Молекулярное клонирование и трансгенные организмы



Туранов С.В. ННЦМБ ДВО РАН Лаб. Молекулярной систематики

Осень 2021

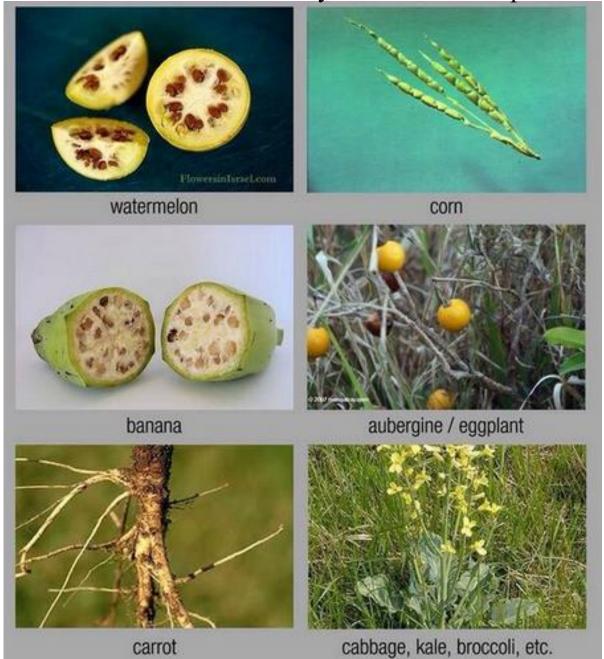
Под трансгенным организмом (или генетически модифицированным организмом, GMO) принято понимать организм, который содержит новый ген (или гены), стабильно передающиеся потомству.

Трансген – ген, который был внесён в организм тем или иным способом. Должен включаться в заданное время, в нужном количестве и в соответствующем месте (органе, ткани) животного.

Ряд основных достижений в области трансгенеза животных

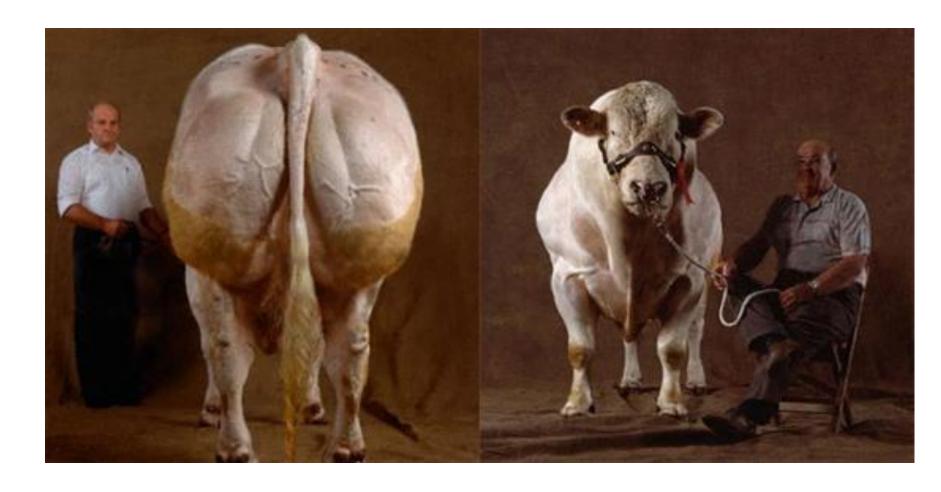
Год	Этапы трансгенеза	Страна
1985	Получение трансгенных кроликов, свиней и овец с помощью метода микроинъекций	США
1986	Клонирование эмбрионов овцы с помощью метода переноса ядер	Великобритания
1990	Синтез антитрипсина человека в молоке трансгенной мыши	Великобритания
1991	Получение трансгенных телят	Нидерланды
1991	Синтез антитрипсина человека в молоке трансгенной овцы	Великобритания
1992	Трансгенные свиньи, содержащие ген мыши, обеспечивающий устойчивость к вирусу гриппа	Германия
1994	Свиньи, синтезирующие ингибитор системы комплемента человека	США
1997	Клонирование овцы Долли с помощью переноса ядер в соматические клетки	Великобритания
1997	Трансгенные свиньи с мутациями в гене родопсина для моделирования пигментного ретинита человека	США
1998	Клонирование трансгенных телят	США
2000	Трансгенные овцы, полученные с помощью переноса ядер в соматические клетки	Великобритания
2001	Трансгенные свиньи (EnviropigTM, «Экологически чистая свинья») с уменьшенным содержанием фосфора в навозе	Канада
2002	Трансгенные телята, продуцирующие иммуноглобулин человека	кинопК
2003	Трансгенные коровы с увеличенным содержанием казеина в молоке	Новая Зеландия
2003	Получение свиней с нокаутом гена галактозилтрансферазы, участвующей в гиперостром отторжении при ксенотрансплантации	США
2004	Получение коров с направленными нокаутами двух генов	США
2005	Трансгенные коровы, устойчивые к маститу, вызванному стафилококком	США

Многолетний искусственный отбор



[http://www.geneticliteracyproject.org/2015/02/02/how-your-food-would-look-if-not-genetically-modified-over-

Многолетний искусственный отбор



[http://www.coolweirdo.com/huge-genetically-modified-bulls.html]

Генетически модифицированные организмы



[http://news.nationalgeographic.com/news/2010/03/100329-six-pack-mutant-trout-genetically-engineered-modified-gm/]

Генетически модифицированные организмы



Эти атлантические лососи одного возраста, но...

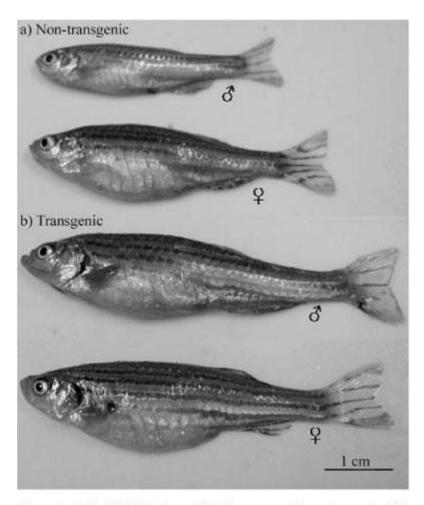


Figure 1 - Zebrafish (*Danio rerio*): (a) one-year old non-transgenic fish (average weight = 0.68 ± 0.13) and (b) one-year old G_0 transgenic fish (average weight = $1.79~g \pm 0.37$).

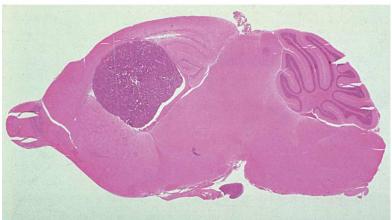
Генетически модифицированные организмы – увлекаться не нужно





1980-е гг. – первая трансгенная мышь (Ричард Палмер, Ральф Бристер, опухоль мозга).



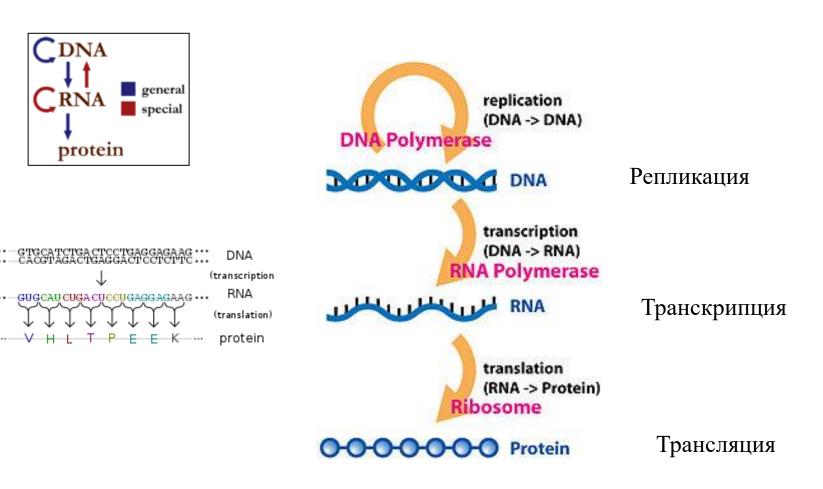


Индуцирование и последующая экспрессия онкогенов в нормальных клетках в составе нормальных (здоровых) тканей может вызывать развитие опухоли.

Схема получения трансгенных животных

- 1. Идентификация и конструирование трансгена. В некоторых случаях изменение последовательности гена за счет мутаций.
- 2. Клонирование гена в подходящем векторе и трансформация бактерий (*E. coli*) для амплификации гена.
- 3. Проверка работы кассеты с клонированным геном в эукариотических клетках.
 - 4. Введение гена в ядро оплодотворенной яйцеклетки.
- 5. Анализ детенышей, отбор тех, что содержат трансген (ПЦР).
 - 6. Доказательство того, что трансген стабильно наследуется.
- 7. Доказательство того, что трансген правильно регулируется и эксперссируется.

Центральная догма молекулярной биологии



Обобщенное правило переноса информации в клетке в ходе матричных процессов (структура одного биополимера определяет структуру другого)

Матричный принцип передачи наследственной информации

Цепь рассуждений биологов разных времён:

- **Всё живое от живого** (Франческо Реди, XVII век)
- **Всякая клетка от клетки** (Рудольф Вирхов, 1859)
- **Хромосома от хромосомы** (В. Ру, Т. Бовери, начало XX века)
- **Митохондрия от митохондрии** (Ф. Мевес, начало XX века)
- Молекула от молекулы (Н.К. Кольцов, 1927 г.)



Н.К. Кольцов

Концепция дифференциальной экспрессии генов

Один из главных и общепризнанных догматов современной эмбриологии состоит в том, что, за исключением нескольких особых случаев, все клетки данного организма, независимо от того какими они становятся в дифференцированном состоянии, содержат в геноме одну и ту же ДНК. Тем не менее экспрессия генов в клетках одного типа явно отличается от их экспрессии в клетках другого типа. Дифференцированные клетки каждого типа обладают свойственной им одним морфологией и поддерживают свой собственный набор синтезируемых белков. Содержащиеся в клетках разного типа матричные РНК (мРНК) также неидентичны. На основе всех этих данных ученые пришли к единодушному мнению, высказанному, например, в 1976 г. Дэвидсоном (Davidson), что дифференцировка обусловливается дифференциальной экспрессии генов в различных клеточных линиях развивающегося зародыша.

Способы производства (или добычи) нужного нам белка:

1. Ткань донора с наработанным белком.



2. Химический синтез.

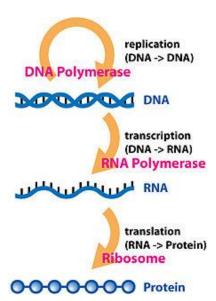


3. Разработать и запустить конструкцию в клетках *E. coli*.



Для создания и апробации *искусственной генетической конструкции*, производящей нужный нам *белок*, необходимо, чтобы она удовлетворяла нескольким условиям:

- **1.** Она должна *поддерживаться в ряду поколений* (не элиминироваться после первого клеточного деления).
- **2.** С неё должна *считываться соответствующая матричная РНК* (она должна экспрессироваться).
- **3.** На основе этой матричной РНК должен *транслироваться белок*.



Как доставить чужеродную ДНК в клетку?

- 1. Трансформация (для бактериальных клеток или клеток дрожжей).
- 2. Инфекция (векторы-производные бактериофага).
- 3. Электропорация (клетки помещают в раствор, содержащий ДНК, и подвергают воздействию короткого электрического импульса это приводит к временному образованию пор в клеточных мембранах).
- 4. Перенос генов с помощью липосом (липофекция). Слияние с клеточной мембраной и направленная доставка ДНК в цитоплазму.
- 5. Микроинъекция ДНК в ядро клеток животных.

Способы индивидуальны, и подбираются для разных групп организмов отдельно.

Как сделать так, чтобы ген чужеродной ДНК «работал» клетке?

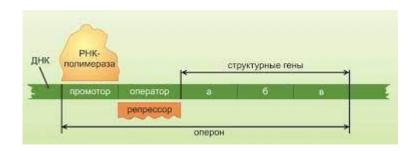
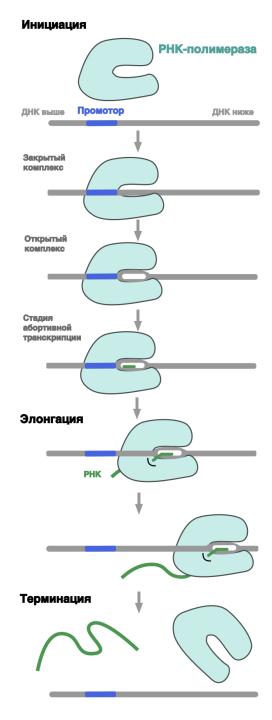
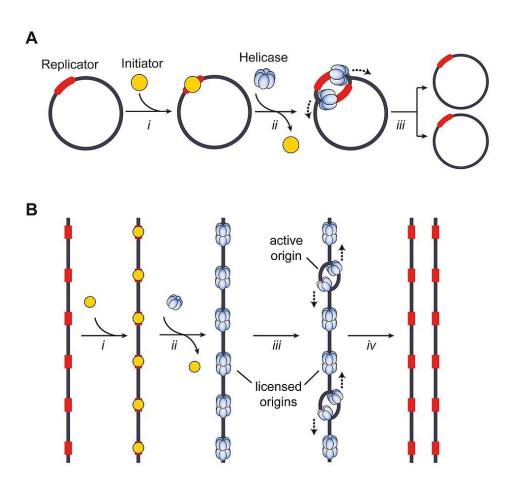


Схема оперона

Общая для про- и эукариот схема стадий транскрипции. Серым обозначен участок ДНК с синим промотором, зелёным — нарождающаяся РНК. (Википедия)



Как сделать так, чтобы чужеродная ДНК реплицировалась в клетке?

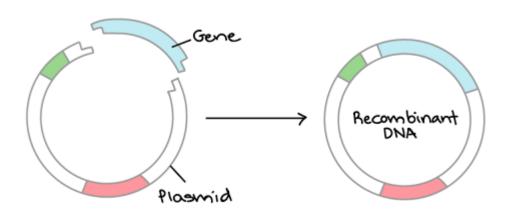


Модели инициации репликации ДНК бактерий (А) и эукариот (В). (Википедия)

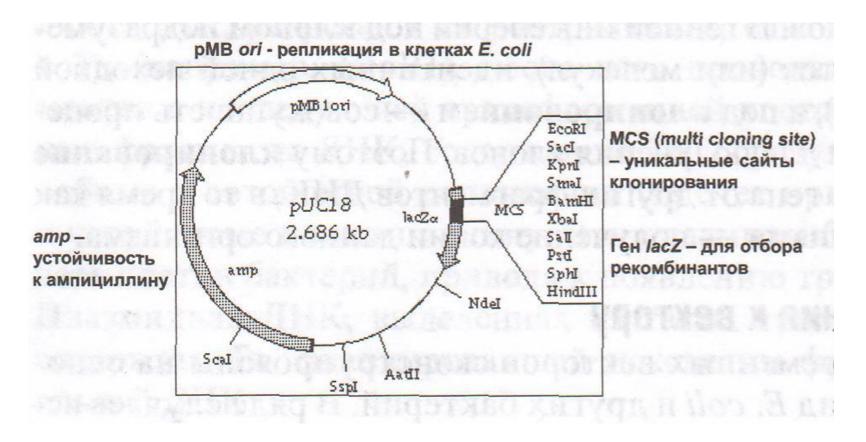
Клонирование

В генной инженерии под клоном подразумевают популяцию клеток (или молекул), идентичных одной исходной клетке.

Клонирование гена — отделение гена от других фрагментов ДНК.



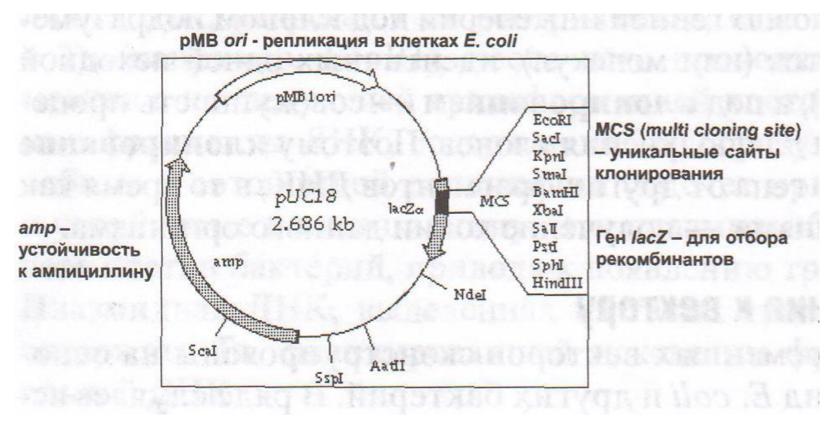
Основные элементы бактериального вектора на примере плазмиды pUC18



Некоторые общие свойства плазмид:

- обнаружены у самых разных бактериальных видов;
- экстрахромосомные единицы, ведут себя, как независимые генетические единицы, реплицирующиеся и наследуемые независимо от бактериальной хромосомы;
- часто содержат гены, кодирующие ферменты, обеспечивающие селективное преимущество хозяйской клетке (устойчивость или синтез антибиотиков, продукция ферментов рестрикции и модификации и т.д.).

Основные элементы бактериального вектора на примере плазмиды pUC18



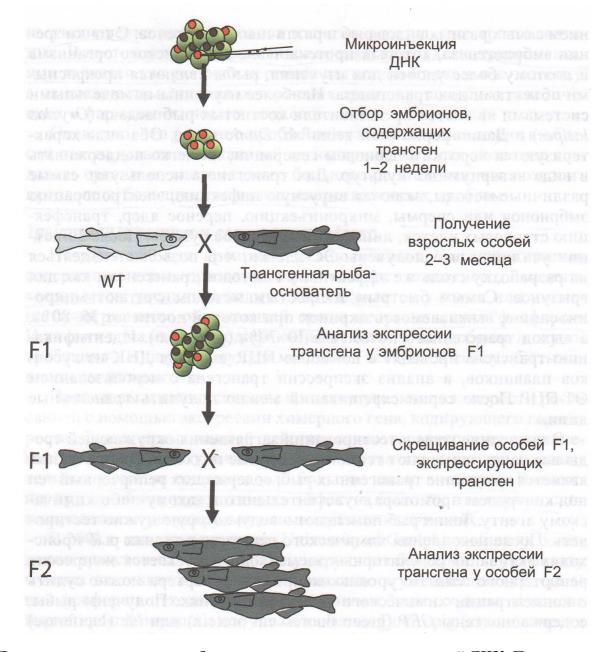
Вектор (в генетике) — молекула нуклеиновой кислоты, чаще всего ДНК, используемая в генетической инженерии для передачи генетического материала внутрь клетки, в том числе в клетку живого многоклеточного организма *in vivo*.

Вектор на основе бактериальной плазмиды должен удовлетворять следующим требованиям:

- быть стабильным в клетке-хозяине и в клетках *E. coli*;
- обеспечивать репликацию в клетках $E.\ coli;$
- выдерживать вставку чужеродной ДНК;
- обладать уникальными сайтами клонирования;
- содержать селективными маркерами;
- достаточно легко передаваться в клетку-хозяина.

Получение трансгенных рыб

Рыбы являются прекрасными объектами для **трансгенеза**, потому как эмбриогенез у них (у большинства из них) протекает вне материнского организма и более удобен для изучения.



Получение трансгенных рыб с помощью метода микроинъекций ДНК. Показаны основные этапы трансгенеза, анализ экспрессии трансгена (красный) у особей F1 и F2 осуществляют с помощью ПЦР.

Микроинъекции. Оборудование.

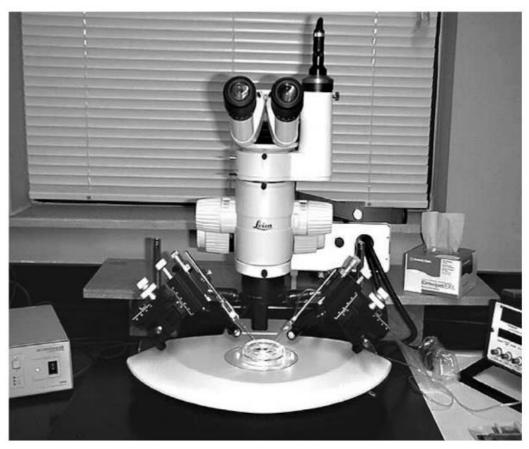


Figure 11.3 Microinjection equipment includes a stereozoom dissection microscope $(6-100\times)$ on a base with transmitted light and adjustable mirror, two micromanipulators attached to magnetic stands on a steel base, and an external light source. At the right is the gasdriven microinjector. This configuration allows for optimal manipulation of illumination intensity and focus to assist in positioning the microinjection needle.

Микроинъекции. Оборудование.

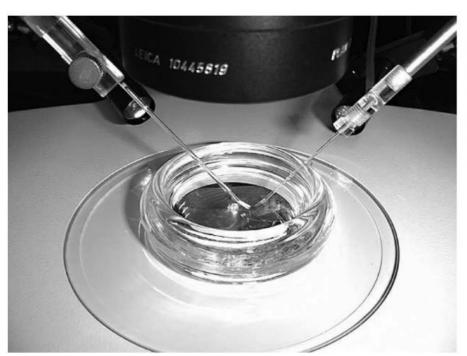


Figure 11.4 Microinjection setup. Eggs are placed in a watch glass filled with a salt solution (18 ppt). The holding pipette (capillary) is on the left and the microinjection needle is on the right.

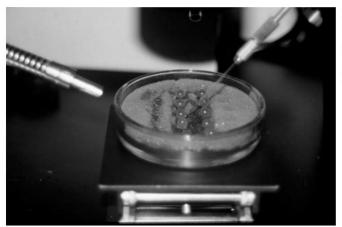


Figure 11.6 Microinjection of salmon eggs held in place in a matrix. *Source:* Photo by Robert

Devlin.

Микроинъекции. Процесс.

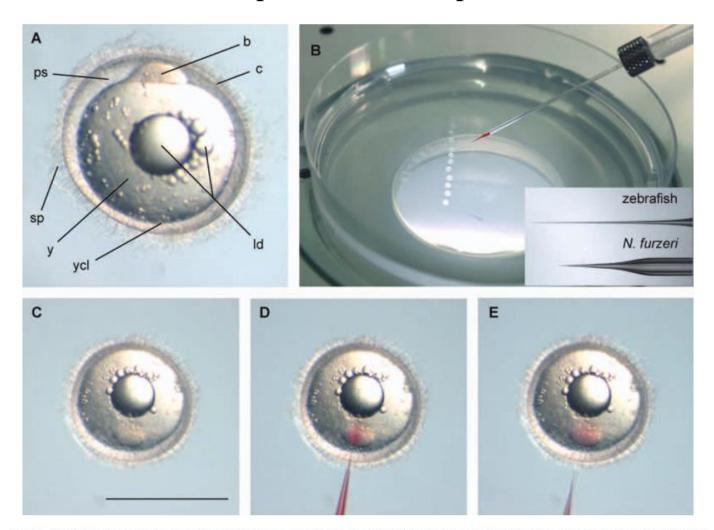
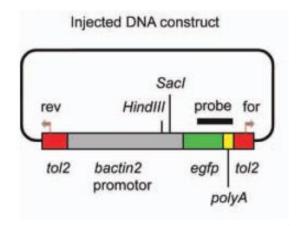
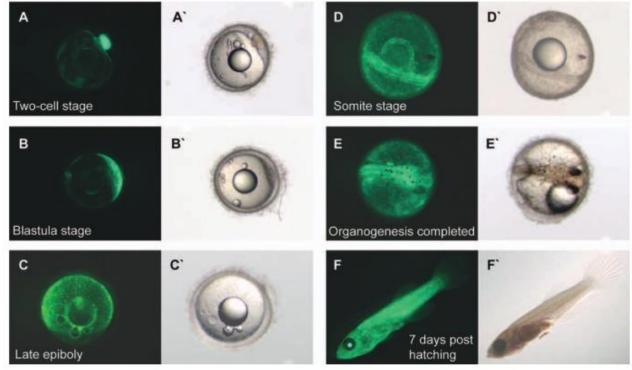


Fig. 1. Microinjection procedure in *N. furzeri*. **A:** Fertilized eggs are allowed to develop for 2 hr. During this time, the blastodisc or one-cell stage develops. **B:** Embryos at the one-cell stage are embedded in 1% low melting agarose for fixation and are oriented with the blastodisc facing the injection needle. Glass needles for zebrafish have a longer and thinner tip, whereas needles for *N. furzeri* have a shorter and more robust tip to penetrate through the hard chorion of the eggs (inset). **C–E:** Correct microinjection into the cytoplasm of the blastodisc is visualized by injecting a solution containing phenol red dye. Scale bar = 1 mm. b, blastodisc; c, chorion, ld: lipid droplets, ps: perivitelline space, sp: surface projections of the chorion, y: yolk, ycl: yolk cytoplasmic layer (adapted from Carter and Wourms, 1991).

Проверка вставки инъецируемой конструкции в оплодотворённую икринку хозяина



Зелёный флуоресцентный белок (ЗФБ) (англ. green fluorescent protein, **GFP**) — белок, выделенный из медузы Aequorea victoria, который флуоресцирует в зелёном диапазоне при освещении его светом от синего до ультрафиолетового диапазона.



Направления трансгенеза у рыб

- **-** рост;
- цвет;
- устойчивость к заболеваниям (вставка вектора с цекропином антибактериальным белком);
- устойчивость к воздействию тяжелых металлов;
- выживаемость в условиях пониженной температуры и т.д.

Литература:

- 1. Dunham, R.A.; Winn, R.N. (2014). "Chapter 11 Production of transgenic fish". In Pinkert, C.A. Transgenic Animal Technology: A Laboratory Handbook. Elsevier. ISBN 9780323137836.
- 2. Журавлева Г.А. Генная инженерия в биотехнологии Спб.: Эко-Вектор, 2016. 328 с.

Ресурсы:

Курс «Биотехнологии: генная инженерия» https://stepik.org/course/94/info

https://biomolecula.ru/articles/12-metodov-v-kartinkakh-gennaia-inzheneriia-chast-i-istoricheskaia

https://biomolecula.ru/articles/12-metodov-v-kartinkakh-gennaia-inzheneriia-chast-ii-instrumenty-i-tekhniki