вирус геморрагической септицемии, рабдовирус европейского угря, рабдовирус мальков щуки, иридовирус карпа.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс содержит 100 хромосом (2 n=100) и составляет 83%.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНУ ВНИИВВиМ г.Покров.

СТГ/Т

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: постоянная линия трансформированных клеток хво-

стового плавника карпа (*Cyprinus carpio*). Авторы: Щелкунов И.С., Щелкунова Т.И., Жданова Н.А.

Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A., Emelyanova O.V. "Diseases of Fish and Shellfish", 1995 г.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: температура 21,5°C; среда 199.

СЫВОРОТКА: эмбрионов КРС 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: трипсин 0,25%, версен 0,02% (5:1); кратность посева 1:5–1:6. Посевная концентрация 105 кл/см². Периодичность – 1 раз в 10–14 сут.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 70% среды 199; 20% сыворотки эмбрионов КРС; 10% ДМСО. Концентрация – 2–2,5×10⁶ клеток/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВИРОВАНИЯ: 75–80% на нулевом пассаже (окраска трипановым синим на 0 пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: контаминантов не выявлено.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: молекулярно-генетический анализ.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус весенней виремии карпа, вирус геморрагической септицемии, рабдовирус европейского угря, рабдовирус мальков щуки, иридовирус карпа.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: не выявлено.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНУ ВНИИВВиМ г.Покров.

СФ-9 (SF-9)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: насекомое *Spodoptera frugiperda* яичник куколки.

In Vitro, 1977, 13, № 4.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда SF-900 II SFM Grec.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА:

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 60%, сыворотка бычья 30%, ДМСО 10%; 5×10⁶ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ:

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: бакуловирус.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: АТСС.

СЯ (SYA)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: овца, сердце (диплоидный)

Дьяконов Л.П., Караваев Ю.Д., Гомбосургийн Т.Г. и др., 1992.

Авторское свидетельство СССР № 1747077, 1992.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная и фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 73% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус висна-мэди, респираторно-синцитиальный вирус.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: 2 n=54. **ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ:** вирусология, биотехнология, клеточная биология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

Таурус-1

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: теленок почка. Миронова Л.Л. и др.

Авторское свидетельство № 1347448 от 22.05.87.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя 50 мг химопсина в 500 мл 0,04% версена, кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 80%, сыворотка КРС 10%, ДМСО 5%, $1-2 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 70–80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический, изоферментный (ЛДГ и Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: гриппа, парагриппа, аденовирусу, вирусам К.Р.С. (инфекционный ринотрахеит, аденовирус, диарея).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$; анеуплодия 24%, полиплоидия 2%, модальное число хромосом 57.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология, клеточная биология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: НИИ гриппа РАМН, ЕСКК, СХЖ РАСХН. ВИЭВ.

ТЭБ (ТЕВ)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, тестикулы.

Петручук Е.М., Шалунова Н.В., Грабовская И.Л., Ночевный В.Т., 1989.

Авторское свидетельство СССР № 4664933/13 (039260), 1989.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность посева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 80%, сыворотка эмбриональная бычья 10%, ДМСО 10%; $4-5 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ:

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изоферментный анализ (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: парагрипп-3, вирус диареи, инфекционный ринотрахеит и аденовирус крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$, модальное число хромосом 50, интервал изменчивости 49–52. Полиплоиды 2Y, маркерные хромосомы: M1–M5 метацентрики с робертсоновскими транслокациями, M8, M11, M14-субметацентрики.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ТР (TR)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: крупный рогатый скот, трахея.

Folia biol. (CSSR), 1975, 21: 117; Бюлл. ВИЭВ вып. 49, 1983: 3-8.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 7–10%.

ДР. КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2–1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 45%, сыворотка эмбриональная бычья 45%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 76% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: парагрипп-3, инфекционный ринотрахеит, парвовирус крупного рогатого скота.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=60$, модальное число хромосом 61–63.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, клеточная биология, генетическая инженерия.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

Ф-81 (F-81)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кошка, почка эмбриона.

Фенер Ф. и др., М., Мир, 1977.

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА ДМЕМ.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:3.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 60%, сыворотка эмбриональная бычья 30%, ДМСО 10%; 5×10^6 кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 76–80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: вирус лейкоза крупного рогатого скота (BLV).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ФНМ

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: черный толстоголов (Pimephales promelas), хвостовой стебель, 1965 год, M. Gravell & R.G.Malsberg, (Ann. N.Y.Acad. Sci.126: 555, 1965).

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: Игла МЕМ с солями Эрла.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (5:7), коэффициент пересева 1:3–1:4, культивирование при 20–25°C, частота пересева один раз в 2 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 60%, сыворотка эмбриональная телячья – 30%, ДМСО – 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционного некроза поджелудочной железы лососевых (IPNV), вирусной геморрагической септицемии лососевых (VHSV), весенней виремии карпов (SVCV), эпизоотического гемопозитического некроза (EHNV).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальный класс хромосом 51 ($2n=50$).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: American Type Culture Collection (ATCC, CCL 42), European Collection of Cell Cultures (ECACC No: 88102401), Всероссийского научно-исследовательского института ветеринарной вирусологии и микробиологии (ГНУ ВНИИВВиМ), ВНИИПРХ.

ФС (FS)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кошка, селезенка.

Симбирцев Н.П., 1993

Инф. бюлл. Ассоциации клеточных культур г.С.-Петербург, 1997, № 12.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 5–10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:1), кратность пересева 1:5–1:20.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 80%, сыворотка эмбриональная бычья 10%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75–95% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический, изоферментный (ЛДГ, Г6ФДГ).

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: парвовирусы плотоядных.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 62, пределы изменчивости числа хромосом 56–68.

ЭФФЕКТИВНОСТЬ КЛОНИРОВАНИЯ: 50–60%.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

СНН-1

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: кета (*Oncorhynchus keta*), сердце, 1978 год; Winton J.R. (*In Vitro* 20: 671-676, 1984).

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: Игла МЕМ с двойным набором аминокислот и витаминов с солями Эрла.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10% .

ДР.КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:1), коэффициент пересева 1:2-1:3, культивирование при 18-21°C, частота пересева один раз в 1-2 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 60%, сыворотка эмбриональная телячья – 30%, ДМСО – 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 89% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционного некроза поджелудочной железы лососевых (IPNV), вирусной геморрагической септицемии лососевых (VHSV), инфекционного некроза гемопоэтической ткани лососевых (IHNV).

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: American Type Culture Collection (ATCC, CRL 1680), ВНИИПРХ.

ЧСЕ-214 (CHSE-214)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: чавыча (*Oncorhynchus tshawytscha*), эмбрион, 1964 год; Мессаин В.В. с соавторами (Fryer J.L. et al., 1965).

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: Игла МЕМ с двойным набором аминокислот и витаминов с солями Эрла.

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ: L-глутамин (300 мг/л).

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток смесью трипсина 0,25% и версена 0,02% (1:2), коэффициент пересева 1:3, культивирование при 15–20°C, частота пересева один раз в 1–2 недели.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования – 60%, сыворотка эмбриональная телячья – 30%, ДМСО – 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 89% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционного некроза поджелудочной железы лососевых (IPNV), вирусной геморрагической септицемии лососевых (VHSV), инфекционного некроза гемопоэтической ткани лососевых (IHNV), герпесвирусу атлантического лосося (ASHV)..

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА:

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: American Type Culture Collection (ATCC, CRL 1681) ВНИИПРХ

ЩС (SHCHS)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: свиная, щитовидная железа, получена из диплоидного штамма. Дьяконов Л.П., Гальнбек Т.В., Такташев Ш.С., и др., 1985.

Авторское свидетельство СССР № 1347446, 1987; Труды ВИЭВ, М., 1987, т.64:34-35.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная, формирует органотипические структуры.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда 199.

СЫВОРОТКА: бычья 10%.

ДР.КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева – 1:3–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка бычья 40%, ДМСО 10%; $3-4 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 75% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА: клетки продуцируют тиреоидные гормоны – тироксин, трийодтиронин.

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: рота-, корона-, парвовирус свиней, герпесвирус лошадей типа I.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=38$, модальное число хромосом 38, пределы изменчивости по числу хромосом 22–60.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология, генетическая трансформация.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ЭКЛ (EKL)

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: лошадь, кожа.

Сологуб В.К., Бахарев Б.К., Пронина Л.И., 1987.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА МЕМ; Игла, ГЛА (1:1).

СЫВОРОТКА: эмбриональная бычья 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (1:9), кратность пересева 1:2–1:4.

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: среда культивирования 50%, сыворотка эмбриональная бычья 40%, ДМСО 10%; $2-3 \times 10^6$ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: инфекционная анемия и герпесвирус лошадей тип 2.

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: $2n=64$ (66), гетероплоидная, модальное число хромосом 40–50 и 80–90, пределы изменчивости хромосом 36–95.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт цитологии РАН г.С.-Петербург.

ЯДК-04

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: домашняя коза, яичники.

Герасимов В.Н., Герасимова Н.И., Дьяконов Л.П., Груздев К.Н., Захаров В.Н., Манин Б.Л., 2004.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобная.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослойный.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда ИГЛА.

СЫВОРОТКА: крупного рогатого скота 10%.

ДРУГИЕ КОМПОНЕНТЫ:

ПРОЦЕДУРА ПЕРЕСЕВА: снятие клеток, используя трипсин 0,25%, версен 0,02% (3:1) с добавлением 0,5% декстрозы, кратность пересева 1:2; 1:4

КРИОКОНСЕРВАЦИЯ: 10% сыворотки к.р.с., 85% ростовой среды, 5% ЭГ; 2–3×10⁶ кл/мл.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 85–90% (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазмы не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический, изоферментный.

СВОЙСТВА:

ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ К ВИРУСАМ: болезнь Ауески, оспа овец, вирус африканской чумы лошадей, классическая чума свиней, пневмовирусы птиц

КАРИОЛОГИЧЕСКАЯ ХАРАКТЕРИСТИКА: модальное число хромосом 57–58.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

ПЕРЕЧЕНЬ КУЛЬТУР КЛЕТОК ПО ТКАНЯМ ЖИВОТНЫХ

Ткань	Вид животного	Страница
Гонады		
КГ-91 (CG-91)	Коза	21
РТГ-2 (RTG-2)	Радужная форель	45
ЯДК-04	Коза	62
ОМГ (OMG)	Радужная форель	27
Кожа		
ВССК-1 (WSSK-1)	Белый осетр	15
ДМЭКр-85	Кролик	16
КЭК	Кролик (плод)	22
ЭКЛ	Лошадь (плод)	62
КМЭКр-85	Кролик (плод)	23
КЭО	Овца (плод)	22
Легкое		
ЛЭК диплоидная	Крупный рогатый скот (плод)	23
ЛЭК постоянная	Крупный рогатый скот (плод)	24

Ткань	Вид животного	Страница
ЛЭК–ВИЭВ-90	Крупный рогатый скот (плод)	24
Невринома гесерового узла		
НГУК	Крыса	27
Печень		
Пч Кр	Кролик (плод)	41
Почка		
ВНК – 21/13-02	Сирийский хомячок	14
ВНК – 21/2-176	Сирийский хомячок	15
МДВК	Крупный рогатый скот	25
МДСК	Собака	25
ПК-91	Кошка	31
ПоКр	Кролик	42
ПКК-ФГМ-10	Карликовая коза	42
ППЭО	Овца	36
ППС-91	Свинья	40
ППЭС	Свинья	41
ППК-66 б-17	Свинья	37
ПС-ФГМ	Сайга	32
ПС	Сайга	33
ПСГК-60	Сибирский горный козерог	33
ПСГК-С-85	Сибирский горный козерог	34
ПТ-80	Крупный рогатый скот	39
РС-88 (RS-88)	Свинья	44
РК-13/91	Кролик	44
С-ПС	Свинья	48
СПЭВ	Свинья	48
СПЭВ-Ф	Свинья	50
СПЭВ-17-91	Свинья	49
СПЭВ-13-Д5-ТК	Свинья	49
Ф-81 (F-81)	Кошка	58
Таурус -1	Крупный рогатый скот	56
Веро	Зеленая маргышка	13
Веро (немецкий штамм)	Зеленая маргышка	14
ПС/с-4	Сайга	32
ПО ТК	Овца	29
ПО-2	Овца	28

Ткань	Вид животного	Страница
ПК-15	Свинья	38
ПК-15/A11	Свинья	39
ПК-15/B-05	Свинья	38
ПЭКр-85	Кролик	43
РБТ (RBT)	КРС	43
Селезенка		
ФС (FS)	Кошка	59
Сердце		
СНН-1	Кета	60
СЯ	Овца	56
Тестикулы		
ТЭБ	Крупный рогатый скот	57
ПТП	Свинья	35
ПТП ТК ⁻ 410 ⁻	Свинья	35
ПТП ГГФРТ ⁻ 380	Свинья	36
Трахя		
ТР	Крупный рогатый скот	57
Щитовидная железа		
ДЩС	Свинья	17
КЩС	Свинья	21
ЩС	Свинья	61
Яичники		
ICO	Карп	20
Яичник куколки		
SF-9	Насекомое	55
Миелома		
P3×63Ag8	Мышь	46
Гибридные клетки с/х животных и гибридомы		
A-1 F-5-гибридома	Мышь, гибридома	10
A ₄ L (СПЭВ ТК ⁻ × лимфоциты лошади)	Свинья + лошадь	12
A ₄ C (СПЭВ ТК [×] лимфоциты плода свиньи)	Свинья + свинья	11
E ₇ -A10sp	Мышь, гибридома	19
ПО-ТК ⁻ х СО (ПО ТК ⁻ × спленоциты овцы)	Овца + овца	29
ПО-ТК ⁻ х ЛК (ПО ТК [×] лимфоциты кролика)	Овца + кролик	30

Ткань	Вид животного	Страница
ПО-ТК ⁻ х βкр (ПО ТК– х β-клетки кролика)	Овца + бета-клетки поджелудочной железы кролика	30
1-Н8	Мышь гибридома	26
5А10	Мышь гибридома	10
8С12	Мышь + овца гибридома	46
Папиллома		
ЕРС	Рыба	18
Бластоциста		
ESb1	Крупный рогатый скот	19
Эмбриональные фибробласты		
СС-81	Кошка	47
Плавник		
СТФ	Карп	54
СТФ/Т	Карп	54
ССФ-1 ВИЭВ (SSF-1 (VIEV))	Сибирский осетр	52
ССФ-2 ВИЭВ (SSF-2 (VIEV))	Сибирский осетр	53
ССФ-3 ВИЭВ (SSF-3 (VIEV))	Сибирский осетр	53
FHM	Черный толстоголов	59
Подкожно-жировая клетчатка		
АTRC-70	Человек	12
Паренхиматозные органы		
SSO-2	Сибирский осетр	51
SSO-3	Сибирский осетр	51

ПЕРЕЧЕНЬ КУЛЬТУР КЛЕТОК ПО ВИДАМ ЖИВОТНЫХ

Вид животного	Ткань	Страница
Коза		
КГ-91 (CG-91)	Гонады козы	21
ЯДК-04	Яичники домашней козы	62
ПКК-ФГМ-10	Почка карликовой козы	42
Крупный рогатый скот		
ESb-1	Бластоциста КРС	19
ЛЭК диплоидный	Легкое эмбриона коровы	17
ЛЭК постоянный	Легкое эмбриона коровы	23
ЛЭК-ВИЭВ-90	Легкое эмбриона коровы	24
МДБК	Почка теленка	25

Вид животного	Ткань	Страница
ПТ-80	Почка теленка	39
РБТ	Почка КРС	43
ТР	Трахея плода	57
Таурус-1	Почка телёнка	56
ТЭБ	Тестикулы бычка	57
Овца		
КЭО	Кожа эмбриона	22
ППЭО	Почка эмбриона	36
СЯ	Сердце ягненка	56
ПО-2	Почка	28
Сайга		
ПС-ФГМ	Почка	32
ПС	Почка инфицирована хламидиями	33
ПС/с-4	Почка	32
Козерог сибирский горный		
ПСГК-С-85	Почка	34
ПСГК-60	Почка	33
Лошадь		
ЭКЛ	Кожа эмбриона	62
Свинья		
ДЩС	Щитовидная железа	17
КЩС	Щитовидная железа	21
ППС-91	Почка	40
ППК-66 6-17	Почка	37
ПК-15	Почка	38
ППЭС	Почка эмбриона	41
РС-88 (РС-88)	Почка	44
С-ПС	Почка	48
СПЭВ	Почка эмбриона	48
СПЭВ-Ф	Почка	50
СПЭВ-17-91	Почка	49
ЩС	Щитовидная железа	61
ПК-15/А-11	Почка	39
ПК-15/В-05	Почка	38
ПТП	Тестикулы эмбриона	35

Вид животного	Ткань	Страница
Обезьяна		
Vero	Почка	13
Vero (немецкий штамм)	Почка	14
Собака		
МДСК	Почка	25
Кошка		
ПК-91	Почка	31
ФС (FS)	Селезенка	59
Ф-81 (F-81)	Почка	58
СС-81	Эмбриональные фибробласты	47
Кролик		
ДМЭКр-85	Кожно-мышечная ткань	16
ПоКр	Почка	42
ПчКр	Печень	41
РК-13/91	Почка	44
КЭК	Кожа эмбриона	22
ПЭКр-85	Почка эмбриона	43
КМЭКр-85	Кожа эмбриона	23
Крыса		
НГУК	Невринома гассерова узла	27
Сирийский хомячок		
ВНК-21/13-02	Почка	14
ВНК-21/2-176	Почка	15
Насекомое		
СФ-9 (SF-9)	Яичник куколки	55
Мутантные		
ПТП ТК- 410	Тестикулы	35
ПТП ГГФРТ 380	Тестикулы	36
ПО ТК	Почка	29
СПЭВ-13-Д5-ТК	Почка	49
Рыбы		
ВССК-1 (WSSK-1)	Кожа белого осетра	15
ЕРС	Эпителиальная папилома	18
ИЦО (ICO)	Яичники неполовозрелого карпа	20
ОМГ (OMG)	Гонады радужной форели	27
РТГ-2 (RTG-2)	Гонады радужной форели	45

Вид животного	Ткань	Страница
ССО-2 (SS0-2)	Паренхиматозные органы сибирского осетра	51
ССО-3 (SS0-3)	Паренхиматозные органы сибирского осетра	51
ССФ-1 ВИЕВ (SSF-1 VIEV)	Плавник сибирского осетра	52
ССФ-2 ВИЕВ (SSF-2 VIEV)	Плавник сибирского осетра	53
ССФ-3 ВИЕВ (SSF-3 VIEV)	Плавник сибирского осетра	53
FHM	Хвостовой стебель черного толстоголова	59
ЦТФ (CTF)	Хвостовой плавник карпа	54
ЦТФ/Т (CTF/T)	Трансформированные клетки хвостового плавника карпа	54
ЧСЕ-214 (CHSE-214)	Эмбрион чавычи	61
СНН-1	Сердце кеты	60
Миеломы		
P3x63Ag8	Миелома мышцы	46
Гибридные клетки и гибридомы		
A-1 F-5	Миелома мышцы + спленоциты мышцы	10
A4L	Почка свиньи + лимфоциты лошади	12
A4C	Почка свиньи + лимфоциты свиньи	11
E7-A10sp	Миелома мышцы + спленоциты мышцы	19
ПО-ТК×СО	Почка овцы + спленоциты овцы	29
ПО-ТК×ЛК	Почка овцы + лимфоциты кролика	30
ПО-ТК×βк	Почка овцы + β-клетки кролика	30
5A10	Мышь	10
8C12	Мышь + лимфоциты овцы	46
1H8	Мышь	26
Человек		
АТРЦ-70 (ATRC-70)	Подкожно-жировая клетчатка	12

СПИСОК СОКРАЩЕНИЙ

АТСС	Американская Коллекция типовых культур
ВБС	Вирусная болезнь свиней
ВБТ	Вирус болезни Тешена
ВД	Вирусная диарея крупного рогатого скота
ВД-БС	Вирусная диарея болезни слизистых крупного рогатого скота

ВИЭВ	Всероссийский научно-исследовательский институт экспериментальной ветеринарии им. Я.Р. Коваленко, г. Москва
ВНИВИ	Всероссийский научно-исследовательский ветеринарный институт, г.Казань
ВНИИВВиМ	Всероссийский научно-исследовательский институт ветеринарной вирусологии и микробиологии, г. Покров
ВНИИЗЖ	Всероссийский научно-исследовательский институт защиты животных, п. Юрьеvec, Владимирской обл.
ВНИиТИБП	Всероссийский научно-исследовательский и технологический институт биологической промышленности, пос. Биокомбинат, Московской обл.
ВЭС	Вирусный энцефалит свиней
Г6ФДГ	Глюкозо-6-фосфатдегидрогеназа
ГЛА	Гидролизат лактоальбумина
ГСБМ	Гидролизат сывороточных белков молока
ДМЕМ	Среда Игла в модификации Дюльбекко
ДМСО	Диметилсульфоксид
ЕСАСС	Европейская Коллекция клеточных культур
ИРТ	Инфекционный ринотрахеит крупного рогатого скота
КЛО	Катаральная лихорадка овец
КЧС	Классическая чума свиней
ЛДГ	Лактатдегидрогеназа
МЕМ	Минимальная среда Игла
МНИИВП	Московский научно-исследовательский институт вирусных препаратов им. А.О. Анджaparидзе, г. Москва
ПГ-3	Парагрипп-3
ПЭГ	Полиэтиленгликоль
РАМН	Российская академия медицинских наук
РАН	Российская академия наук
ССЯ	Синдром снижения яйценоскости
СХЖ РАСХН	Коллекция клеточных культур сельскохозяйственных и промысловых животных Российской академии сельскохозяйственных наук
ТГС	Трансмиссивный гастроэнтерит свиней
ФГМ-С	Ферментативный гидролизат мышечных белков сухой
ЭГ	Этиленгликоль

RUSSIAN ACADEMY OF SCIENCES (RAN)
RUSSIAN AGRICULTURAL ACADEMY (RAA)
RUSSIAN COLLECTION OF CELL CULTURES (RCCC)

RUSSIAN KOVALENKO INSTITUTE OF EXPERIMENTAL
VETERINARY MEDICINE (VIEV)

RUSSIAN SCIENTIFIC AND TECHNOLOGY INSTITUTE OF
BIOLOGICAL INDUSTRY (RSTIBI)

SPECIALIZED COLLECTION OF DOMESTIC AND WILD
ANIMALS CONTINUOUS SOMATIC CELL
CULTURES

C A T A L O G U E

2-nd edition

COLLECTION CODE FOR INTERNATIONAL CATALOGUE:
“MVIEV, KUZMINKI, 109 472, MOSCOW, RUSSIA”

Department of Cell Biotechnology
and Nutrient Medium VIEV

Tel./Fax.: +7 (495) 970-03-64

e-mail: kakpakoff_bee@mail.ru
tatyana-galnbek@yandex.ru

Москва – 2011

Head of the Collection L.P. Dyakonov

Professor

Dr. biol.sci., Honoured sci.RF

Council of Ministers of USSR Prize Laureate

Active Member Russian Academy of Natural History

Active Member New-York Academy of Sciences

Chief of Cell Biothechnology Department of VIEV

AUTHORS OF CATALOGUE:

Akademician	M.I. Gulukin
Prof., Dr. biol.sci.	L.P. Dyakonov
PhD.T.V.Galnbeq	
Prof., Dr. biol.sci.	G.T. Akinshina
PhD E.A.Zavjalova	D.R.Kiseleva.

INTRODUCTION

The most important roles of cell culture Collections of **Vertebrate** and **Invertebrate** were preservation and enlargement of genofond (biodiversity), cell resource of cell biology research, somatic cell genetics and the cell-virus (and other pathogen) interactions, genetic engineering, vaccine and antigen production.

All Cell Culture Collections activities are under the Budapest Treaty (1981), including the USSR. The Russia as succession of USSR has to accept all the conditions of this agreement.

The main goals of these collections are acquisition, preservation (including cryo-preservation, research), authentication and distribution of strains and cell lines (Fig. 1)



Fig.1. Scheme of Cell Culture Collection activity (ATCC)

All Cell Cultures must have characteristics as follows: cultural and morphological properties, caryological and genetic characteristic, species of origin, contamination analysis. All the above tests are carried out on both master and distribution stocks.

After all characterizations are completed the cells and/or the data included in the Catalogue description are submitted for certification, as also for computer-bank dates. Cell Culture Collections plays a vital role in biosciences, teaching through service, research and education, biotechnology and genetic engineering, production of diagnostic preparations, screening of drug substances.

The Cell Cultures Collection of was created in VIEV and since 1982 has been part of Russian Collection of Cell Cultures along with 9 other specialized collections of research institutes within Russian Academy of Agricultural Sciences, Russian Academy of Sciences and Russian Academy of Medical Sciences. The Collection is considered to be unique, it has international status with legal rights as the Collection depositing strain and animal cell lines for patenting. The code of Collection according to the International Catalogue is "MWIEV, Kuzminki, 109472, Moscow, Russia".

In 1965 the Research group for cells cultivation began to work and in 1970 the Laboratory of cell cultures and nutrient medium has created (Head – L.S.Ratner). In January of 1975 prof. L.P. Dyakonov has accepted an offer of VIEV Director acad.

Kovalenko Ya.R. to head this Laboratory and it was confirmed by VIEV Science Council. At this time Laboratory staff members were PhD: S.D. Orlov, A.A.Pozdnyakov, G.E. Pankova, M.T. Gololobova, Z.P. Mutuzkina.

During first years of the Laboratory activity the methods of primary and transplantable cells cultivation and cryopreservation were elaborated. As a result in 1978 all dates were summarized and published as “Methods recommendations on the animal cell cultures cryoconservation in liquid nitrogen“.

Departmental researchers were among the first to contribute the development of cryogenic storage in liquid nitrogen which is presently recognized as the most reliable means of preserving living cells.

Firstly only primary and subcultures cells were included in the Collection and Cryobank then diploid strains and transplantable lines isolated from nonmalignant organs and tissues of animal embryos and young animals(to 6 months) were added. At this time the Laboratory staff, participating in creation of Cell Culture Collection, was: prof. R.V. Belousova, Ph.D.:V.N.Bacharev, D.B.Lobuntsova, T.V.Galnbek, I.V.Kulikova, T.Gombosurengyin, Musienko M.I. et al.

The Cell Cultures Collection of Agricultural Animals of the Russian Academy of Agricultural Sciences and in the VIEV Cryobank is unique and includes the cell cultures obtained from cells of nonmalignant organs and tissues of 25 species of domestic and wild animals(in total 250 strains – 4000 specimens), including cattle (11 strains), pig (15 strains), sheep (4), goat (1), horse (1), saiga (2), rabbit (7), Siberian mountain goat (2), monkey (2), rat (1), dog (1), cat (4), Syrian hamster (2), mouse (1) and some others. Besides, the Collection contains TK– and GFRT defective mutant cells of 4 animal species, myeloma – 6, hybrid cultures with lymphocytes of agricultural animals – 6, hybridomas – producers of monoclonal antibodies to viruses antigens , mycoplasmas, bacteria, peptide of prion protein – 14. There are up to 90 strains and cell lines including more than 60 unique and more than 250 substrains. About 40 patent were received.

Genetic transformed cell cultures – producers of hepatitis B virus antigens, leucosis animal virus, somatotropin, interferons – are constructed that it is very important for veterinary medicine. It was received hybrid –culture as insulin producer for diabetes treatment. Some cultures were maintained as the producers of physiologic active substances. So, thyroid cell culture of the pig produces thyroxin and 3-iodothyronin; bovine kidney (PT-80) – producer plasminogen tissue type activator.

This Collection is compared with ATCC and ECACC on quantity of cell strains and lines from nonmalignant of domestic animal organs and tissues but excel in swine cell cultures lines.

Cell cultures in the VIEV Collection and Cryobank are free of pathogens, including prions (PrPsc), they have passports as well as morphological, genetic and caryological characteristics and dates on sensitivity to viruses, chlamydia, and some pathogen Protozoa. Cytological, molecular-biologic, virologic and other research are carried out on the basis of the Collection. Cell cultures are widely used in the production of vaccines, diagnostic preparations, screening drug substances, in toxicological research. Cell cultures in the Collection are an important source of materials for genetic engineering and experiments on animal cloning.

The supporting and development of this unique Cell Culture Collection of domestic and wild animals are very important also for practical work on infectious diseases: diagnosis, transmission, pathology, prevention (vaccines) and cure; biopharmaceutics and environmental studies in area biosafety.

All-Russian Specialized Collection of Continuous **Invertebrate** Cell lines (AUSC-CIVCL) was created in I.V. Kurchatov Institute of Atomic Energy and since 1967 has been part of Russian Collection of Cell Cultures along 9 other specialized collections of research institutes within Russian Academy of Sciences. Since 2008 Collection was transmit to Ya.R. Kovalenko Institute of Experimental Veterinary of Russian Academy of Agricultural Sciences (VIEV).

The Cell Cultures of Invertebrates in the VIEV Cryobank is unique and includes the cell cultures obtained from different tissues of 11 species of Insects (in total 37 continuous cell lines – 500 cryotubes), including *Drosophila hydei* (3 lines), *Drosophila melanogaster* (9 lines), *Drosophila virilis* (1 line); Mosquito *Aedes aegypti* (line Mos 20A), *Aedes albopictus* (line Aa); Moth *Spodoptera frugiperda* (lines Sf9 and Sf9K); Tumip moth *Agrothis segetum* (line MB-o3c4); German cockroach *Blattella germanica* (2 lines UM-BGE-1, UM-BGE-2), *Bombyx mori* (lines Bm and BmN).

The cryocollection includes also drone sperm of different species of honeybees *Apis mellifera* (300 cryotubes); sperms of Amur tiger *Panthera tigris altaica*, far east leopard *Panthera pardus orientalis*, Canadian crane *Grus canadensis*; embryo of *Drosophila melanogaster* Oregon RC and aquarium fish *Danio rerio*.

Head of the collection: dr. Vitaly T. Kakpakov, E-mail: kakpakoff_bee@mail.ru

CONTENTS

Cell Culture	Abbreviation	age
Mouse (P3xX63-Ag-8/653), hybridoma cell line	5A10	78
Mouse myeloma x mouse splenocytes, hybridoma	A-1, F-5	78
Pig, kidney SPEV-TK ⁻ x pig splenocytes, hybrid culture	A ₄ xC	79
Pig kidney SPEV-TK ⁻ x equine lymphocytes, hybrid strain	A4xL	79
Asiatic ibex, kidney	AsibK-60 (PSGK-60)	80
Asiatic ibex, kidney	AsibK-85 (PSGK-S-85)	80
(Homo sapiens) human subcutaneous adipose tissue	ATRC-70	81
Hamster, Syrian <i>Mesocricetus auratus</i> , embryo, kidney, subline	BHK-21/13-02	82
Hamster, Syrian, <i>Mesocricetus auratus</i> , kidney, substrain	BHK-21/2-17	82
Cattle, <i>Bos taurus</i> L., embryo, lung	BELu (LEK)	83
Cattle, <i>Bos taurus</i> L., embryo, lung	BELu-90ref (LEK VIEV-90 ref)	83
Cattle, <i>Bos taurus</i> L, kidney	BK-80 (PT-80)	84
Cattle, <i>Bos taurus</i> L., testis	BTes (TEB)	84

Cell Culture	Abbreviation	age
Cattle, <i>Bos Taurus</i> L., trachea	BTr (TR)	85
Mouse (P3xX63-Ag-8/653) x ovine (infected by bovine leucosis virus of ovine lymphocytes), strain hybridoma cell line	8C12	85
Oncorhynchus keta, heart.	CHH-1	86
Oncorhynchus tshawytscha, embryo.	CHSE-214	86
carp <i>Cyprinus carpio</i> L. tail fin.	CTF	87
carp <i>Cyprinus carpio</i> L. tail fin / spontaneously transformed.	CTF/T	88
Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculus</i> , skin-muscle tissue	DRSME-85 (DKMEKr-85)	88
Cattle, <i>Bos taurus</i> L., embryo lung	DLEK	89
Carp. Epitelial papylloma	EPC	89
Mouse myeloma x mouse splenocytes (hybridoma)	E7-A10SP	90
Cattle, <i>Bos taurus</i> L., 8-days blastocyst	ESbl	90
Equine, <i>Eguus caballus</i> L., skin	EKL	91
Pimephales promelas, caudal peduncle.	FHM	91
Cat, <i>Felis catus</i> L., kidney	FK-91	92
Cat, <i>Felis catus</i> L., kidney	F-81	92
Cat, <i>Felis catus</i> L., spleen	FS	93
Goat Dwarf, kidney	GK-EMPH-D (PKK-FGM-10)	93
Goat, <i>Capra hircus</i> , gonad	(GG-91)	94
Goat, domestic, ovary	GOv-04 (YaDK-04)	95
strain hybridoma cell line, mouse (P3xX63-Ag-8/653)	1H8	95
Mouse (P3xX63-Ag-8/653), strain hybridoma cell line	ICO	96
Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculus</i> , skin, diploid	KEK/ RES	96
Cattle, <i>Bos taurus</i> L., kidney	MDBK	97
Dog, <i>Canis familiaris</i> L., kidney	MDCK	97
Mouse, <i>Mus musculus</i> , mieloma	MMie (P3x63Ag8)	98
Rainbow trout (<i>Oncorhynchus mykiss</i>), gonade.	OMG	98
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., thyroid, gland	PTHG (ShChS)	99
Pig, <i>Sus scrofa</i> , thyroid gland	PTHG (KShchs)	99
Pig, <i>Sus scrofa</i> , thyroid gland, diploid	PDTHG (DSHCHS)	100
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., testis cells, thymidinkynase defect	PTS TK ⁻ (410) (PTP TK ⁻ (410)	100
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., testis cells, hypoxsantin guanine phosphoribosyl transferase defect	PTS GGFRT 380 (PTP GGFRT)	101

Cell Culture	Abbreviation	age
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PKC-66b/17 (PPK-66 b/17)	101
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PK-15	102
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PK-15/B5	102
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PK-15/A 11	103
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney; was obtained by cloning from RS-88	PKC-91 (PPS-91)	103
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PKE (PPES)	104
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., testis	PTS (PTP)	104
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PK (S-PS)	105
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PKE (SPEV)	106
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney, cloned line of SPEV	PKE-17-91 (SPEV-17-91)	106
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney, mutant strain	PKE-13-D5 (SPEV-13-D5-TK)	107
Pig <i>Sus scrofa</i> L., kidney	PKE-F (SPEV-F)	107
Bovine kidney cell line	RBT	108
Rabbit(embryo), <i>Oryctolagus cuniculus</i> L., skin-muscle tissue	RESM-85 (KMEK _r -85)	108
Rainbow trout (<i>Oncorhynchus mykiss</i>), gonade	RTG-2	109
Rat, <i>Rattus norvegicus</i> L., Gasser node neurinoma	RtGGN-1(NGUK-1)	109
Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculus</i> L., liver	Rli (PchK)	110
Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculus</i> L., embryo kidney,	RKE-85 (PEK _r -85)	111
Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculus</i> L., kidney	RK-13/91	111
Pig, <i>Sus scrofa</i> L., kidney	RK-88 (RS-88)	112
Rabbit, <i>Oryctolagus cuniculus</i> L., kidney	RK (PoK)	112
Sheep (embryo), <i>Ovis aries</i> L., skin, diploid	ShSk (KEO)	113
Sheep, <i>Ovis aries</i> L., kidney	ShK-2 (PO-2)	113
Sheep, <i>Ovis aries</i> L., kidney cells mutant strain	ShKmut (PO-100-TK ⁻)	114
Sheep kidney x sheep splenocytes. Hybrid culture	ShKxShspl (PO-TKxSO)	114
Sheep kidney x rabbit lymphocytes. Hybrid	ShKxRlym (PO-TK xLK)	115
Sheep kidney x rabbit β -cells. Hybrid	ShKxR β cells (PO-TK x β)	116
Sheep, <i>Ovis aries</i> L., embryo, kidney	ShKE (PPEO)	116
Sheep, <i>Ovis aries</i> L., heart, diploid	ShHt-dip 1 (SYA)	117
Cat , kidney	SS-81	117
Siberian sturgeon, fin.	SSF-1 VIEV	118
Siberian sturgeon, fin.	SSF-2 VIEV	118
Siberian sturgeon, fin, substrain.	SSF-3 VIEV	119
Insect pupa, <i>Spodoptera frugiperda</i> , ovary	SF-9	119

Cell Culture	Abbreviation	age
Saiga(Saiga sibirica), kidney	SgK/s4(PS/s4)	120
Saiga (Saiga sibirica), kidney	SgK-EMPH-D (PS-FGM)	120
Saiga sibirica, kidney, chronically infected with Chlamydia	SgKchl (PS)	121
Pooled liver, kidney and spleen of Siberian sturgeon fingerlings <i>Acipenser baeri</i> , Brandt	SSO-2	121
Pooled liver, kidney and spleen of Siberian sturgeon fingerlings <i>Acipenser baeri</i> , Brandt	SSO-3	122
Cattle, <i>Bos taurus</i> L., kidney	Taurus-1	123
Monkey, African green, <i>Cercopithecus aethiops</i> , kidney	VERO	123
Monkey, African green, <i>Cercopithecus aethiops</i> , kidney	VERO (Germain strain)	123
White sturgeon (<i>Acipenser transmontanus</i>), skin.	WSSK-1	124
List of Abbreviations		125

5A10

Origin: hybridoma cell line, mouse (P3xX63-Ag-8/653).

Submitted by: Besgin V.M., Koslov V.E., Yudin V.I., Gulyukin M.I., Ivanova L.A. in 2005.

Morphology:

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: RPMI-1640 + 10% bovine fetal serum.

Serum: RPMI-1640 + BS 10%.

Other components:

Sub-culture routine: cellular suspension split 1:5 and transfer into flask with fresh culture medium, seeding concentration 10000 cells/cm, 37°C or into abdominal cavity of balb/c line mice.

Cryoconservation: 70% medium RPMI-1640 + 20% bovine fetal serum + 10% DMSO, concentration cells 1,5-2 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70–80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: producer monoclonal antibodies against bovine IgG.

Karyology: modal number of chromosomes is 2n = 51 i.e. 32%; variability in the range between 40-65.

Applications: Hybridoma Technology.

Other collections:

A-1, F-5

Origin: mouse myeloma x mouse splenocytes, hybridoma.

Submitted by: L.P. Dyakonov, I.L. Kulikova, T.A. Feoktistova, J.N.Fedorov, 1988.

Agricultural Biology, 1991, № 6: 38–45, USSR Patent № 1652339, 1991.

Morphology: lymphocyte-like.

Mode of cultivation: stationary-suspension.

Culture medium: DMEM, RPMI-1640.

Serum: FBS 10%.

Subculture procedure: cells detachment using shaking, split ratio 1:2–1:4.

Cryoconservation: DMEM-50%, FBS-40%, DMSO-10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity:

Properties: it is producer of monoclonal antibody to Mycoplasma arginini.

Applications: biotechnology, immunology, mycoplasmaology.

Other collections: Institute of Cytology RAN, St.-Petersburg.

A4xC

Origin: intraspecies hybrid culture, pig kidney x pig splenocytes.

Submitted by: L.P. Dyakonov, L.N. Dudar, E.V. Maidji et al. in 1990. J. "Veterinary", № 4: 29–31, 1990; RF Patent № 94026140/13, 1997.

Morphology: two types of cells – epithelium -like and lymphocyte-like.

Mode of cultivation: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10–20%.

Subculture procedure: harvesting of the cells in suspension is earned out by deposition, detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:4–1:5.

Cryoconservation: Eagle's MEM-50%, FBS-40%, DMSO-10%, 3–4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity:

Properties:

Virus susceptibility: coronavirus of swine, transmissible gastroenteritis of swine, hog cholera virus, virus of encephalomyocarditis, equine herpes virus type 1. Cell culture is able to virus induced interferonogenesis.

Karyology: 2n = 38; variability is in the range between 38-45 chromosomes; modal number of chromosomes is 40.

Applications: cell biotechnology, virology, biotechnology.

Other collections: Russian Institute of Animals Protection, Yurjevets, Vladimir Region.

A4xL

Origin: Hybrid strain, pig kidney SPEV-TK x equine lymphocytes.

Submitted by: L.P.Dyakonov, Kushch A.A., Tugisov S.M. et al., 1986.

Agricultural Biology, № 2: 182-187, 1990. USSR Patent № 1417475, 1988.

Morphology: two types of cells: epithelium-like and lymphocyte-like.

Mode of cultivation: monolayer, roller, suspension.

Culture medium: Eagle's MEM, DMEM.

Serum: FBS 10–20%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using EDTA 0,02%; split ratio 1:6–1:8.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO-10%,
2–3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: equine herpes virus type 1 and type 3; equine reovirus type 3.

Karyology: modal number of chromosomes is 38, variability in the range between 28–48 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

AsibK-60 (PSGK-60)

Origin: Ibex Asiatic, kidney.

Submitted by: N.L.Degterenko, G.T.Mirkorisyan in 1988.

Abstract, Meeting “Virus Diseases of Domestic Animals”, 17-21 April, p.22, 1995, Vladimir.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,25% EMPH-d.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin /0,02% EDTA (1:10), 50mkg/ml oxytetracycline hydrochloridi; split ratio 1:6.

Cryoconservation: culture medium 70%, BS 20%, DMSO 10%,
5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80–90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: viruses of different taxonomic groups.

Karyology: modal number of chromosomes is 60–62.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov; All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir Region.

AsibK-85 (PSGK-S-85)

Origin: Ibex Asiatic, kidney.

Submitted by: V. N. Balysheva, V. N. Zhesterevin in 1988.

Abstract, Meeting “Virus Diseases of Domestic Animals”, 17-21 April, 1995, Vladimir.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: suspension.

Culture medium: 0,25% EMPH-d.

Serum: BS 10%.

Other components: 0,06% glutamine, 4,5 g/l glucose, group vitamins B.

Subculture procedure: supporting method of taking away and adding in the stir suspension; split ratio 1:4-1:6.

Cryoconservation: culture medium 4%, BS 45%, DMSO 10%,
5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye)

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative, contaminated with oncornavirus type C.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: TDV; hog cholera virus; ovine contagious fever virus; virus of hemorrhagic disease of deer.

Karyology: 2n = 60, modal number of chromosomes is 60-61.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov; All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir region.

ATRC-70

Origin: human subcutaneous adipose tissue (Homo sapien).

Submitted by: Savchenkova I.P. and Korjikova S.V.

Savchenkova I.P. Patent № 2354693, 2009.

Morphology:

Mode of cultivation: fibroblast-like, monolayer.

Culture medium: DMEM-LG + 2 mM + Glutamine + 10% Fetal Bovine Serum (FBS).

Other components:

Sub-culture routine: Split confluent cultures 1:10, i.e. seeding at 2 x 10³ cells/cm² using 0,25 trypsin and 0,2% EDTA (1:3).

Cryoconservation: 60% DMEM + 30% FBS + 10% DMSO, concentration cells 3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Controm specifid identity: immunoassay.

Efficiene cloning: 90%.

Virus susceptibility:

Karyology: modal number of chromosomes is 2n = 46.

Applications:

Biology of development, Cellular and Tissue Engineering, Virology

Other collections:**BHK-21/13-02**

Origin: Syrian Hamster, Mesocricetus auratus, kidney of embryo, transplantable monolayer, suspension subline. Biocombinat of Shelkovo, 2004.

Morphology: fibroblast-like and round cells in suspension culture.

Mode of cultivation: monolayer/suspension.

Culture medium: 0,5% EMPH-d, LAH.

Serum: BS 5-7%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin, 0,02% EDTA (1:9).

Cryoconservation: culture medium 73%, BS – 20%, DMSO – 7%, 3-5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 85-97% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity:**Properties:**

Virus susceptibility: foot and mouth disease virus, rabies virus.

Karyology: modal number of chromosomes is 42, variability in the range between 31-80 chromosomes for suspension cultures, and modal number of chromosomes is 44 – in monolayer culture, variability in the range between 31-98 chromosomes

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

BHK-21/2-17b

Origin: Syrian Hamster, Mesocricetus auratus, kidney, substrain.

Submitted by: V.V.Sokolova, L.A. Aleeva, A.F. Bondarenko, G.A. Hudyakov in 1988.

USSR Patent № 240289, 1986.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer, suspension.

Culture medium: 0,25% EMPH-d.

Serum: BS 5%.

Other components: arginine, glutamine, methionine, cystine, serine.

Subculture procedure: cells detachment using 0,25 % trypsin; 0,02% EDTA (1:1); split ratio 1:3-1:6.

Cryoconservation: culture medium – 45%, BS – 45%, DMSO (or glycerol) – 10%, 5-8 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: isoenzymological analysis (LDG, G6PD).

Properties:**Virus susceptibility:** foot and mouth disease virus.**Karyology:** $2n = 44$, modal number of chromosomes is 42.**Applications:** virology.**Other collections:** All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurevetz, Vladimir region.**BELu (LEK)**

Origin: Cattle, *Bos taurus* L., embryonal lung.**Submitted by:** L.P. Dyakonov, D.V. Lobuntsova, B.P. Aspanidze et al. in 1985. *J. "Veterinary"*, № 10:35:37, 1985.**Morphology:** epithelium-like.**Mode of cultivation:** monolayer.**Culture medium:** BME; MWPH; 0,3% EMPH-d.**Serum:** BS 10%.**Other components:****Subculture procedures:** cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:3-1:4.**Cryoconservation:** culture medium – 45%, BS – 45%, DMSO – 10%, $3-4 \times 10^6$ cells/ml.**Viability after cryoconservation:** 80% (0 passage, trypan blue dye).**Sterility:** tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.**Species specificity:** karyological analysis.**Properties:****Virus susceptibility:** equine herpes virus type 1; calf rotavirus, parainfluenza-3 (PI-3); infectious bovine rhinotracheitis virus (IBR).**Additive datas:** susceptibility to pathogenic Protozoa: *Toxoplasma gondii*, *Besnoitia jellisoni*.**Karyology:** $2n = 60$; modal number of chromosomes is 55-56.**Applications:** virology, biotechnology .**Other collections:****BLu-90ref (LEK VIEV-90 ref)**

Origin: Cattle. *Bos taurus* L., embryonal lung.**Submitted by:** M.M. Gulyukin, N.V. Zamaraeva, D.V. Lobuntsova et al. in 1991. RF Patent № 17781885, 1.08.92 Zamaraeva H.B., PhD thesis, Moscow, 1993.**Morphology:** fibroblast-like.**Mode of cultivation:** monolayer .**Culture medium:** DMEM/LAH (1:1).**Serum:** BS 10%.**Other components:****Subculture procedure:** cells detachment using trypsin 0,25%; EDTA 0,02% (1:9); split ratio 1:5.**Cryoconservation:** culture medium – 50%, BS – 40%, DMSO -10%, $2-3 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis .

Properties: cell culture is producer of BLV.

Virus susceptibility:

Karyology: $2n = 60$.

Applications: biotechnology.

Other collections:

BK-80 (PT-80)

Origin: Cattle. *Bos taurus* L, kidney.

Submitted by: L.P.Dyakonov, D.V.Lobuntsova, R.V.Belousova et al. in 1984

USSR Patent № 1212043, 15.10.85 Abstracts, the 2-nd Conference “Scientific Bases of Veterinary-Biological Drug Production”, Moscow, 1981.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME, 0,5% MWPH-d.

Serum: BS 3-5%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium – 45%, FBS – 45%, DMSO – 10%, $4-4,5 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 76-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for yeast, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties: cell culture is producer of plasminogen activator of tissue type.

Virus susceptibility: infectious bovine rhinotracheitis virus (IBR); parainfluenza-3; bovine diarrhea virus; bovine parvovirus.

Karyology: $2n = 60$; modal number of chromosomes is 58-60.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

BTes (TEB)

Origin: Cattle, *Bos taurus* L., testis.

Submitted by: E.M.Petruchuk, N.V.Shalunova, J.L.

Grabovskaya, V. T. Nachevnyj in 1989.

USSR Patent № 4664933/13, 1989.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: DMEM, 199.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium – 80%, FBS – 10%, DMSO – 10%,
4-5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: contaminated with mycoplasma.

Species specificity: isoenzymological analysis (LDG, G6PD).

Properties:

Virus susceptibility: parainfluenza-3 (PI-3); bovine diarrhea virus (BDV); virus of infectious rhinotracheitis; adenovirus of cattle.

Karyology: 2n = 60; modal number of chromosomes is 50; interval of variability: 49–52; polyploidy 2Y, marker chromosomes: M1-M5 are metacentrics with Robertson's translocations; M8, M11, M14 – submetacentrics ; interval of variability: 49–52.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

BTr (TR)

Origin: Cattle, *Bos taurus* L., trachea.

Submitted by: Folia Biol.(CSSR), 21:117, 1975.

Bulletin of VIEV, issue 49:3-8, 1983.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME.

Serum: FBS 7-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium – 45%, FBS – 45%, DMSO – 10%,
3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 76% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: virus of parainfluenza-3 (PI-3), infectious bovine rhinotracheitis (IBR), parvovirus of cattle.

Karyology: 2n = 60; modal number of chromosomes is 61-63.

Applications: virology, cell biology, genetic engineering .

Other collections:

8C12

Origin: strain hybridoma cell line, mouse (P3xX63-Ag-8/653) x ovine (infected by bovine leucosis virus of ovine lymphocytes).

Submitted by: Besgin V.M., Koslov V.E., Yudin V.I., Gulyukin M.I., Ivanova L.A. in 2005.

Morphology:

Mode of cultivation:

Culture medium: RPMI-1640 + 10% bovine fetal serum.

Other components:

Sub-culture routine: cellular suspension split 1:5 and transfer into flask with fresh culture medium, concentration cells $1,5-2 \times 10^6$ cells/ml.

Cryoconservation: 70% medium RPMI-1640 + 20% bovine fetal serum + 10% DMSO, concentration cells $1,5-2 \times 10^6$ cells/ml.

Expected Viability: 70-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Sensibility to viruses: producer monoclonal antibodies against gp51 antigen of bovine leucosis virus.

Applications: Virology and Hybridoma Technology.

Other collections:

CHH-1

Origin: *Oncorhynchus keta*, heart.

Submitted by: Winton J.R. 1978 (In Vitro 20: 671-676, 1984).

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM with a double set of amino acids and vitamins with salts of Erla.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:1), split ratio 1:2-1:3, cultivation at 18-21°C, rate of reinoculation once in one– two weeks.

Cryoconservation: culture medium – 60%, FBS – 30%, DMSO – 10%; $3-4 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 89% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Infectious pancreatic necrosis virus (IPNV), viral haemorrhagic septicaemia virus (VHSV), infectious haematopoietic necrosis virus (IHNV).

Kariology:

Application: virology.

Other collections: American Type Culture Collection (ATCC, CRL 1680), All-Russian Research Institute of Fish Pond Farm.

CHSE-214

Origin: *Oncorhynchus tshawytscha*, embryo.

Submitted by: McCain B.B., Fryer J.L. et al., 1965.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM with a double set of amino acids and vitamins with salts of Erla.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:2), split ratio 1:3, cultivation at 15–20°C, rate of reinoculation once in one– two weeks.

Cryoconservation: culture medium – 60%, FBS – 30%, DMSO – 10%; 3–4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 89% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Infectious pancreatic necrosis virus (IPNV), viral haemorrhagic septicaemia virus (VHSV), infectious haematopoietic necrosis virus (IHNV), atlantic salmon herpesvirus (ASHV).

Kariology:

Application: virology.

Other collections: American Type Culture Collection (ATCC, CRL 1681), All-Russian Research Institute of Fish Pond Farm.

CTF

Origin: carp *Cyprinus carpio* L. tail fin.

Submitted by: Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A. in 2007.

Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A., Emelyanova O.V. Seventh Intern. Conf. of EAFP «Diseases of Fish and Shellfish», Palma de Mallorca, 10–15 September 1995, Book of Abstracts, P.49.

Morphology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture conditions: temperature 25°C; culture medium 199.

Serum: FBS 10%.

Subculture procedure: trypsin 0,25%; versen 0,02% (5:1); subculture ratio 1 : 3 – 1 : 4; seeding density 40–50 x 10³ cells/cm²; subculture frequency – once every 2–4 weeks.

Cryoconservation : culture medium 199 – 70%; FBS – 20%; DMSO – 10%; 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: no bacterial, fungal, mycoplasmal or viral contamination revealed.

Species specificity: molecular genetic analysis.

Virus susceptibility: spring viraemia of carp virus, viral haemorrhagic septicaemia virus, *Rhabdovirus anguilla*, pike fry rhabdovirus, *Cyprinus carpio* iridovirus.

Karyology: chromosome modal number is 100 (2n = 100), its value is 83%.

Application: virology, biotechnology.

Other collections: All-Russia Research Institute for Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, Vladimir Region.

Origin: carp *Cyprinus carpio* L. tail fin / spontaneously transformed.

Submitted by: Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Zhdanova N.A. in 2007.

Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A., Emelyanova O.V. Sev-enth Intern.Conf. of EAAP «Diseases of Fish and Shellfish», Palma de Mallorca, 10-15 September 1995, Book of Abstracts, p.49.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture conditions: temperature 21,5°C; culture medium 199.

Serum: FBS 10%.

Subculture procedure: trypsin 0,25% : versen 0,02% (5 : 1); subculture ratio 1 : 5 – 1 : 6; seeding density 10⁵ cells/cm²; subculture frequency – once every 10 – 14 days.

Cryoconservation : culture medium 199 – 70%; FBS – 20%; DMSO – 10%; 2 – 2,5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: no bacterial, fungal, mycoplasmal or viral contamination revealed.

Species specificity: molecular genetic analysis.

Virus susceptibility: spring viraemia of carp virus, viral haemorrhagic septicaemia virus, *Rhabdovirus anguilla*, pike fry rhabdovirus, *Cyprinus carpio* iridovirus.

Karyology: unknown.

Application: virology, biotechnology.

Other collections: All Russia Research Institute for Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, Vladimir Region.

DRSME-85 (DKMEKr-85)

Origin: Rabbit *Oryctolagus cuniculus*, skin-muscle tissue

Submitted by: N.I. Gvozdenko, G.R. Michajlov, A.J. Samujlenko, L.P. Dyakonov in 1988. In “Cell Cultures”, Bulletin of the Russian Cell Cultures Association, St.-Petersburg, 1997, 12.

Morphology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,5% LAH/ Eagle’s MEM (1:1).

Serum: BS 5–12%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:5); split ratio 1:2.

Cryoconservation: culture medium – 70%, BS-20%, DMSO-10%, 2–3 x 10⁶ cells/ml

Viability after cryoconservation: 50-60% (0 passage, trypan blue dye)

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: isoenzymological analysis (LDG, G6PD).

Properties:

Virus susceptibility: equine herpes virus type 1, equine arteriitis virus; reovirus

type 3; infectious bovine rhinotracheitis (IBR), parainfluenza-3 (PI-3), bovine diarrhoea virus (BDV).

Karyology: $2n = 44$; modal number of chromosomes is 43-44. Marker chromosomes: big submetacentric with deletion of one arm

Applications: virology

Other collections: Research Technology Institute Biological Industry, Schelkovo district, Moscow.

DLEK

Origin: Cattle. *Bos taurus* L., embryo lung.

Submitted by: L.P. Dyakonov, D.V. Lobuntsova, B.P. Aspanidze et al. in 1985
USSR Patent № 1306121, 1986.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME, Eagle's MEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin, 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium 45%, FBS – 40%, DMSO – 10%,
3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: equine herpes type-1, calf rotavirus, parainfluenza-3, infectious bovine rhinotracheitis virus.

Karyology: $2n = 60$.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

EPC

Origin: Carp. Epithelial papilloma.

Submitted by: N.Fijan, D.Sulimanovic, M. Bearzotti, D. Muzinic et al.
Ann. Virol.1983. vol.134 E – № 2, 151-284.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%,
3-4x10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 89% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: carp viremia in spring, salmonis viruses, eel viruses.

Karyology: $2n=96$ (21% of total quantity), modal number of chromosomes is 30, variability in the range between 56-107 chromosomes.

Applications: virology.

Other collections:

E7-A10SP

Origin: mouse myeloma x mouse splenocytes (hybridoma).

Submitted by: S.S. Tsymbalova, N.I. Mitin, E.G. Reutova et al. in 1986.

In "Cell Cultures", Bulletin of the Russian Cell Cultures Association, St.-Petersburg, 1997, 12.

Morphology: lymphoblast-like.

Mode of cultivation: monolayer/suspension.

Culture medium: Eagle's DMEM.

Serum: FBS 15%.

Other components: 0,2 mM glutamine, 1mM piruvate Na, 50 mkg/ml gentamicine, 4% glucose.

Subculture procedure: cells detachment by shaking; split ratio 1:2-1:3..

Cryoconservation: DMEM-5%, FBS-40%, DMSO-10%, $2-3 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties: producer monoclonal antibody.

Virus susceptibility:

Biochemical markers: cells secrete monoclonal antibodies to Listeria monocytogenis antigen.

Karyology: $2n=40$; modal number of chromosomes is 98.

Applications: biotechnology.

Other collections:

ESbl

Origin: Cattle, *Bos taurus* L., 8-days blastocyst.

Submitted by: Smirnov O.K., N.S. Strelchenko in 1989,

In "Cell Cultures", Bulletin of the Russian Cell Cultures Association, St.-Petersburg, 1997, 12.

Morphology: cell clusters group.

Mode of cultivation: on the feeder layer of mitotic inactivated mice fibroblasts.

Culture medium: Alpha DMEM.

Serum: FBS 10%.

Other components: nucleoside; 10% NBSC; 0,1 mM 2-mercaptoethanol; 3,5 g/l glucose; 2 mM glutamine.

Subculture procedure: mechanic cells detachment with further colonies trypsinization.

Cryoconservation: DMEM – 70%, FBS – 20%, DMSO 5% , glycerol 5%, 2-3 x 10⁶ cells/ml .

Viability after cryoconservation: 30-40% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility:

Karyology: 2n = 58, modal number of chromosomes is 58, XY.

Applications: cell biology.

Other collections:

EKL

Origin: Equine. *Eguus caballus* L. skin.

Submitted by: V.K. Sologub, V.N. Baharev, L.I. Pronina in 1987.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM, EMPH-d.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:4.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%, 2-3 x 10 cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative; contaminated with oncornavirus type C.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: equine infectious anaemia virus, equine herpes virus type 2

Karyology: 2n = 64 (66); heteroploid; modal number of chromosomes are 40-50 and 80-90; variability in the range between 36-95 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

FHM

Origin: *Pimephales promelas*, caudal peduncle.

Submitted by: M. Gravell & R.G.Malsberg, (Ann. N.Y.Acad. Sci.126: 555, 1965).

Morfology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (5:7), split ratio 1:3-1:4, cultivation at 20-25°C, rate of reinoculation once in two weeks.

Cryoconservation: culture medium – 60%, FBS – 30%, DMSO – 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Infectious pancreatic necrosis virus (IPNV), viral haemorrhagic septicaemia virus (VHSV), spring viraemia of carp virus (SVCV), epizootic haemopoetic necrosis virus (EHNV).

Kariology: 2n = 50, modal number of chromosomes is 51.

Application: virology.

Other collections: American Type Culture Collection (ATCC, CCL 42), European Collection of Cell Cultures (ECACC No: 88102401), Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, All-Russian Research Institute of Fish Pond Farm.

FK-91

Origin: Cat. Felis catus L., kidney.

Submitted by: A.G.Durymanov in 1994.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 4,5%, polyethylenglycol treated and 0,5% FBS.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,02% trypsin; 0,25% EDTA (1:9); split ratio 1:4-1:8.

Cryoconservation: culture medium 60%, FBS 30%, glycerol or DMSO 7,5%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: mink enteritis parvovirus.

Karyology: 2n = 38; modal number of chromosomes is 64, variability in the range between 56-67 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: NPO «Vector», Novosibirsk.

F-81

Origin: Feline. Felis catus L., kidney.

Submitted by: Fener F. et al., Moscow, Mir, 1977.

Morphology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: DMEM.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium – 60%, FBS – 30%, DMSO-10%,
5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 76% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: BLV.

Karyology: 2n = 38.

Applications: virology, cell biology.

Other collections:

FS

Origin: Feline, *Felis catus* L., spleen.

Submitted by: N.P.Simbirtsev, 1993, Bulletin of the Russian Cell Cultures Association, St.-Petersburg, 1997, 12 .

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME.

Serum: FBS 5-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,25% ; EDTA 0,02% (1:1); split ratio 1:5-1:20.

Cryoconservation: culture medium-80%, FBS-10%, DMSO-10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75-95% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis and isoenzymological analysis (LDG, G6PD).

Properties:

Virus susceptibility: parvoviruses of carnivorous.

Karyology: 2n = 38; modal number of chromosomes is 62; variability in the range between 56-68 chromosomes; cloning efficiency is 50-60%.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

GK-EMPH-D (PKK-FGM-10)

Origin: Dwarf goat, kidney.

Submitted by: I.G. Kekuh, F.P. Kurchenko in 1988.

Kalugina I.A., PhD thesis, Moscow, 1992.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME with addition of 0,06% EMPH-d.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:4.

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS – 40%, DMSO – 10%,
3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 79% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Chlamydia.

Karyology:

Applications: virology, cell biotechnology.

Other collections: Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, Vladimir region.

GG-91

Origin: Goat, *Capra hircus*, gonad.

Submitted by: E.E.Fedorova, G.A.Hudiyakov, V.N.Gerasimov, N.I.Gerasimova in 1992. Abstracts, Meeting “Virus Diseases of Domestic Animals”, p. 108, Vladimir, 1995; RF Patent № 2061753, 1996

Morphology: fibroblast-like, polygonal-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: DMEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,15% trypsin; 0,02% EDTA (1:3) with addition of 0,5% glucose; split ratio 1:2-1:4

Cryoconservation: BME – 85%, BS – 10%, ethylenglycol – 5%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 85-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis and isoenzymological analysis (LDG, G6PD).

Properties:

Virus susceptibility: virus of foot and mouth disease types A, O, C, Asia-I; African equine cholera virus.

Karyology: 2n = 60; modal number of chromosomes is 59.

Applications: virology, biology, biotechnology.

Other collections: All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir Region.

Gov-04 (YaDK-04)

Origin: Goat domesticus, ovarium.

Submitted by: V.N. Gerasimov, N.I. Gerasimova, L.P. Dyakonov, K.N. Gruzdev, V.N. Zaharov, B.L. Manin in 2004.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (3:1) + 0,5% glucose; split ratio 1:2-1:4.

Cryoconservation: culture medium-85%, BS-10%, DMSO-10%, 5% ethylenglycole, 2-3 x 10 cells/ml.

Viability after cryoconservation: 85-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological and isoenzymological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Aujeszky disease, equine African cholera virus, hog cholera virus, poultry pneumoviruses.

Karyology: modal number of chromosomes is 57-58.

1H8

Origin: strain hybridoma cell line, mouse (P3xX63-Ag-8/653).

Submitted by: Besgin V.M., Koslov V.E., Yudin V.I., Gulyukin M.I., Ivanova L.A. in 2005.

Morphology:

Mode of cultivation:

Culture medium: RPMI-1640 + 10% bovine fetal serum.

Other components:

Sub-culture routine: cellular suspension split 1:5 and transfer into flask with fresh culture medium, seeding concentration 10000 cells/cm, 37°C or into abdominal cavity of balb/c line mice.

Cryoconservation: 70% medium RPMI-1640 + 20% bovine fetal serum + 10% DMSO, concentration cells 1,5-2 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: producer monoclonal antibodies against ovine IgG.

Karyology: modal number of chromosomes is 2n = 51 i.e. 32%; variability in the range between 40-65.

Applications: Virology and Hybridoma Technology.

Other collections:

Origin: immature carp *Cyprinus carpio* ovary.

Submitted by: Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I. in 2007

Shchelkunov I.S., Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A., Emelyanova O.V. Sev-enth Intern.Conf. of EAAP «Diseases of Fish and Shellfish», Palma de Mallorca, 10-15 September 1995, Book of Abstracts, p.49.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture conditions: temperature 25°C; Eagle's MEM medium with double strength of aminoacids and vitamins.

Serum: FBS 10%.

Subculture procedure: trypsin 0,25%; versen 0,02% (5 : 7); subculture ratio 1 : 4; seeding density 2 x 10⁵ cells/cm²; subculture frequency – once every 10 – 14 days.

Cryoconservation : Eagle's MEM medium with double strength of aminoacids and vitamins – 70%; FBS – 20%; DMSO – 10%; 2 – 2,5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: no bacterial, fungal, mycoplasmal or viral contamination revealed.

Species specificity: molecular genetic analysis.

Virus susceptibility: spring viraemia of carp virus, viral haemorrhagic septicaemia virus, infectious haematopoietic necrosis virus, *Rhabdovirus anguilla*, pike fry rhabdovirus, *Cyprinus carpio* iridovirus.

Karyology: chromosome modal number is 90 (2 n = 100), its value is 36%.

Application: virology, biotechnology.

Other collections: All-Russia Research Institute for Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, Vladimir Region.

KEK (RES)

Origin: Rabbit. *Oryctolagus cuniculus*, skin, diploid.

Submitted by: L.P.Dyakonov, K.K.Rysmendeeva in 1991.

Cytology, V.34, № 9:102, 1992, Rysmendeeva K.K., PhD thesis, Moscow, 1992.

Morphology: epithelium-like and fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: Eagle's MEM-50%, BS-40%, DMSO-10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: virus of ovine contagious ecthyma.

Karyology: $2n = 44$.

Applications: cell biology, virology, biotechnology.

Other collections:

MDBK

Origin: Cattle, *Bos taurus* L., kidney.

Submitted by: S.H. Madin, N.B. Darby in 1957.

Proc.Soc.Exp.Biol.Med., 98:574, 1958.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:4-1:5.

Cryoconservation: culture medium – 45%, FBS – 45%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: virus of infections rhinotracheitis (IBR); parainfluenza-3, bovine diarrhe virus.

Karyology: $2n = 60$; modal number of chromosomes is 42, variability in the range between 40-75 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: ATCC; Ivanovsky Institute of Virology RAMN, Moscow.

MDCK

Origin: Dog, *Canis familiaris* L., kidney.

Submitted by: S.H.Madin, N.B.Darby in 1958.

ATCC Catalogue of Cell Lines and Hybridomas, 7th edition, p.21, 1992.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: RPMI-1640, DMEM.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:3-1:4.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity:

Properties:

Virus susceptibility: influenza virus types A, B, C; canin distemper virus

Karyology: $2n = 78$.

Applications: virology, cell biology.

Other collections:

MMie (P3x63Ag8)

Origin: Mouse, myeloma

Submitted by: V.N. Gerasimov, N.I. Gerasimova, L.P. Dyakonov, K.N. Gruzdev, V.N. Zaharov, B.L. Manin in 2004.

Morphology: lymphoblast-like.

Mode of cultivation: suspension.

Culture medium: RPMI 1640.

Serum: FBS 10-20%.

Other components: Hepes, mercaptoethanol – 0,2%.

Subculture procedure: shaking, split ratio 1:2-1:4.

Cryoconservation: FBS-90%, DMSO-10%, 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 71% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity:

Properties:

Virus susceptibility:

Karyology: $2n = 40$.

Applications: biotechnology, cancerogenesis.

Other collections: ATCC CRL5180, ECACC, Ivanovsky Institute of Virology RAMN, Institute of Cytology RAN.

OMG

Origin: Rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*), gonade.

Submitted by: Zavialova E.A., 2009.

Morfology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:4), split ratio 1:3, cultivation at 15-22°C, rate of reinoculation once in two– three weeks.

Cryoconservation: culture medium – 60%, FBS – 30%, DMSO – 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-87% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Infectious pancreatic necrosis virus (IPNV), viral haemorrhagic septicaemia virus (VHSV), infectious haematopoietic necrosis virus (IHNV).

Karyology: $2n = 60$, modal number of chromosomes is 60.

Application: virology.

Other collections:

PThG (ShChS)

Origin: Pig. *Sus scrofa* L., thyroid gland, was obtained from diploid strain.

Submitted by: L.P.Dyakonov, T.V.Galnbek, Sh.S.Taktashev et al. in 1987. USSR Patent № 1347446, 1987; Annals of VIEV, 64:34-35, 1987.

Morphology: epithelium-like, forming organotypical structures.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 199.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,25% ; EDTA 0,02% (1:9); split ratio 1:3-1:4.

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS – 40%, DMSO-10%, $3-4 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties: cells produce thyroxin and 3-jodothyronine.

Virus susceptibility: rota-, corona-, parvoviruses of swine, equine herpes virus type 1.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 38; variability in the range between 22-60 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology, genetic engineering.

Other collections:

PThG (KShchs)

Origin: Pig. *Sus scrofa*, thyroid.gland.

Submitted by: G.H. Subaev in 1984. USSR Patent № 1394717, 1985.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,5% HH.

Serum: BS 10%.

Others components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:3-1:5.

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS – 40%, DMSO – 10%, $2-3 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties: thyroid hormones producer: thyroxin, 3-jodthyronin.

Virus susceptibility: swine entero-, corona-, rotaviruses.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 34.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

PDThG (DSHCHS)

Origin: Pig.Sus scrofa., thyroid gland, diploid.

Submitted by: L.P. Dyakonov, T.V. Galnbek.Sh.S. Taktashev et al. in 1984. Annals of VIEV, Moscow, V.64:34-35, 1987.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 199.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium of cultivation 50%, FBS-40%, DMSO-10%, $2-3 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties: culture produces thyroid hormones (thyroxin and 3-jodthyronine).

Virus susceptibility: corona-, parvovirus of swine.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 38; variability in the range between 36-57 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

PTS TK-(410)(PTP TK-410)

Origin: Pig testis, thymidinkynase defect.

Submitted by: E.V. Stavnichiy, 2001.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:6); split ratio 1:.

Cryoconservation: culture medium 90%, DMSO – 10%; $3-4 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 93% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:**Virus susceptibility:**

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 39, variability in the range between 34-44 chromosomes.

Applications: virology.

Other collections:

PTS GGFRT 380 (PTP GGFRT 380)

Origin: Pig testis, hypoxanthine guanine phosphoribosyl transferase defect.

Submitted by: E.V. Stavnichiy, E.S. Yurkov, 2001.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 7-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,02% trypsin; 0,25% EDTA (1:6); split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium 90%, DMSO 10%,
3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 96% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:**Virus susceptibility**

Karyology: $2n = 38$, modal number of chromosomes is 39, variability in the range between 34-45 chromosomes.

Applications: biotechnology.

Other collections:

PKC-66b/17 (PPK-66 b/17)

Origin: Pig. *Sus scrofa* L., kidney.

Submitted by: I.J.Litenenkova, V.G.Kostyuchenko, A.F. Bondarenko et al. in 1987.

In "Foot and Mouth Disease", pp. 118-119, 1991, Vladimir.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer/suspension.

Culture medium: 0,25% HH on Earle's solution.

Serum: BS 10%.

Other components: 2 g/l glucose, 0,3% g/l glutamine, 0,05% yeast hydrolyzate

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:6-1:8.

Cryoconservation: culture medium – 90%, DMSO-10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative; contaminated with mycoplasma.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: virus of tick-borne encephalitis of swine; vesicular exanthema of swine.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 57.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir Region.

PK-15

Origin: Pig, kidney.

Actual problems. Abstracts of reports, 2 part, 1988, Vladimir town.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME, EMPH-d, DMEM.

Serum: BS 5-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:3); split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium 70%, FBS-20%, DMSO-10%, 1×10^6 cells/ml.

Viability after cryoconservation: 90% (0 passage, trypan blue dye)

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative; contaminated with mycoplasma.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: porcine transmissible gastroenteritis, hog cholera virus, foot and mouth disease virus, virus of swine vesicular disease.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 38, variability in the range between 28-48 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: All Russia Research Institute of Animal Protection, Yurevetz, Vladimir Region.

PK-15/B5

Origin: pig, kidney.

Submitted by: O.L. Kolbasova, S.B. Yurkov, N.A. Chermashentseva, 2000.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 5%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin ; 0,02% EDTA (1:3); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium – 85%, FBS-5%, DMSO 10% glycerol-10%,

5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 85-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: hog cholera virus.

Karyology: 2n = 38; modal number of chromosomes is 31, variability in the range between 27-33 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov.

PK-15/A 11

Origin: Pig, kidney.

Submitted by: O.L. Kolbasova, S.B. Yurkov, N.A. Chermashentceva, 1999.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 5%, polyethylenglycol treated.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,25% ; EDTA 0,02% (3:1); split ratio 1:4-1:6.

Cryoconservation: culture medium – 85%, BS – 5%, DMSO – 10%, 5-10 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Teschena deasease, hog chlora virus.

Karyology: 2n = 38; modal number of chromosomes is 31, variability in the range between 28-50 chromosomes.

Applications: biotechnology.

Other collections: Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov.

PKC-91 (PPS-91)

Origin: Pig. *Sus scrofa* L., kidney; obtained by cloning from RS-88.

Submitted by: V.G. Kostyuchenko, V.N. Gerasimov, I.J. Litnenkova et al. in 1992.

In "Foot and Mouth Disease", Vladimir. 1991.

Morphology: epithelium-like in monolayer.

Mode of cultivation: monolayer/suspension.

Culture medium: BME on Earle's solution for monolayer cultivation; for suspension cultivation: BME on Earle's solution with 10 x Na₂HPO₄, without Ca⁺; 0,25% hemohydrolyzate; 2,0 g/l glucose; 0,15 g/l glutamine; 0,05% yeast extract, pH 7,2-7,5.

Serum: BS 5%.

Other components: aminoacids, vitamins.

Subculture procedure: cells detachment using 0,15% trypsin /0,02% EDTA (1:8); split ratio 1:6-1:8.

Cryoconservation: culture medium – 90%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 78% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for yeast, bacteria, fungi were negative; there are latent viruses

Species specificity: karyological analysis and isoenzymological analysis (LDG, G6 PD).

Properties:

Virus susceptibility: foot and mouth disease and vesicular disease virus.

Karyology: 2n = 38; heteroploid; modal number of chromosomes is 54-60.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir Region.

PKE (PPES)

Origin: Pig. *Sus scrofa* L., kidney.

Submitted by: S.H.Haertynov, G.N.Romanovich in 1988.

J “Veterinary”, № 9:45-47, 1975.

Bulletin of VIEV.issue 49:64-68, 1983.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Conditions for cultivation: LAH, BME (2:1).

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin /0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2 – 1:3.

Cryoconservation: medium of cultivation – 50%, BS – 40%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: hog cholera virus; enterovirus; virus of transmissible gastroenteritis of swine (coronavirus).

Karyology: 2n = 38.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Institute of Research Veterinary medicine, Kazan.

PTS (PTP)

Origin: Pig, *Sus scrofa* L., testis.

In “Cell Cultures”, Bulletin of the Russian Cell Cultures Association St.-Petersburg, 1997, 12.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,25% /EDTA 0,02% (1:9); split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS – 40%, DMSO – 10%,
3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 74% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: enteroviruses of swine, equine herpes virus type 1.

Karyology: 2n = 38.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov,
Vladimir region.

PK (S-PS)

Origin: Pig. *Susscrofa L.*, kidney.

Submitted by: V.N.Baharev, B.G.Orlyankin, I.I.Popova et al. in 1985.

Abstract, the 2-nd Meeting "Cultivation of Human and Animals.

Cells", 1990, p.64, Pushchino.

USSR Patent № 1547310, 1989.

Morphology: epithelium-like in monolayer.

Mode of cultivation: monolayer/stir suspension.

Culture medium: for monolayer cultivation: 0,5% EMPH-d on Earle's solution
with vitamins according to recipe; for suspension cultivation: Eagle MEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,25% ; EDTA 0,02%
(1:9); split ratio 1:3-1:10.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶
cells/ml.

Viability after cryoconservation: 90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: virus of Aujeszky disease, parvovirus of swine.

Karyology: 2n = 38.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

PKE (SPEV)

Origin: Pig. *Sus scrofa* L., kidney.

Submitted by: K.S.Kulikova in 1959.

Agricultural Biology, № 4, 1994.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 199.

Serum: BS 7-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin ; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:4.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 78% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative; contaminated with oncornavirus type C.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: equine herpes virus; rota-; corona-, enteroviruses of swine, encephalomyocarditis virus of swine, virus of foot and mouth disease.

Additive dates: susceptibility to pathogenic Protozoa: *Toxoplasma gondii*, *Besnoitia jellisoni*.

Karyology: 2n = 38; modal number of chromosomes is 37, the range between 33-76 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology, genetic engineering.

Other collections: Ivanovski Institute of Virology RAMN.

PKE-17-91 (SPEV-17-91)

Origin: Pig. *Sus scrofa* L., kidney, cloned line of SPEV.

Submitted by: G.A.Hudyakov, E.E.Fedorova, A.A.Kozina et al. 1992.

In “Foot and Mouth Disease”, p.l 18-119, 1991, Vladimir.

Morphology: epithelium-like in monolayer.

Mode of cultivation: monolayer/suspension.

Culture medium: BME, Ca + free.

Serum: BS 10%.

Other components: piruvate Na, glutamine.

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin ; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:4.

Cryoconservation: culture medium – 85%; BS – 10%, ethylenglycol 5%, 10–15 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 95-98% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: isoenzymological analysis (LDG, G6PD).

Properties:

Virus susceptibility: virus of foot and mouth disease types A, O, C, Asia-.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 40.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir region.

PKE-13-D5-TK⁻ (SPEV-13-D5-TK⁻)

Origin: Pig, kidney, cells mutant strain on thymidinkinase defect.

Submitted by: Sh.M.Tugisov, A.A.Kushch, L.P.Dyakonov et al. in 1985.

Agricultural Biology, 1:20-28, 1985.

USSR Patent N1275905, 1986.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: DMEM, Eagle's MEM.

Serum: BS.

Other components:

Subculture procedures: cells detachment using 0,25 % trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:10.

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS – 40%, DMSO – 10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 85-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis and isoenzymological analysis (LDG, G6PD).

Properties:

Virus susceptibility: porcine transmissible gastroenteritis (coronavirus), equine herpes virus type 1.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 40.

Applications: virology, biotechnology, cell and genetic engineering.

Other collections: Ivanovski Institute of Virology RAMN.

PKE-F (SPEV-F)

Origin: Pig, kidney, cloned line of SPEV– substrain of SPEV.

Submitted by: L.P.Dyakonov, T.V. Galnbek, A.G. Andryuk et al. in 1995.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,3% EMPH-d.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedur: cells detachment using 0,25% trypsin ; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:4-1:5

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS 40%, DMSO 10%, 3–4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: porcine transmissible gastroenteritis, equine herpes virus type 1.

Karyology: $2n = 38$, variability in the range between 34-45 chromosome.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

RBT

Origin: bovine kidney cell line.

Submitted by: Manin B.L., Koropova N.V., Labosova M.N., Khlebopashnikova S.V., Belik E.V. in 2007.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,25% EMPH-d.

Serum: BS 5%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:1), 50 mkg/ml oxytetracycline hydrochloridi; split confluent cultures 1:5 – 1:10, i.e. seeking at $30-100 \times 10^3$ cells/ml.

Cryoconservation: MEM + BS 10%, DMSO 10%, cells concentration $5-10 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 92-96 % (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Infections bovine rhinotracheitis, womiting and wasting disease in piglets, cattle plague.

Karyology: modal number of chromosomes is $2n = 51$ i.e. 32%; variability in the range between 40-65.

Applications: Virology, Biotechnology.

Other collections:

RESM-85 (KMEKr-85)

Origin: Rabbit embryo, skin-muscle tissue.

Submitted by: N.I. Gvosdenko, L.P.Dyakonov, G.R. Mihailova, B.V. Solovyov, N.M. Puhova in 1987.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,5% LAH, LAH + BME.

Serum: BS 5-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,25%; EDTA 0,02% (1:5); split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium 70%, BS – 20%, DMSO – 10%,
3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80 (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: isoenzymological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: equine herpes virus type 1, equine arteriitis virus; reovirus type 3; infectious bovine rhinotracheitis virus (IBR), parainfluenza-3 (PI-3), bovine diarrhea virus (BDV).

Karyology: 2n = 44, variability in the range between 28-89 chromosomes.

Applications: medicine and veterinary medicine virology.

Other collections:

RTG-2

Origin: Rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*), gonade.

Submitted by: Wolf K., Quimby M.C. (Established eurythermic line of fish cells in vitro. // Science, 1962, v.135, № 3508, p.1065-1066), 1960.

Morfology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/l).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:1), split ratio 1:3-1:4, cultivation at 15-21°C, rate of reinoculation once in two weeks.

Cryoconservation: culture medium – 60%, FBS – 30%, DMSO – 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-87% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Infectious pancreatic necrosis virus (IPNV), viral haemorrhagic septicaemia virus (VHSV), infectious haematopoietic necrosis virus (IHNV), viral diseases *oncorhynchus masou* (OMVD).

Kariology: 2n = 60, modal number of chromosomes is 60.

Application: virology.

Other collections: American Type Culture Collection (ATCC, CCL 42); European Collection of Cell Cultures (ECACC No: 90102529); Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov; All Russia Research Institute of Animals Protection, Yurjevets, Vladimir region; All-Russian Research Institute of Fish Pond Farm.

RtGGN-1 (NGUK-1)

Origin: Rat, *Rattus norvegicus* L., Gasser node neurinoma.

Submitted by: A.P.Avtsyn, V.J. Karmysheva, L.J.Kondakova et al. in 1983. Cytology, V.31, № 1: 97-101, 1989.

Actual Problems of Modern Hystology, 71, 1983, Moscow.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components: 50 U/ml gentamycin.

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin ; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:3-1:4.

Cryoconservation: culture medium – 70%, FBS-20%, DMSO-10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml .

Viability after cryoconservation: 80-86% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Tumorigenicity: 10⁵ of cells cause tumor on the 20-23 days in 100% of newborn rats; 10⁵ of cells cause tumor of rats on the 10 day after subcutaneous injection in 100% cases.

Virus susceptibility: virus of vesicular stomatitis, rabies virus, tick-borne encephalitis, Sindbis virus, hog cholera virus.

Karyology: 2n = 42; modal number of chromosomes is 39-44.

Applications: virology, oncology, cell biotechnology.

Other collections: Institute of Human Morphology RAN, Ivanovski Institute of Virology RAMN.

RLi (PchK)

Origin: Rabbit. *Oryctolagus cuniculus* L., liver.

Submitted by: I.L.Kulikova in 1996. In "Cell Cultures", Bulletin of the Russian Cell Cultures Association St.-Petersburg, 1997, 12.

Morphology: epithelium-like and fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: virus of infectious rhinotracheitis (IBR), bovine diarrhea virus.

Karyology: 2n = 44.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

RKE-85 (PEKr-85)

Origin: Rabbit, *Oryctolagus cuniculus* L., kidney embryo

Submitted by: N.I. Gvozdenko, G.P. Piseeva, G.R. Mikchailova, L.P. Dyakonov in 1987.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,5% LAH, LAH + BME (1:1).

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:5); split ratio 1:5.

Cryoconservation: culture medium – 70%, BS – 20%, DMSO – 10%, 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: isoenzymological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: equine herpes virus type 1, equine arteriitis virus, reovirus – 3, IBR, PI-3, bovine diarrhea virus (BDV).

Karyology: 2n = 44; modal number of chromosomes is 50.

Applications: medical and veterinary virology.

Other collections:

RK-13/91

Origin: Rabbit. *Oryctolagus cuniculus* L., kidney.

Submitted by: N.J.Gerasimova, V.N.Gerasimov, G.A.Hudyakov et al. in 1992. ATCC; CCZ 37; RF Patent № 2065496, 1996.

Morphology: epithelium- and fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer/suspension.

Culture medium: BME.

Serum: BS 5-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,15% trypsin; 0,02% EDTA (1:3) with addition of 0,5% glucose; split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium – 85%, BS – 10%, ethylenglycol – 5%, 8-10 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 85-92% (0 passage, trypan blue dye)

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis and isoenzymological analysis (LDG and G6PD).

Properties:

Virus susceptibility: equine african cholera virus; swine vesicular exanthema.

Karyology: $2n = 44$, modal number of chromosomes is 62.

Applications: virology, cell biotechnology.

Other collections: All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir Region.

RK-88 (RS-88)

Origin: Pig. *Sus scrofa* L., kidney.

Submitted: V.G.Kostyuchenko, I.J.Litenenkova, A.F.Bondarenko, G.A.Hudyakov in 1988.

In "Foot and Mouth Disease", Vladimir, 1991, p. 109, USSR Patent № 323703, 1989.

Morphology: epithelium-like in monolayer.

Mode of cultivation: monolayer/suspension.

Culture medium: BME for monolayer cultivation; for suspension cultivation: 0,25% hemohydrolyzate on Earl's solution 10 x Na₂HPO₄; 2 g/l glucose; 0,3 g/l glutamine; 0,05 g/l yeast extract.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,15% ; EDTA 0,02% (1:9);split ratio 1:6-1:8.

Cryoconservation: culture medium – 80%, BS – 10%, DMSO – 10%, 10-20 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative; contaminated with latent viruses.

Species specificity: karyological analysis and isoenzymological analysis (LDG, GePD).

Properties:

Virus susceptibility: foot and mouth disease and vesicular disease of swine viruses.

Karyology: $2n = 38$; modal number of chromosomes is 58-60.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: All Russia Research Institute for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir Region.

RK (PoK)

Origin: Rabbit, *Oryctolagus cuniculus* L., kidney.

Submitted by: L.P. Dyakonov, K.K. Rismendeeva.

In "Cell Cultures", Bulletin of the Russian Cell Cultures Association St.-Petersburg, 1997, 12.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin 0,25% ; EDTA 0,02% (1:9); split ratio 1:2.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: hog cholera virus; infectious bovine rhinotracheitis virus (IBT).

Karyology: 2n = 44.

Applications: virology, biotechnology, virology.

Other collections:

ShSk D (KEO)

Origin: Ovine (embryo). *Ovis aries* L., skin, diploid.

Submitted by: L.P.Dyakov, K.K.Rysmendeeva in 1991.

VIEV Bulletin, issue 7:108-112, Moscow, 1992.

Morphology: epithelium-and fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: BME, 199.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin ; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 72% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: ovine contagious ecthyma virus.

Karyology: 2n = 54.

Applications: cell biology, virology, biotechnology.

Other collections:

ShK-2 (PO-2)

Origin: ovine, kidney

Bulletin of the VIEV. 1972, 14:67

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM, DMEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using trypsin with EDTA 0,1 mg/l; split ratio 1:2-1:4.

Cryoconservation: culture medium – 80%, BS – 10%, glycerol 10%; 3–4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70-85% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: rhinotracheitis (IBR), parainfluenza-3 (PI-3), foot and mouth disease, Newcastle disease, Aujeszky virus (strain), herpes virus, cattle plague (vaccine strain LG).

Karyology: 2n = 54, modal number of chromosomes is 52, variability in the range between 40-55 chromosomes

Applications: virology, biotechnology

Other collections: Ivanovski Institute of Virology RAMN, Moscow.

ShKmut (PO-100-TK)

Origin: Sheep, kidney cells mutant strain (thymidinkynase defect)

Submitted by: I.L.Kulikova, T.V.Galnbeq, L.P.Dyakov et al. in 1999.

RF Patent № 20131303, 2002.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedures: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (9:1); split ratio 1:3-1:4

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS – 40%, DMSO – 10%, 2–3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-85% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: infectious rhinotracheitis virus (IBR), equine herpes virus type 1, bovine herpes virus type 1, rhinotracheitis virus (IBR), prion scapie (PrPsc).

Karyology: 2n = 54; modal number of chromosomes is 54, variability in the range between 18-67 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology, cell and genetic engineering.

Other collections:

ShKxShspl (PO-TK x SO)

Origin: Sheep kidney x sheep splenocytes, Hybrid culture.

Submitted by: I.L.Kulikova, T.V.Galnbeq, L.P.Dyakov, A.S. Simonova et al. in 1999.

Morphology: epithelium- and lymphocyte-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: harvesting of the cells in suspension is carried out by deposition, detachment using 0,02% trypsin, 0,25% EDTA (1:9); split ratio 1:3-1:4.

Cryoconservation: Eagle's MEM – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-85% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: infectious rhinotracheitis of cattle (IBR), equine herpes virus type 1, prion screepie (Pr Psc).

Karyology: 2n = 54; variability is in the range between 38-58 chromosomes; modal number of chromosomes is 54.

Applications: cell biotechnology, virology, biotechnology.

Other collections:

ShKxRlym (PO-TK- x LK)

Origin: Ovine kidney and rabbit lymphocytes, Hybrid.

Submitted by: L.P. Dyakonov, A.S. Savenko, A.S. Simonova, R.V. Belousova, P.M. Klenovitskiy, 2005.

Morphology: 2 types of cells: epithelium-like – ovine kidney and lymphocyte-like

-rabbit.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM, DMEM.

Serum: FBS 5%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:4.

Cryoconservation: culture medium 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%, 2-3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 87-95% (0 passage, trypan blue dye)

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: IBR, BDV.

Karyology: in metaphase stages variability in the range between 88-120 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

ShKxR β cells (PO-TK⁻ x β)

Origin: Ship kidney x β cells of rabbit. Hybrid.

Submitted by: L.P. Dyakonov, T.V. Galinbek, A.S. Simonova, N.A. Shevtsova, N.N. Skaletskiy, L.K. Ernst, N.A. Zinovyebe, P.M. Klenovitskiy, 2004.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM, DMEM.

Serum: FBS

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,02% trypsin ; 0,25% EDTA (1:9); split ratio 1:4-6.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%
3-4x10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties: insulin producer.

Virus susceptibility:

Karyology: number of chromosomes in metaphase stages is 46-102.

Applications: medicine, veterenary medecine, biotechnology.

Other collections:

ShKE (PPEO)

Origin: Sheep, Ovis aries L., embryonal kidney.

Submitted by: S.H.Hayartynov, G.M. Yalaltdinova, L.N.Matveeva in 1988.

In "Cell Cultures", Bulletin of the Russian Cell Cultures Association St. Petersburg, 1997, 12.

Morphology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Conditions for cultivation: LAH; 199; BME.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:5); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium 70%, BS-20%, glycerol-10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: toga-, herpesviruses.

Karyology: 2n = 54; modal number of chromosomes is 45, variability in the range between 24-85 chromosomes.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Institute of Research Veterinary medicine, Kazan.

ShHt-dip (SYA)

Origin: Sheep, *Ovis aries* L., heart, diploid.

Submitted by: L.P.Dyakonov, J.D.Karavaev, T.Gombosurengein et al. in 1992.
USSR Patent № 1747077, 1992.

Morphology: epithelium- and fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: DMEM.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%,
2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 73% (0 passage, trypan blue dye) .

Sterility: tests for bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: virus of visna-maedi; respiratory syncytial virus.

Karyology: 2n = 54.

Applications: virology, biotechnology, cell biology.

Other collections:

SS-81

Origin: Cat, embryon fibroblasts, transformed by sarcoma Moloni virus of mice
J. Virol.1973.11978, 1974.14; 177.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: DMEM.

Serum: FBS 10-15%.

Other components: piruvate sodium 1mM, glucose 4 g/l, glutamin 2 mM.

Subculture procedure: cells detachment using chymopsin 0,1 mg/ml/EDTA
0,02% (1:5); split ratio 1:6-1:10.

Cryoconservation: culture medium 70%, FBS-20%, glycerol-10%, 2-3 x 10⁶
cells/ml.

Viability after cryoconservation: 89% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: porcine vesicular stomatitis virus, bovine syncytial virus,
feline leucose virus.

Karyology: 2n = 38; modal number of chromosomes is 30, variability in the range
between 26-60 chromosomes.

Applications: virology.

Other collections: Ivanovski Institute of Virology RAMN.

SSF-1 (VIEV)

Origin: Siberian sturgeon, fin.

Submitted by: Zaviailova E.A., 2008; Works of All-Russian Institute of Experimental Veterinary, M., v.75, 2009, p.249-252.

Morfology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 199.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:3), split ratio 1:2-1:3, cultivation at 21-22°C, rate of reinoculation once in two weeks.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Siberian sturgeon herpesvirus (SSHV).

Kariology: modal number of chromosomes is 250, variability in the range between 190-290 chromosomes.

Application: virology.

Other collections:

SSF-2 (VIEV)

Origin: Siberian sturgeon, fin.

Submitted by: Zaviailova E.A., 2008; Works of All-Russian Institute of Experimental Veterinary, M., v.75, 2009, p.249-252.

Morfology: fibroblast-like, have a secretory activity.

Mode of cultivation: monolayer

Culture medium: 199.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml)

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:4), split ratio 1:3-1:4, cultivation at 21-22°C, rate of reinoculation once in two weeks.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml

Viability after cryoconservation: 80-89% (0 passage, trypan blue dye)

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative

Species specificity: kariological analysis

Properties:

Virus susceptibility: Siberian sturgeon herpesvirus (SSHV), Infectious pancreatic necrosis virus (IPNV), viral haemorrhagic septicaemia virus (VHSV), infectious haematopoietic necrosis virus (IHNV), spring viraemia of carp virus (SVCV).

Kariology: modal number of chromosomes is 250-252, variability in the range between 190-290 chromosomes.

Application: virology.

Other collections:

SSF-3 (VIEV)

Origin: Siberian sturgeon, fin, substrain.

Submitted by: Zavialova E.A., 2008; Works of All-Russian Institute of Experimental Veterinary, M., v.75, 2009, p.249-252.

Morfology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (5:7), split ratio 1:3-1:4, cultivation at 20-25°C, rate of reinoculation once in two weeks.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Siberian sturgeon herpesvirus (SSHV).

Kariology: modal number of chromosomes is 250-252, variability in the range between 190-290 chromosomes

Application: virology

Other collections:

SF-9

Origin: Insect, Spodoptera frugiperda, pupa, ovary

In Vitro, № 4; 134, 1977.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: SF-900 II SFM Grec.

Serum: BS 10%.

Subculture procedure:

Cryoconservation: culture medium – 60%, FBS – 30%, DMSO – 10%, 5 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity:

Properties:

Virus susceptibility: baculovirus.

Karyology:

Applications: cell biology, biotechnology.

Other collections: ATCC.

SgK/s4 (PS/s4)

Origin: Saiga (*Saiga sibirica*), kidney.

Submitted by: L.I. Anisimova, E.T. Prilepskaya, S.G. Yurkov in 1998.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 0,5%.

Other components: liposoluble vitamins A, E, гормоны – thyroxin, insulin, hydrocortizone, pH 7,2-7,4.

Subculture procedure: cells detachment using 0,02% trypsin; 0,25% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium 70%, BS – 20%, DMSO – 10%.

Viability after cryoconservation: 85-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: rabies virus, PI-3, IBR, canin distemper.

Karyology: $2n = 60$, modal number of chromosomes is 50, variability in the range between 44-50 chromosomes.

Applications: virology.

Other collections: for Animals Protection, Yurjevets, Vladimir region.

SgK EMPH-d (PS-FGM)

Origin: Saiga sibirica, kidney.

Submitted by: J.G. Kekuh, F.P. Kurchenko et al. in 1987.

Abstract, the 3-d Meeting «Cultivation of Human and Animals Cells», 99, 1990, Moscow.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: EMPH-d.

Serum: BS 5%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:25); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium – 60%, BS – 30%, DMSO – 10%, 2-3 x 10^6 cells/ml.

Viability after cryoconservation: 85% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: bovine diarrhea virus; virus of vesicular stomatitis, bovine and equine small pox viruses.

Karyology: modal number of chromosomes is 48

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Institute of Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, Vladimir region.

SgK.chl. (PS)

Origin: Saiga sibirica, kidney, chronically infected with Chlamydia.

Submitted by: J.D. Karavaev, L.P.Dyakonov, I.A.Kalugina in 1990.

Abstract, the 3-d Meeting “Cultivation of Human and Animals Cells”, 99, 1990; Moscow RF Patent № 95108959/13, 1996; Kalugina I.A., PhD thesis, Moscow, 1992.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: 0,06% EMPH-d on Earle’s solution; antibiotics free.

Serum: FBS 10%.

Other components: Hepes, glutamine.

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:9); split ratio 1:2-1:3.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%, 2-3 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity:

Properties: chronically infected with Chlamydia.

Virus susceptibility:

Karyology:

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

SSO-2

Origin: pooled liver, kidney and spleen of Siberian sturgeon fingerlings *Acipenser baeri*, Brandt.

Submitted by: Shchelkunova T.I., Shchelkunov I.S. in 2007.

Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A. Mashchenko N.A., Shchelkunov I.S. First Congress of Russian Ichthyologists, Astrakhan , 1997, Book of Abstracts, p. 302 – 303.

Morphology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture conditions: temperature 19 – 21°C; culture medium 199

Serum: FBS 10%.

Subculture procedure: trypsin 0,25% : versen 0,02% (1 : 1,5); subculture ratio 1 : 4; seeding density 35-60 x 10³ cells/cm²; subculture frequency – once every 10 – 14 days.

Cryoconservation : culture medium 199 – 70%; FBS – 20%; DMSO – 10%; 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70-80% (0 passage, trypan blue dye)

Sterility: no bacterial, fungal, mycoplasmal or viral contamination revealed

Species specificity: molecular genetic analysis

Virus susceptibility: Siberian sturgeon herpesvirus (SbSHV), spring viraemia of carp virus, viral haemorrhagic septicaemia virus, infectious haematopoietic necrosis virus, *Rhabdovirus anguilla*, pike fry rhabdovirus, European lake trout rhabdovirus (ELTV).

Karyology: chromosome modal class number is 364 ($2n = 248 \pm 5$), its value is 44%.

Application: virology, biotechnology.

Other collections: All-Russia Research Institute for Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, Vladimir Region; All Russia Research Institute for Freshwater Fisheries, Rybnoe, Moscow Region.

SSO-3

Origin: pooled liver, kidney and spleen of Siberian sturgeon fingerlings *Acipenser baeri*, Brandt.

Submitted by: Kolbasova Yu.P., Shchelkunova T.I., Shchelkunov I.S. in 2007.

Shchelkunova T.I., Kupinskaya O.A. Mashchenko N.A., Shchelkunov I.S. First Congress of Russian Ichthyologists, Astrakhan, 1997, Book of Abstracts, p. 302 – 303.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture conditions: temperature 19 – 21°C; Eagle's MEM medium with double strength of aminoacids and vitamins.

Serum: FBS 5%.

Subculture procedure: trypsin 0,25% : versen 0,02% (1 : 1,5); subculture ratio 1 : 4; seeding density 60×10^3 cells/cm²; subculture frequency – once every 10 – 14 days.

Cryoconservation: Eagle's MEM medium with double strength of aminoacids and vitamins – 70%; FBS – 20%; DMSO – 10%; $2 - 3 \times 10^6$ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 70-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: no bacterial, fungal, mycoplasmal or viral contamination revealed.

Species specificity: molecular genetic analysis.

Virus susceptibility: Siberian sturgeon herpesvirus (SbSHV), spring viraemia of carp virus, viral haemorrhagic septicaemia virus, infectious haematopoietic necrosis virus, *Rhabdovirus anguilla*, pike fry rhabdovirus, European lake trout rhabdovirus (ELTV).

Karyology: chromosome modal class number is 196 ($2n = 248 \pm 5$), its value is 59%.

Application: virology, biotechnology.

Other collections: All-Russia Research Institute for Veterinary Virology and Microbiology, Pokrov, Vladimir Region; All Russia Research Institute for Freshwater Fisheries, Rybnoe, Moscow Region.

Taurus-1

Origin: Taurus, kidney.

Submitted by: L.L. Mironova et al.

RF Patent № 1347448, 22.05.87.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's MEM.

Serum: BS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 50 mg chymopsin in 500 ml 0,04% EDTA; split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium – 50%, BS 10%, DMSO – 5%,
1-2 x 10⁶ cells/ml .

Viability after cryoconservation: 70-80% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Species specificity: karyological and isoenzymological analysis (LDG, G6PD)

Properties:

Karyology: antuploidea 24%, polyploidea 2%, modal number of chromosomes is 62.

Applications: virology, biotechnology, cell biology.

Other collections: Influenza Research Institute RAMN, St-Petersburg.

VERO

Origin: Monkey green (*Cercopithecus aethiops*), kidney.

Submitted by: V.Vasumara, Y.Kawakin in 1962.

Nippon, Rinsho, № 21:1209, 1963.

Morphology: epithelium-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: DMEM, Eagle's MEM.

Serum: FBS 10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin ; 0,02% EDTA (1:10), split ratio 1:3-1:4.

Cryoconservation: culture medium-50%, FBS-40%, DMSO-10%, 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-90% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for mycoplasma, bacteria, fungi were negative.

Properties:

Virus susceptibility: viruses of carnivorous.

Applications: virology, biotechnology.

Other collections: Ivanovsky Institute of Virology RAMN, Moscow.

VERO (German strain)

Origin: Monkey green (*Cercopithecus aethiops*), kidney.

Germany, Westerhausen Dosse Epidemiologi Forschung Institute. Center viruses disease, 1999.

Mode of cultivation: monolayer.

Morphology: epithelium-like.

Culture medium: RPMI 1640.

Serum: BS 7-10%.

Other components:

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin, 0,02% EDTA (1:9), split ratio 1:3.

Cryoconservation: culture medium 50%, FBS 40%, DMSO 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 75% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: tests for bacteria, fungi, mycoplasma were negative.

Species specificity:

Properties:

Virus susceptibility: viruses of carnivorous.

Additive dates: susceptibility to pathogenic Protozoa: Neospora caninum, Toxoplasma gondii, Besnoitia jellisoni.

Karyology:

Applications: virology, biotechnology.

Other collections:

WSSK-1

Origin: White sturgeon (*Acipenser transmontanus*), skin.

Submitted by: Hedrick et al., 1991.

Morfology: fibroblast-like.

Mode of cultivation: monolayer.

Culture medium: Eagle's Eagle's MEM with a double set of amino acids and vitamins.

Serum: FBS 10%.

Other components: L-glutamin (300 mg/ml).

Subculture procedure: cells detachment using 0,25% trypsin; 0,02% EDTA (1:3), split ratio 1:3-1:4, cultivation at 20-22°C, rate of reinoculation once in two-three weeks.

Cryoconservation: culture medium – 50%, FBS – 40%, DMSO – 10%; 3-4 x 10⁶ cells/ml.

Viability after cryoconservation: 80-85% (0 passage, trypan blue dye).

Sterility: mycoplasma, bacteria, fungi tests were negative.

Species specificity: kariological analysis.

Properties:

Virus susceptibility: Siberian sturgeon herpesvirus (SSHV).

Kariology: modal number of chromosomes is 220, variability in the range between 190-250 chromosomes.

Application: virology.

Other collections: All-Russian Research Institute of Fish Pond Farm.

LIST OF ABBREVIATIONS

ATCC	American Type Culture Collection
BDV	Bovine diarrhea viruses
BLV	Bovine leucosis viruses
BME	Basal medium Eagle
BS	Bovine serum
DMEM	Dulbecco's modified Eagle's medium
DMSO	Dimethyl sulfoxide
EDTA	Disodium ethylene-diaminetetraacetate
EMEM	Eagle's minimal essential medium
EMPH-d	Enzymatic muscle hydrolysate
FBS	Fetal bovine serum
GGPD	Glucose-6-phosphate dehydrogenase
GPRT(-)	Guanine-phosphoribosile-transferase(-)
HEPES	4-(2-hydroxyethyl) piperazine-1-ethanesulfonic acid
HH	hemohydrolysate
HS	Horse serum
IBR	Infectious bovine rhynotracheitis
LAH	Lactalbumin hydrolysate
LDH	Lactate dehydrogenase
MEM	Minimal essential medium
MLV	Moloney leucemic virus
MWPH	Milk whey protein hydrolysate
MVIEV	Russian Research Institute of experimental veterinary
NBCS	Newborn calf serum
PI-3	Parainfluenza-3
PEG	Polyethylene glycol
Pr Psc	Prion srepie
RSV	Respiratory syncitial virus
RAMN	Russian Academy of medical sciences
TK	Thymidine-kynase
TDV	Teshen's disease virus
WPMH	Way protein milk hydrolysate – dry

РОССИЙСКАЯ АКАДЕМИЯ НАУК (РАН)
РОССИЙСКАЯ АКАДЕМИЯ СЕЛЬСКОХОЗЯЙСТВЕННЫХ НАУК (РАСХН)
РОССИЙСКАЯ КОЛЛЕКЦИЯ КЛЕТОЧНЫХ КУЛЬТУР (РККК)
ГОСУДАРСТВЕННОЕ НАУЧНОЕ УЧРЕЖДЕНИЕ
ВСЕРОССИЙСКИЙ НАУЧНО-ИССЛЕДОВАТЕЛЬСКИЙ ИНСТИТУТ
ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНОЙ ВЕТЕРИНАРИИ ИМ.Я.Р.КОВАЛЕНКО (ВИЭВ)

ВСЕРОССИЙСКАЯ СПЕЦИАЛИЗИРОВАННАЯ КОЛЛЕКЦИЯ
ПОСТОЯННЫХ ЛИНИЙ КЛЕТОК БЕСПОЗВОНОЧНЫХ
(ВСКПЛК БП ВИЭВ РАСХН)

Код коллекции по международному каталогу -
MWIEV, Kuzminki, 109472, Moscow, Russia

Отдел клеточной биотехнологии
и питательных сред ВИЭВ

Тел./Факс: +7 (495) 970-03-64
e-mail: kakpakoff_bee@mail.ru
tatyana-galnbek@yandex.ru

Москва – 2011

СОДЕРЖАНИЕ

67j25 DK	128
67j25 DT	128
67j25D	129
75 e 7 vg 2	129
79f7Dv3g	130
85h 16 Dm Or R	131
Aa	131
Bm N	132
Bm	132
Dh14	133
Dh 33	134
G2	134
Kc	135
Mos 20 A	135
MB-O3C4	136
S1	136
S3	137
Sf9 (IPLB-21)	138

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: 67j25 DK.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила (насекомые). *Drosophila melanogaster* клоновая линия. Онтогенез, 1971, 2: 304-310.

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46. сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия 1:10; 1×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда, DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%. (окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: пикорнавирусы, DVX.

биохимические маркеры: изозимы ФГД, Г6ФД.

генетические маркеры: ГФРТ⁻, 8АГ р, 6МП р, ЭС г

кариологическая характеристика: триплоид $3n=12$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: 67j25 DT.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: *Drosophila melanogaster*. Клоновая линия

Генетика 1969, 12, 67-75;

Онтогенез, 1971, 2: 259-303.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С46.

сыворотка: эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия.

1:10, 0,5 млн кл/мл.

криоконсервация: ростовая среда, DMSO-10%.

2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 50%.

чувствительность к вирусам: пикорнавирусы.

биохимические маркеры: изозимы 6 ФГД.

генетические маркеры: ГФРТ⁻, ЭС г.

кариологическая характеристика: тетраплоид ($4n=16$ хр).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология и биотехнология.

Продуцент ретротранспозонов дрозофилы.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: 67j25D.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: Дрозофила (насекомое) *Drosophila melanogaster*

Oregon RC +/-, 6-12 час эмбриональные клетки

Генетика, 1969, 12: 67-75

Invertebrate Systems in vitro 1980, 565.

МОРФОЛОГИЯ: округлые и веретеновидные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда Какпакова С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 5-10%

процедура посева: механическая суспензия

1:10; 0.5×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический

Анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: DVX, пикорнавирусы.

биохимические маркеры: изозимы, ФГД, Г6ФД,

Fich, @-Gpdh.

генетические маркеры: ГФРТ-, 8 АГ р. ES s.

кариологическая характеристика: $2n=8$

(2X– хромосомы самки).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология; молекулярная и экологиче-

ская генетика; эндокринология; цитогеронтология;

продуценты ретротранспозонов: МДГ-1, МДГ-3, copia,

gypsy, 17,6 и 297

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт Молекулярной Генетики РАН

Европейская база данных линий клеток – код MWIGG,

1993, стр. 211.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: 75 e 7 vg 2.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила (насекомое). *Drosophila melanogaster*, мутант

vestigial (II-67,0). *Drosophila* Information Service (USA)

1977

52:110.

МОРФОЛОГИЯ: округлые монослойные и фибробласто-подобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 5%.

процедура посева: механическая суспензия

1:10, 1×10^6 кл/мл.

криоконсервация: ростовая среда, DMSO 10%.

2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 5%.

чувствительность к вирусам: пикорнавирусы.

биохимические маркеры: фумараза, ФГД, АДГ.

генетические маркеры: ES s.

кариологическая характеристика: $2n=7$.

(одна X хромосома).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, генетика соматических клеток.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: код MWIGG в Европейской базе данных линий клеток животных, 1993, стр. 212.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: 79f7Dv3g

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила (насекомые) . *Drosophila virilis* 20 часовые эмбриональные клетки. VII Eur.Drosophila Res.Conf. Finland, 1981, 23.

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия

1:10; 1×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 1 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 20%.

чувствительность к вирусам: не изучена.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: $2n=11$ хромосом.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, продуцент ретротранспозонов дрозофилы Tv-1.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Европейская база данных линий клеток – код MWIGG 1993. стр. 213.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: 85h 16 Dm Or R.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила *Drosophila melanogaster*, 12 час.

эмбриональные клетки. Proc. III International Cell Culture Congr.

Sendai (Jap.) 1985, 38.

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой и суспензия.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия.

1:10; 05 млн клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 1-5 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: не изучена.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: $2n=8$ хромосом.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, тест– система для обнаружения гормонов.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 314.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Aa.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: комар (насекомые). *Aedes albopictus*.

Клетки личинок. Cyt. Sci. 1967, 36: 506-507.

МОРФОЛОГИЯ: смесь округлых и веретеновидных клеток.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка: эмбриональная бычья 5%.

процедура посева: механическая суспензия

1: 20; $0,5 \times 10^6$ кл/мл.

криоконсервация: ростовая среда; DMSO – 10%,

1 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 50%.

чувствительность к вирусам: арбовирусы.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: $2n=6$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология, вирусология, клеточная биология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 216.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Vm N.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: тутовый шелкопряд. *Bombyx mori*.

Клетки яичника. Клоновая линия. Appl. Environ. Microbiol, 1982, 44:227.

МОРФОЛОГИЯ: веретеновидные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46 или TNM– FN.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия 1:5; 1×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: изозимный (GPGD).

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: бакуловирусы

биохимические маркеры: изoenзимы Г6ФД;

ЛДГ, СОД.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика – полиплоиды:

260– 300 хромосом.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: инновационная биотехнология, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНЦ ВБ «ВЕКТОР»

Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 230.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Vm.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: шелкопряд тутовый. *Bombyx mori*. Клетки

яичника личинок. *Naturae*, 1967, 216: 613.

МОРФОЛОГИЯ: веретенообразные клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия
1:5; 1×10^6 кл/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%, 2-5 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 70%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: микоплазма не обнаружена.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 1%.

чувствительность к вирусам: бакуловирусы.

биохимические маркеры: изозимы

LDG, ICDG, SOD.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: $2n > 100$ хромосом.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: биотехнология, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНЦ ВБ «ВЕКТОР»

Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 229.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Dh14.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила (*Drosophila hydei*).

Эмбриональные бластемы.

In vitro. 1980, 16:913.

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда Какпакова С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия
1:10; $0,5 \times 10^6$ клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80%

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: не изучена.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: $2n=11$

(ХО-клетки).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт Молекулярной Генетики РАН.
Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 251.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Dh 33.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофил (*Drosophila hydei*).

Эмбриональные клетки. In vitro, 1980; 16: 913.

МОРФОЛОГИЯ: веретенообразные клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка: эпителиальная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия
1:10; $0,5 \times 10^6$ кл/мл.

криоконсервация: ростовая среда,
DMSO-10% 1-5 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: микоплазма не обнаружена.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: пикорнавирусы.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: $2n=12$ (XY– хромосо-
мы).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология,

генетика соматических клеток дрозофилы.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт молекулярной генетики

Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 251.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: G2.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила. *Drosophila melanogaster*.

Эмбриональные клетки. Genetics and Biology of *Drosophila*.
London, 1978, 2: 266

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия
1:10; $0,5 \times 10^6$ клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,
DMSO 10%. 2-5 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80%.

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаруже-
ны.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: не изучена.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: гипотетраплоид.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: генетика соматических клеток, клеточная биология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Европейская база данных – код MWIGG, 193, стр. 268.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Kc.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила. *Drosophila melanogaster*.

Клетки 6-часовых эмбрионов *In vitro*, 1970, 6: 162.

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда C-46.

сыворотка: эмбриональная бычья, 0-5%.

процедура посева: механическая суспензия

1:10; 05×10^6 кл/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%, 1-2 млн кл/мл, в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 20%.

чувствительность к вирусам: пиковирусы.

биохимические маркеры: ГФРТ⁺.

генетические маркеры: ES s.

кариологическая характеристика: $2n=7$ (ХО-клетки).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, тест система для обнаружения стероидных гормонов членистоногих. Генетика соматических клеток, цитогеронтология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт молекулярной генетики РАН.

Европейская база данных – код MWIGG, 1 993, стр. 280.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Mos 20 A.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: комар *Aedes aegypti*; л ичиночные клетки *J. Med. Entomol*, 1969, v6, No 3; 432-439.

МОРФОЛОГИЯ: эпителиальные клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда C-46.

сыворотка: эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия 1:10.

криоконсервация: ростовая среда,
DMSO 10%, 1 млн кл/мл в ампуле.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: арбовирусы,
желтой лихорадки.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: ($2n=6$).

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, генетика соматических клеток, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНЦ ВБ «ВЕТКТОР».

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: МВ-ОзС4.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: озимая совка. *Agrothia segetum*, клетка яичников куколки.

Депонировано в MWIGG (патент СССР).

МОРФОЛОГИЯ: фибробластоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46 или Гройса.

сыворотка: эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия
1:10; 1×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 80%.

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бактерии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

изозимальный спектр.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: не изучена.

чувствительность к вирусам: бакуловирусы.

биохимические маркеры: изоферменты Г6ФД, ЛДГ.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: полиплоиды > 130 хромосом.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: ГНЦ ВБ «ВЕКТОР»

Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 292.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: S1.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: *Drosophila melanogaster*. Эмбриональные клетки. J. Embryol. Exp. Morphol. 1972. 27, 353.

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия

1:10; 1×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ (Г6ФД).

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 10%.

чувствительность к вирусам: пикорнавирусы, VS.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: 40% – гипотетраплоиды, 60% – диплоиды.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология, генетика соматических клеток, вирусология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ:

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: S3.

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: дрозофила *Drosophila melanogaster*. Поздние эмбрионы. J. Embryol. Exp. Morphol. 1972, 27: 353–365.

МОРФОЛОГИЯ: округлые, веретеновидные, эпителиоподобные клетки.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой и суспензия.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда С-46.

сыворотка эмбриональная бычья 10%.

процедура посева: механическая суспензия

1:10; 1×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: 20%.

чувствительность к вирусам: пикорнавирусы.

биохимические маркеры: не изучены.

генетические маркеры: не изучены.

кариологическая характеристика: диплоиды
 $2n=8$.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: клеточная биология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт Молекулярной Генетики РАН

Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 328.

НАЗВАНИЕ ЛИНИИ: Sf9 (IPLB-21).

ПРОИСХОЖДЕНИЕ: бабочка-совка (*Spodoptera frugiperda*).

Клетки яичника куколок.

Invertebrate tissue culture. Research Application, 1976, стр. 328.

МОРФОЛОГИЯ: округлые клетки и фибробластоподобные.

СПОСОБ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: монослой.

УСЛОВИЯ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ: среда Какпакова С-46 или IPL-40.

сыворотка эмбриональная бычья 5%.

процедура посева: механическая суспензия

1:5; 1×10^6 клеток/мл.

криоконсервация: ростовая среда,

DMSO 10%. 2 млн клеток/мл в ампулах.

ЖИЗНЕСПОСОБНОСТЬ ПОСЛЕ КРИОКОНСЕРВАЦИИ: 90%.

(окраска трипановым синим на нулевом пассаже).

КОНТРОЛЬ КОНТАМИНАЦИИ: бакетрии, грибы и микоплазма не обнаружены.

КОНТРОЛЬ ВИДОВОЙ ИДЕНТИЧНОСТИ: кариологический анализ.

СВОЙСТВА: эффективность клонирования: не изучено

чувствительность к вирусам: бакуловирусы

биохимические маркеры: не изучены

генетические маркеры: не изучены

кариологическая характеристика: полиплоиды > 100 клеток.

ОБЛАСТЬ ПРИМЕНЕНИЯ: вирусология, биотехнология.

ДРУГИЕ КОЛЛЕКЦИИ: Институт вирусологии РАН

Европейская база данных – код MWIGG, 1993, стр. 330.

NAME OF CELL LINE

List of abbreviations	157
67j25 DK	158
67j25 DT	158
67j25D	159
75 e 7 vg 2	160
79f7Dv3g	161
85h 16 Dm Or R	161
Aa	162
Bm	163
Bm N	164
Dh14	164
Dh 33	165
G2	166
Kc	167
Mos 20 A	167
S1	168
S3	169
Sf9 (IPLB-21)	170
MB-O ₃ C4	170

LIST OF ABBREVIATIONS

SPECIES	TISSUE ORIGIN	CELL LINE
<i>Aedes aegypti</i>	larvae	Mos 20 A
<i>Aedes albopictus</i>	larvae	Aa
<i>Agrothis segetum</i>	pupal ovary	MB- 03C4
<i>Bombyx mori</i>	larval ovary	Bm
<i>Bombyx mori</i>	clonal subline	BmN
<i>Drosophila melanogaster</i>	embryo	S3
<i>Drosophila melanogaster</i>	1 st stage embryo	S1
<i>Drosophila melanogaster</i>	6 h embryo	Kc
<i>Drosophila melanogaster</i>	embryo	G2
<i>Drosophila melanogaster</i> OrR	12 h embryo	85 h 16 Dm (OrR)
<i>Drosophila melanogaster</i> vg	embryo	75 e 7 vg 2
<i>Drosophila melanogaster</i> OrRC	6-12 h embryo	67 j 25 D
<i>Drosophila melanogaster</i>	clonal subline	67 j 25 DT
<i>Drosophila melanogaster</i>	clonal subline	67 j 25 DK
<i>Drosophila virilis</i>	20 h embryo	79 f 7 Dv 3g
<i>Drosophila hydei</i>	6 h embryo	Dh 33
<i>Drosophila hydei</i>	embryonic blastema	Dh 14
<i>Spodoptera frugiperda</i>	pupal ovary	Sf 9 (IPLB- 21)

DVX	<i>Drosophila</i> X virus
PGD	phospho gluconate dehydrogenase
GGPD	glucose G phosphate dehydrogenase
Fuh	fumarase
@-Gpdh	@-glycerophosphate dehydrogenase
GPRT(-)	guanine Phosphoribosile transferase minus
ESs	ecdysterone sensitive
8Agr	8-azaguanine resistive
6MPr	6-mercaptopurine resistive
CPV	cytoplasma polyhedrosis virus
SF	<i>Spodoptera frugiperda</i> virus
LDh	lactate dehydrogenase
SOD	superoxide dismutase
ICDG	isocitrate dehydrogenase
ADH	alcohol dehydrogenase
MDG1	mobile dispersed gene-one

NAME OF CELL LINE: 67j25DT.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*. Clonal embryonic cells.

Genetica (russ) 1969, 12: 67-75; Ontogenez, 1971, 2: 259-303.

MORPHOLOGY: epithelial like cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cell/ml
cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 % (0 passage, due trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: Karyological analysis (GPGD).

PROPERTIES: plating efficiency: 50 %.

virus susceptibility: picornaviruses.

biochemical markers :isozyme GPGD, G6PD.

genetical markers: GPRT⁻; Es s.

karyology: tetraploid ($4n=16$ chromosomes).

APPLICATIONS: cell biology, virology, biotechnology.

OTHER COLLECTIONS:

NAME OF CELL LINE: 67j25DK.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*, clonal line. Ontogenez, 1971, 2:304– 310.

MORPHOLOGY: round.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cell/ml.
cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: Karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 10 %.

virus susceptibility: picornaviruses, DVX.

biochemical markers :isozymes PGD, G6PD.

genetical markers: GPRT⁻, 8AG r, 6MP r, ES s.

karyology: triploid $3n=12$.

APPLICATIONS: cell biology.

OTHER COLLECTIONS:

NAME OF CELL LINE: 67j 25D.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*. 6-12 h embryonic cells.

Genetica (Russ) 1969, 12: 67-75; Intervertebrate Systems in vitro 1980, p. 565.

MORPHOLOGY: round and spindle-shaped cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 5-10 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,

split ratio 1:10, optimal population density $0,5 \times 10^6$ cell/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: Karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 10 %.

virus susceptibility: picornaviruses, DVX.

biochemical markers :PGD,G6PD, Fich,@-Gpdh.

genetical markers: GPRT⁻, ES s, 8Agr, 6MPr.

karyology: $2n=8$ (female cells).

APPLICATIONS: cell biology, molecular and ecological genetics, endocrinology,

cytogerontology, reproduction of *drosophila* retrotranspos-

ones: MDG-1, MDG-3, copia, gypsy, 17,6 and 297.

OTHER COLLECTIONS: IMG RAS

ECLDB code MWIGG, 1993, p. 211.

NAME OF CELL LINE: 75 e 7 vg 2.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*, vestigial (II- 67,0).

Drosophila Information Service, 1977, 52:110.

MORPHOLOGY: round and spindle-shaped cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 5 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,

split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cell/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO, 2×10^6 cell/

ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 5 %

virus susceptibility: picornaviruses.

biochemical markers: phumarasa, GFGD, ADG.

genetical markers: ES s.

karyology: $2n = 7$.

APPLICATIONS: cell biology, virology, genetics of Somatic Cells.

OTHER COLLECTIONS: E CLDB code MWIGG, 1993, p.212.

NAME OF CELL LINE: 79f7Dv3g.

ORIGIN: *Drosophila virilis*. 20h. Embryonic cells.

VII Europ. *Drosophila* Res. Conf. Finland, 1981, 23.

MORPHOLOGY: round.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cells/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 20 %.

virus susceptibility: unknown.

biochemical markers : unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: $2n=11$ (with one Y– chromosome).

APPLICATIONS: cell biology, *Drosophila virilis* retrotransposone producent (Tv1).

OTHER COLLECTIONS: ECLDB code MWIGG, 1993, p. 213.

NAME OF CELL LINE: 85 h 16 Dm Or R (OrR).

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*, 12 h embryotic cells.

Proc III International cell culture congress. Sendai, 1985, 38.

MORPHOLOGY: round.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cells/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 10 %.

virus susceptibility: unknown.
biochemical markers: unknown.
genetical markers: unknown.
karyology: $2n=8$.

APPLICATIONS: cell biology, somatic cell genetics, endocrinology

OTHER COLLECTIONS: ECLDB code MWIGG, 1993, p. 314.

NAME OF CELL LINE: Aa.

ORIGIN: Mosquito: *Aedes albopictus*, minced trypsinized larvae

Curr. sci. 1967, 35: 506-508.

MORPHOLOGY: epithelial-like cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cells detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cell/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 % (0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 50 %.

virus susceptibility: arboviruses.

biochemical markers: unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: diploid $2d=6$.

APPLICATIONS: cell biology, bacteriology, virology.

OTHER COLLECTIONS: ECLDB code MWIGG, 1993, p. 216.

NAME OF CELL LINE: Bm.

ORIGIN: Silkworm. *Bombyx mori*; larval ovary cells.

Nature, 1967, 216: 613.

MORPHOLOGY: spindle like cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46 or Grase.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,
split ratio 1:5, optimal population density 1×10^6 cell/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 70 %

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis (PGD)

PROPERTIES: plating efficiency: 1 %.

virus susceptibility: baculoviruses.
biochemical markers: isozyme LDh, ICDG, SOD.
genetical markers: unknown.
karyology: polyploid >100 chromosomes.

APPLICATIONS: virology, biotechnology.

OTHER COLLECTIONS: SSC VB «VECTOR»

ECLDB code MWIGG, 1993, p. 229.

NAME OF CELL LINE: BmN.

ORIGIN: Silkworm, *Bombyx mori*, ovary cells, clonal line.

Appl. Environ. Microbiol., 1982, 44:227.

MORPHOLOGY: spindle-shaped cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46 or TMN-FH.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,
split ratio 1:5, optimal population density 1×10^6 cell/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO
 2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: Isoenzymological analysis (6 PGD)

PROPERTIES: plating efficiency: 10 %.

virus susceptibility: baculoviruses.

biochemical markers: isozymes 6 PGD, LDH, SOD.

genetical markers: unknown

karyology: polyploid. 260– 300 chromosomes.

APPLICATIONS: biotechnology

OTHER COLLECTIONS: SS CVB «VECTOR»

ECLDB code MWIGG 1993, p. 230.

NAME OF CELL LINE: Dh14.

ORIGIN: *Drosophila* *Hydei*, embryonic blastema

In Vitro, 1980, 16: 913.

MORPHOLOGY: round.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density $0,5 \times 10^6$ cells/
ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.
 2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 80 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis

PROPERTIES: plating efficiency: 10 %.

virus susceptibility: unknown.

biochemical markers: unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: $2n=11$ (XO-cells).

APPLICATIONS: cell biology.

OTHER COLLECTIONS: IMG RAS

ECLDB code MWIGG, 1993, p. 251.

NAME OF CELL LINE: Dh33.

ORIGIN: *Drosophila hydei*, embrional cells.

In vitro, 1980, 16: 913.

MORPHOLOGY: spindle- haped cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cell detachment mechanically,

split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cells/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 80 %

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 10 %.

virus susceptibility: picornaviruses.

biochemical markers: unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: diploid $2n=12$.

(XY- chromosomes).

APPLICATIONS: cell biology, virology.

OTHER COLLECTIONS: E CLDB code MWIGG, 1993, p. 251

IMG RAS.

NAME OF CELL LINE: G2.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*. Embryonic cells.

Genetics and Biology of *Drosophila*. London. 1978. 2:266.

MORPHOLOGY: round.

MODE OF CULTIVATION: monolayer

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %
subculture procedure: Cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density $0,5 \times 10^6$ cells/ml.
cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.
 $2-5 \times 10^6$ cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 80 %
(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 20 %.

virus susceptibility: unknown.
biochemical markers: unknown.
genetical markers: unknown.
karyology: hypotetraploid.

APPLICATIONS: cell biology.

OTHER COLLECTIONS: ECLDB code MWIGG, 1993, p. 268.

NAME OF CELL LINE: Kc.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*, 6 h embryo. In vitro. 1970,6: 162.

MORPHOLOGY: round cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: – FBS 10 %.
subculture procedure: cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cells/ml.
cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.
 2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 % (0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis

PROPERTIES: plating efficiency: 20 %.

virus susceptibility: picornaviruses.
biochemical markers: isozymes GPGD.
genetical markers: GPRT^- .
karyology: diploid $2n=7$ (XO– cells).

APPLICATIONS: cell biology, virology, endocrinology.

OTHER COLLECTIONS: IMG RAS

ECLDB code MWIGG, 1993, p. 280.

NAME OF CELL LINE: Mos 20 A.

ORIGIN: *Aedes aegypti*. Minced trypsinized larvae of mosquito.

J. Med. Entomol. 1969, 6: 432-439.

MORPHOLOGY: mainly epithelial-like cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cells detachment mechanically,
split ratio 1:20, optimal population density 5×10^5 cells/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO, $1-2 \times 10^6$
cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION : 90 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis

PROPERTIES: plating efficiency: 10 % .

virus susceptibility: yellow fever virus, CPV, SF.

biochemical markers: unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: $2n=6$.

APPLICATIONS: cell biology, biotechnology, virology.

OTHER COLLECTIONS: SNC VB «VECTOR».

NAME OF CELL LINE: S1.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*. Late embryos and first stage larvae. J. Embryol.
Exp. Morphol. 1972, 27: 353-365.

MORPHOLOGY: round.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cells/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.
 2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis (G6PD).

PROPERTIES: plating efficiency: 10 %.

virus susceptibility: picornaviruses, VS.

biochemical markers: unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: 60 % – diploid, 40 % – heteroploid.

APPLICATIONS: cell biology, somatic cells genetics, virology.

OTHER COLLECTIONS:

NAME OF CELL LINE: S3.

ORIGIN: *Drosophila melanogaster*, last embryonal cells.

J.Embryol. Exp. Morphol. 1972, 27: 353-365.

MORPHOLOGY: round, fibroblast-like, epithelial-like.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cell/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: 20 %.

virus susceptibility: picornaviruses.

biochemical markers: unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: diploid $2n=8$.

APPLICATIONS: cell biology.

OTHER COLLECTIONS: IMG RAS

ECLDB- code MWIGG 1993. p. 328.

NAME OF CELL LINE: Sf9 (IPLB-21).

ORIGIN: fall armyworm. *Spodoptera frugiperda*. Pupal ovary cells. Invertebrate tissue cultures. Research Application. 1976. p. 328.

MORPHOLOGY: small spherical cells with a few fibroblast-like cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46 or IPL-40.

serum: FBS 5 %.

subculture procedure: Cell detachment mechanically,
split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cells/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 90 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: karyological analysis.

PROPERTIES: plating efficiency: unknown.

virus susceptibility: baculoviruses.

biochemical markers : unknown.

genetical markers: unknown.

karyology: polyploid > 100 chromosomes.

APPLICATIONS: biotechnology, virology.

OTHER COLLECTIONS: Virilgy Inst. RAMS

ECLDB code MWIGG, 1993. p. 330.

NAME OF CELL LINE: MB-O₃C4.

ORIGIN: *Agrothis segetum*, pupal ovary cells

Deposited in MWIGG, patent of RF.

MORPHOLOGY: fibroblast-like cells.

MODE OF CULTIVATION: monolayer.

CONDITIONS FOR CULTIVATION: medium C-46.

serum: FBS 10 %.

subculture procedure: cell detachment mechanically,

split ratio 1:10, optimal population density 1×10^6 cells/ml.

cryoconservation: growth medium, 10 % DMSO.

2×10^6 cell/ml in ampule.

VIABILITY AFTER CRYOCONSERVATION: 80 %.

(0 passage, dye trypan blue).

STERILITY: bacteria, fungi and mycoplasma free.

SPECIES SPECIFICITY: Karyological and isoenzymological analysis (SOD)

PROPERTIES: plating efficiency: unknown.

virus susceptibility: baculoviruses

biochemical markers : isozyme

genetical markers: unknown

karyology: polyploidy > 130 chromosomes.

APPLICATIONS: virology, biotechnology.

OTHER COLLECTIONS: SSCBV «VECTOR»

ECLDB code MWIGG, 1993, p. 292.