

**ЭФФЕКТИВНОСТЬ ДОСТАВКИ ГЕНОВ В КЛЕТКИ МОЗГА РЫБ  
ПРИ ПОМОЩИ РЕКОМБИНАНТНЫХ АДЕНОАССОЦИИРОВАННЫХ  
ВИРУСОВ ГИППОКАМПА МЫШИ**

© 2020 г. Е. В. Пушина<sup>1, 2, \*</sup>, Я. Н. Александрова<sup>1</sup>, А. А. Вараксин<sup>1</sup>, Д. К. Обухов<sup>3</sup>

<sup>1</sup>Национальный научный центр морской биологии им. А.В. Жирмунского ДВО РАН,  
Владивосток, Россия

<sup>2</sup>Институт физиологии им. Богомольца Национальной академии наук Украины,  
Киев, Украина

<sup>3</sup>Санкт-Петербургский государственный университет, Санкт-Петербург, Россия

\*E-mail: puschina@mail.ru

Поступила в редакцию 11.04.2020 г.

После доработки 04.06.2020 г.

Принята к публикации 26.08.2020 г.

Вирусные векторы представляют собой гибкую систему, которая может эффективно доставлять экзогенный генетический материал в различные клетки-мишени и, таким образом, является потенциально мощным инструментом для генетических манипуляций. Для доставки вирусных генов проводилась инъекция рекомбинантных аденоассоциированных векторов по методу Wallace [1]. Использование рекомбинантных аденоассоциированных векторов позволяет вирусным частицам сравнительно легко диффундировать из области инъекции и достаточно быстро воспроизводиться в клетках мозга. Целью работы было исследование эффективности инфекции аденоассоциированных вирусных векторов млекопитающих в различных областях мозга кеты *Oncorhynchus keta* в возрасте 2 лет при краткосрочных (4 и 8 дней) и долговременном (10 недель) интервалах с последующей ультраструктурной диагностикой нервной ткани в области инъекции. Было установлено, что аденоассоциированный вектор гиппокампа мыши AAV-1 эффективно инфицировал клетки мозга кеты. Инъекция AAV в различные области мозга: конечный мозг, мозжечок, мезэнцефалический тектум и тегментум кеты индуцировала экспрессию репортерных генов в паллиальных (Dd и Dm) областях конечного мозга, крыше и покрывке среднего мозга, в дорсальной части ствола мозга, а также в мозжечке (*valvula* и *corpus cerebellum*). Методами флуоресцентной микроскопии показано, что наличие зеленой флуоресценции связано с экспрессией зеленого флуоресцентного протеина (GFP) в клетках мозга кеты. Данные ультраструктурного анализа подтвердили наличие субклеточных вирусных частиц в клетках мозга и межклеточном пространстве, что свидетельствует о способности к диффузному распространению аденоассоциированного вектора в нервной ткани мозга кеты.

**Ключевые слова:** аденоассоциированный вирусный вектор, аденовирусный вектор высокой емкости, *Oncorhynchus keta*, тектум, тегментум, мозжечок, продолговатый мозг

DOI: 10.31857/S0869813920110096

В настоящее время аденовирусные векторы все чаще используются для доставки генетического материала в различные клетки организма. Однако согласно данным

[2], аденоассоциированные векторы в ряде случаев обладают токсическим действием на организм млекопитающих, что снижает эффективность их использования. Известно, что аденовирусы способны заражать все классы позвоночных животных, однако менее патогенны для низших позвоночных, в частности, рыб. Для нейрогенетических исследований рыбы все чаще используются в качестве модельных животных, что связано с относительной простотой их содержания по сравнению с дорогостоящими млекопитающими (особенно приматами), а также с упрощенными биоэтическими нормами при работе с водными позвоночными. Таким образом, аденовирусные системы являются перспективными для генной трансдукции в клетки рыб с целью вакцинации или других экспериментальных исследований, связанных с экспрессией специфических генов. Исследования на медаке и данио показали, что трансдукция AAV в культивируемые соматические клетки Сертоли приводит к эффективной экспрессии трансгенов, это позволяет использовать аденовирусы в качестве хромосомно-неинтегрирующей векторной системы [3]. В исследованиях на белом осетре *Acipenser transmontanus* был выделен отдельный высокоспецифичный штамм аденовируса с уникальной последовательностью, позволяющей его рассматривать в качестве нового таксономически независимого класса аденовирусов [4, 5].

В исследованиях, проведенных в Национальном институте генетики (Япония), было установлено, что аденовирус (Ad) эффективно вводит двухцепочечную ДНК в клетки, экспрессирующие аденовирусный рецептор Коксаки, но не интегрируется в геном хозяина [6]. Результаты разработок отдела геномной терапии Сайтамского медицинского университета показали, что хелпер-зависимый вектор (с удаленным вирусным геномом) является менее цитотоксичным, чем E1-делеционный вектор, и поэтому может использоваться для достижения множественного инфицирования [7]. Тем не менее, в Университете Осака было разработано более масштабное клонирование хелпер-зависимых векторов, облегчающих репарацию генов посредством гомологичной рекомбинации в эмбриональные стволовые клетки мыши и приматов [8]. Исследования, проводимые на кафедре радиационной генетики университета Киото, показали, что адено-ассоциированный вирус (AAV) является перспективным вектором для генного таргетинга и относится к другому, отличному от Ad типу вируса, который с низкой частотой вводит одноцепочечную ДНК в клетки генома хозяина [9]. Аденоассоциированные вирусы с успехом были использованы для коррекции доминантной мутации в мезенхимальных стволовых клетках у пациентов с несовершенным остеогенезом [10]. Таким образом, оба типа вирусов являются достаточно эффективными для быстрой доставки генетического материала и могут быть использованы для генной терапии.

Ранее в исследованиях на радужной форели было показано, что аденовирусные векторы человека 5-го типа могут эффективно доставлять трансгены в культивируемые клетки мышц [11]. В других работах была установлена эффективная экспрессия репортерных генов в клетках эмбриональной линии (CHSE-214) китайского лосося, папулезной эпителиомы карпа, лейкоцитах американского угря (PBLE), гонад (RTG-2), жабер (RT-GillW1) и селезенки (RTS-34) радужной форели [12]. Исследования на нервной системе рыб в настоящее время ограничиваются данными на эмбрионах данио [13] и медаке *Oryzias latipes* [14]. Целью настоящей работы было исследование эффективности инфекции *in vivo* аденоассоциированных вирусных векторов AAV-1 в различных областях мозга кеты *Oncorhynchus keta* при кратковременных (4 и 8 дней) и долговременной (10 недель) инкубации с последующей ультраструктурной диагностикой нервной ткани в области инъекции.

## МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

В работе было использовано 24 особи тихоокеанской кеты *Oncorhynchus keta* в возрасте 23–24 мес., с длиной тела 30–35 см и массой 285–330 г. Рыбы были получены с Рязановского экспериментального производственного рыбоводного завода в 2017 г. Молодь кеты содержали в аквариуме с аэрируемой морской водой при температуре 16–17°C, с одноразовым кормлением в течение суток. Соотношение освещенного и темного периодов в сутках составляло 14/10 ч. Содержание растворенного кислорода в воде составляло 7–10 мг/дм<sup>3</sup>, что соответствует нормальному насыщению. Все экспериментальные манипуляции с животными были проведены в соответствии с правилами, регулируемые уставом ННЦБМ и Этической комиссией, регламентирующей гуманное обращение с экспериментальными животными.

**Введение аденоассоциированного вирусного вектора.** В работе использовали готовые рекомбинантные аденоассоциированные вирусы гиппокампа мыши AAV-1. Camc2a.GCaMP6f.WPRE.bGHpA (Inscopix, США). Упаковка, очистка, и определение векторных титров были выполнены в Стэнфордском университете (Inscopix, США). Рекомбинантные векторы очищали с использованием метода осаждения CsCl, и титры геномной копии были определены, как описано ранее [15]. Титры инъекций были оптимизированы по концентрации и составляли 1.68E (13 мкг/мл), что функционально подтверждено для кальциевой визуализации пирамидных нейронов в дорсальном CA1 гиппокампе мыши.

Рыбы были анестезированы в 0.1%-ном растворе трикаин-метансульфоната MS222 (Sigma, США) в течение 5–10 мин. После анестезии первой группе животных в область правого полушария теленцефалона с помощью шприца Гамильтона вводили 0.2 мкл раствора рекомбинантного AAV на 0.1 М фосфатном буфере ( $n = 4$  для каждой группы). Контрольные животные получали 0.2 мкл 0.1 М фосфатного буфера ( $n = 4$ ). Через 4 дня после инъекции животные выводились из эксперимента и подвергались эвтаназии методом быстрой декапитации. Второй группе животных в область мозжечка, правого полушария тектума и тегментума вводили аналогичный объем раствора рекомбинантного AAV ( $n = 4$  для каждой группы), а контрольные животные получали соответствующее количество 0.1 М фосфатного буфера ( $n = 4$ ). Через 8 дней после инъекции животные выводились из эксперимента. Третьей группе животных в область мозжечка вводили раствор AAV ( $n = 4$  для каждой группы), группа контрольных животных ( $n = 4$ ) получала 0.1 М фосфатный буфер. Через 10 недель после инъекции животные третьей группы выводились из эксперимента аналогичным способом.

Головной мозг инъектированных рыб префиксировали в 4%-ном растворе параформальдегида, приготовленном на 0.1 М фосфатном буфере (pH 7.2). После префиксации мозг извлекали из полости черепа и фиксировали в том же растворе в течение 2 ч при температуре 4°C. Затем в течение двух суток промывали в 30%-ном растворе сахарозы при 4°C, с пятикратной сменой раствора. Серийные фронтальные срезы мозга кеты толщиной 50 мкм изготавливали с помощью замораживающего микротомы (Cryo-star HM 560 MV, Thermo Scientific, США).

**Микроскопия.** В работе для визуализации и проведения морфологического анализа был использован моторизированный инвертированный микроскоп исследовательского класса с флуоресцентным модулем и приставкой улучшенного контрастирования при работе с люминесценцией Axiovert 200 M с модулем ApoTome (Carl Zeiss, Германия). Для исследования микрофотографии препаратов и анализ материала осуществляли с помощью программы Axio Vision (Carl Zeiss, Германия). Измерения проводили при использовании объективов с увеличением 10×, 20× и 40× в 10 случайно выбранных полях зрения для каждой области исследования.

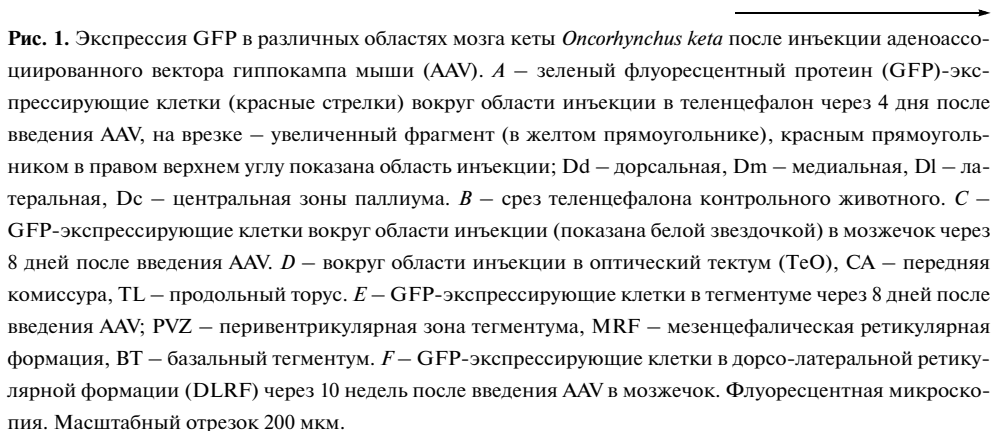
Подсчет количества GFP-экспрессирующих клеток в поле зрения осуществляли при увеличении 200×. Морфометрический анализ параметров клеточных тел (измерение большого и малого диаметров сомы нейронов) проводили с помощью программного обеспечения микроскопа Axio Vision.

**Трансмиссионная электронная микроскопия.** Различные отделы мозга кеты в соответствии со схемой введения AVV (4 дня, 8 дней и 10 недель соответственно) были зафиксированы в 2.5%-ном глютаральдегиде на 0.1 М какодилатном буфере и постфиксировали в 2%-ном растворе осмия на 0.1 М какодилатном буфере. Материал заливали в смолу LR White. Ультратонкие срезы толщиной 60 нм были получены на ультрамикротоме Ultracut Leica UC6 (Leica Microsystems, Германия). Срезы контрастировали уранилацетатом и цитратом свинца и исследовали с помощью трансмиссионного электронного микроскопа SIGMA 300 VP (Zeiss AG, Карл Цейсс, Германия).

**Статистическая обработка данных.** Количественная обработка результатов была выполнена с помощью программ Описательная статистика Microsoft Excel 2010 и Statistica 12. Плотность распределения и размерные характеристики клеток оценивались с помощью методов вариационной статистики. Для количественной оценки результатов находились средние значения и стандартное отклонение ( $M \pm SD$ ). Измерения в группах сравнивались с использованием одностороннего дисперсионного анализа (ANOVA). Значения при  $p \leq 0.05$  считались статистически значимыми.

## РЕЗУЛЬТАТЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

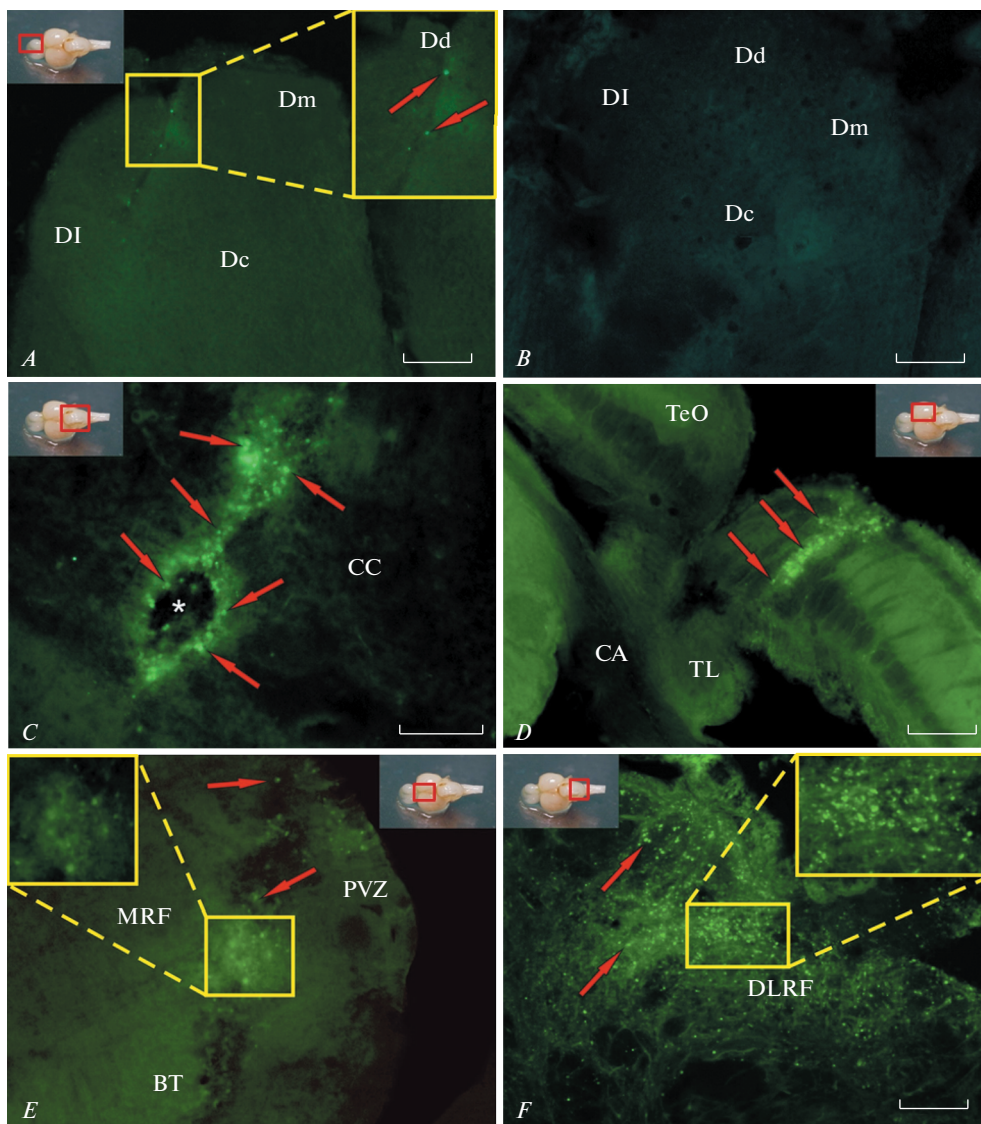
В результате однократного введения AVV в различные отделы головного мозга кеты были выявлены GFP-экспрессирующие клетки в областях инъекции и в отдельных случаях в прилежащих проекционных областях мозга (рис. 1A–F).



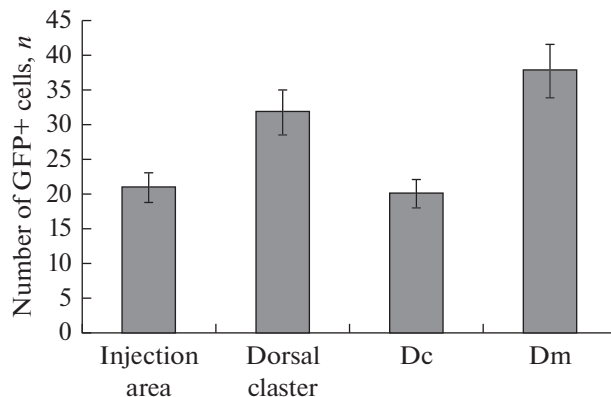
**Рис. 1.** Экспрессия GFP в различных областях мозга кеты *Oncorhynchus keta* после инъекции аденоассоциированного вектора гиппокампа мыши (AAV). *A* – зеленый флуоресцентный протеин (GFP)-экспрессирующие клетки (красные стрелки) вокруг области инъекции в теленцефалон через 4 дня после введения AAV, на врезке – увеличенный фрагмент (в желтом прямоугольнике), красным прямоугольником в правом верхнем углу показана область инъекции; Dd – дорсальная, Dm – медиальная, Dl – латеральная, Dc – центральная зоны паллиума. *B* – срез теленцефалона контрольного животного. *C* – GFP-экспрессирующие клетки вокруг области инъекции (показана белой звездочкой) в мозжечок через 8 дней после введения AAV. *D* – вокруг области инъекции в оптический тектум (TeO), CA – передняя комиссура, TL – продольный торус. *E* – GFP-экспрессирующие клетки в тегментуме через 8 дней после введения AAV; PVZ – перивентрикулярная зона тегментума, MRF – мезенцефалическая ретикулярная формация, BT – базальный тегментум. *F* – GFP-экспрессирующие клетки в дорсо-латеральной ретикулярной формации (DLRF) через 10 недель после введения AAV в мозжечок. Флуоресцентная микроскопия. Масштабный отрезок 200 мкм.

**Fig. 1.** GFP expression in various brain regions of chum salmon *Oncorhynchus keta* after AAV injection. *A* – GFP-expressing cells (red arrows) around the injection area in the telencephalon 4 days after the injection of AAV, the inset shows the enlarged fragment (in the yellow rectangle), the injection area is shown in the red rectangle in the upper right corner; Dd – dorsal, Dm – medial, Dl – lateral, Dc – central pallium zone. *B* – section of the telencephalon of the control animal. *C* – GFP-expressing cells around the injection area (indicated by a white star) in the cerebellum 8 days after the injection of AAV. *D* – around the area of injection into the tectum opticum (TeO), PC – anterior commissure, TP – torus longitudinalis. *E* – GFP-expressing cells in tegmentum 8 days after the injection of AAV; PVZ – periventricular zone of the tegmentum, MRF – mesencephalic reticular formation, and BT – basal tegmentum. *F* – GFP-expressing cells in the dorsolateral reticular formation (DLRF) 10 weeks after the injection of AAV into the cerebellum. Fluorescence microscopy. The scale bar – 200 microns.





Через 4 дня после введения AAV в правое полушарие конечного мозга вокруг области инъекции были выявлены отдельные GFP-экспрессирующие клетки (рис. 1A). После инъекции в дорсальную зону паллиума кеты GFP-экспрессирующие клетки были также обнаружены в дорсальном скоплении (Dd), медиальной части паллиума (Dm) и в центральной (Dc) зоне (табл. 1, рис. 2). Во всех областях паллиума, содержащих трансгенную экспрессию AAV, преобладали клетки небольших размеров за исключением центральной области, содержащей более крупные нейроны (табл. 1). Сравнительное распределение GFP-экспрессирующих клеток показано на рис. 2. В центральной области и участках, ограничивающих зону инъекции, количество клеток, экспрессирующих репортерные гены, было ниже, чем в поверхностных



**Рис. 2.** Сравнительное распределение GFP-экспрессирующих клеток ( $M \pm SD$ ) в различных областях теленцефалона кеты *Oncorhynchus keta* через 4 дня после введения AAV.

**Fig. 2.** Comparative distribution of GFP-expressing cells ( $M \pm SD$ ) in various regions in the telencephalon of chum salmon *Oncorhynchus keta* 4 days after the injection of AAV.

слоях дорсальной и медиальной паллиальных зон (рис. 2). На контрольных препаратах GFP-экспрессирующие клетки выявлены не были (рис. 1B).

Через 8 дней после введения AAV в дорсальную часть тела мозжечка вокруг области инъекции визуализировались многочисленные GFP-экспрессирующие клетки (рис. 1C). Нейроны, экспрессирующие трансгены и образующие другую центрально расположенную популяцию, были обнаружены в каудальной части тела мозжечка, а также в заслонке мозжечка, дистанционно удаленной от зоны инъекции

**Таблица 1.** Морфометрические параметры\* GFP-экспрессирующих клеток в теленцефалоне кеты *Oncorhynchus keta* через 4 дня после инъекции AAV

**Table 1.** Morphometric parameters\* of GFP-expressing cells in the telencephalon of chum salmon *Oncorhynchus keta* 4 days after AAV injection

Типы клеток Cell types	Область инъекции Injection area	Дорсальное скопление Dorsal cluster	Медиальная зона паллиума Dm	Центральная зона паллиума Dc
Размеры клеток ( $M \pm SD$ ), мкм Cell sizes ( $M \pm SD$ ), $\mu\text{m}$	$7.8 \pm 0.6/5.8 \pm 0.7$ $5.8 \pm 0.6/4.6 \pm 0.8$	$7.6 \pm 0.4/5.6 \pm 0.5$ $6.2 \pm 0.7/5.1 \pm 0.6$	$7.8 \pm 0.6/5.8 \pm 0.7$ $5.8 \pm 0.6/4.6 \pm 0.8$	$12.8 \pm 0.6/10.4 \pm 1.4$ $9.5 \pm 0.2/7.7 \pm 0.9$ $7.9 \pm 0.6/6.0 \pm 0.6$

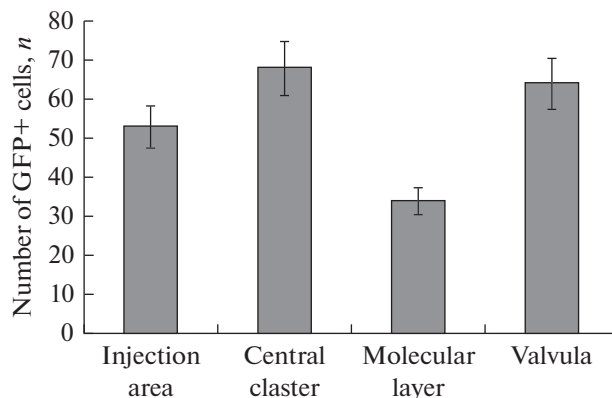
\* Значения большого и малого диаметров клеточных перикарионов показаны через косую черту соответственно.

\* Values of the large and small diameters of cellular pericarions are shown through a slash respectively.

**Таблица 2.** Морфометрические параметры GFP-экспрессирующих клеток в мозжечке кеты *Oncorhynchus keta* через 8 дней после инъекции AAV

**Table 2.** Morphometric parameters\* of GFP-expressing cells in the cerebellum of chum salmon *Oncorhynchus keta* 8 days after AAV injection

Типы клеток Cell types	Область инъекции Injection area	Центральное скопление Central cluster	Молекулярный слой Molecular layer	Заслонка Valvulla cerebelli
Размеры клеток ( $M \pm SD$ ), мкм Cell sizes ( $M \pm SD$ ), $\mu\text{m}$	$10.2 \pm 0.2/7.3 \pm 0.6$ $8.9 \pm 0.6/7.1 \pm 0.6$ $7.2 \pm 0.6/6.1 \pm 0.7$	$11.3 \pm 0.6/10.0 \pm 0.5$ $9.3 \pm 0.4/8.3 \pm 0.9$	$8.0 \pm 0.5/5.3 \pm 0.5$ $6.8 \pm 0.3/4.9 \pm 0.6$ $5.0 \pm 0.7/3.8 \pm 0.6$	$10.2 \pm 0.4/7.1 \pm 0.2$ $7.8 \pm 0.4/5.9 \pm 0.8$ $6.3 \pm 0.7/5.4 \pm 0.8$



**Рис. 3.** Сравнительное распределение GFP-экспрессирующих клеток ( $M \pm SD$ ) в различных областях мозжечка кеты *Oncorhynchus keta* через 8 дней после введения AAV.

**Fig. 3.** Comparative distribution of GFP-expressing cells ( $M \pm SD$ ) in various regions in the cerebellum of chum salmon *Oncorhynchus keta* 8 days after the injection of AAV.

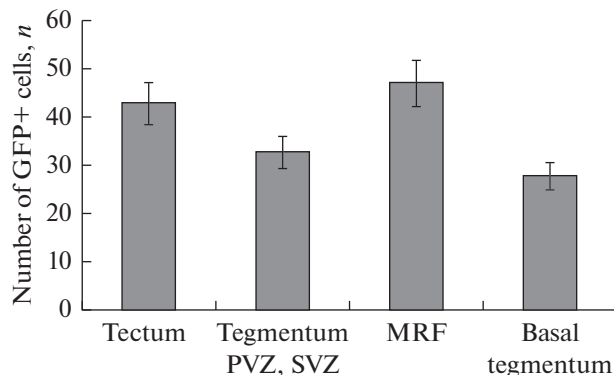
(табл. 2, рис. 3). Морфометрические параметры GFP-экспрессирующих клеток свидетельствуют о гетерогенности популяции, содержащей трансгены в указанном временном диапазоне. Большинство GFP-экспрессирующих клеток было выявлено в молекулярном слое (рис. 3). Наличие большого количества клеток, экспрессирующих трансгены в заслонке мозжечка, свидетельствует о способности AAV к антероградному транспорту в транскереbellарную зону (рис. 3).

Введение AAV в медиальную часть оптического тектума и более глубокие слои покрышки среднего мозга через аналогичный промежуток времени показало наличие GFP-экспрессирующих нейронов в зрительном тектуме (рис. 1D) и в различных регионах тегмента (рис. 1E, табл. 3). Морфометрический анализ различных областей мезенцефалона выявил более крупные клетки, содержащие репортерные гены, чем в конечном мозге и мозжечке (табл. 1–3). Высокая морфологическая гетерогенность позволяет выделять несколько типов GFP-экспрессирующих клеток в тектуме, перивентрикулярных и субвентрикулярных областях тегмента, мезенцефалической ретикулярной формации и базальном тегменте (табл. 3). Анализ распределения GFP-экспрессирующих клеток показал, что в данном временном диапазоне наибольшее количество нейронов, содержащих трансгены, выявлено в оптическом тектуме и MRF (рис. 4).

**Таблица 3.** Морфометрические параметры GFP-экспрессирующих клеток в мезенцефалоне кеты *Oncorhynchus keta* через 8 дней после инъекции AAV

**Table 3.** Morphometric parameters of GFP-expressing cells in the mesencephalon of chum salmon *Oncorhynchus keta* 8 days after AAV injection

Типы клеток Cell types	Зрительный тектум Tectum opticum	Тегментум ПВЗ и СВЗ Tegmentum PVZ, SVZ	Мезенцефалическая ретикулярная формация MRF	Базальный тегментум Basal tegmentum
Размеры клеток ( $M \pm SD$ ), мкм Cell sizes ( $M \pm SD$ ), $\mu\text{m}$	$17.0 \pm 0.8/10.8 \pm 2.4$ $14.8 \pm 1.0/11.0 \pm 1.9$ $11.2 \pm 1.0/8.3 \pm 1.5$ $8.8 \pm 0.5/7.9 \pm 0.3$	$19.8 \pm 1.2/15.9 \pm 0.8$ $11.9 \pm 0.9/9.8 \pm 1.8$ $8.9 \pm 0.6/7.6 \pm 0.9$ $7.2 \pm 0.6/4.9 \pm 0.8$	$11.0 \pm 1.4/8.6 \pm 2.4$ $8.6 \pm 0.7/6.4 \pm 0.7$ $7.0 \pm 0.6/5.7 \pm 0.7$ $5.8 \pm 0.2/4.8 \pm 1.4$	$11.3 \pm 0.6/9.8 \pm 0.8$ $8.8 \pm 0.5/6.7 \pm 0.7$ $6.9 \pm 0.7/5.8 \pm 1.0$



**Рис. 4.** Сравнительное распределение GFP-экспрессирующих клеток ( $M \pm SD$ ) в различных областях мезенцефалона кеты *Oncorhynchus keta* через 8 дней после введения AAV.

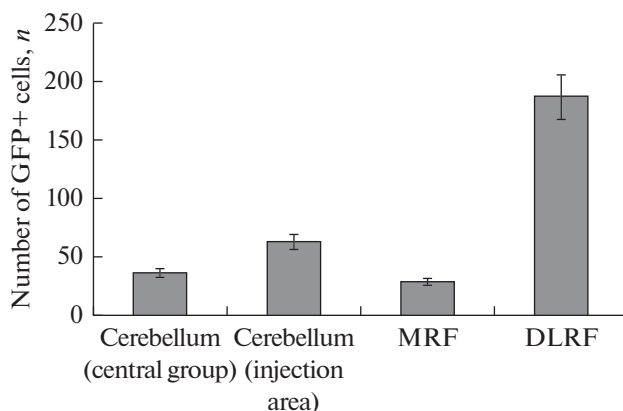
**Fig. 4.** Comparative distribution of GFP-expressing cells ( $M \pm SD$ ) in various regions in the mesencephalon of chum salmon *Oncorhynchus keta* 8 days after the injection of AAV.

Через 10 нед. после инъекции AAV в тело мозжечка популяции GFP-экспрессирующих клеток были обнаружены как в области инъекции и прилегающей центральной зоне мозжечка, так и в составе антероградных экстрацереbellарных проекций роstralной части ствола – дорсо-латеральной ретикулярной формации (DLRF) и медиальной ретикулярной формации (MRF) (табл. 4). Большая популяция GFP-экспрессирующих нейронов была выявлена в DLRF (рис. 1*F*, рис. 5). В составе MRF были выявлены наиболее крупные нейроны, содержащие репортерные гены (табл. 4).

Долговременная 10-недельная экспозиция после инъекции AAV привела к широкому распространению клеток, экспрессирующих трансгены, и частиц субклеточного размера в области инъекции, а также в составе антероградных, ретроградных и, возможно, реципрокных проекционных областей ствола (рис. 6*A*). Исследование данных областей в режиме фазового контраста показало наличие большого числа плотных телец темного цвета в области локализации GFP-экспрессирующих клеток (рис. 6*B*). При увеличении данных областей AAV-содержащие участки продолговатого мозга выглядели как темные оптически-плотные скопления, хорошо различимые в режиме проходящего света (рис. 6*C*). Ультраструктурное исследование данных областей показало, что скопления аденоассоциированных вирусов выглядят как темные гранулосодержащие внутри- и внеклеточные структуры, в составе которых различимы отдельные вирусные частицы (рис. 6*D*).

**Таблица 4.** Морфометрические параметры GFP-экспрессирующих клеток в мозжечке и роstralной части ствола мозга кеты *Oncorhynchus keta* через 10 недель после инъекции AAV  
**Table 4.** Morphometric parameters of GFP-expressing cells in the cerebellum and rostral part of brainstem of chum salmon *Oncorhynchus keta* 10 weeks after AAV injection

Типы клеток Cell types	Мозжечок (центральная группа) Cerebellum (central group)	Мозжечок (зона инъекции) Cerebellum (injection area)	Мезенцефалическая ретикулярная формация MRF	Дорсо-латеральная ретикулярная формация DLRF
Размеры клеток ( $M \pm SD$ ), мкм Cell sizes ( $M \pm SD$ ), $\mu\text{m}$	10.2 $\pm$ 0.3/7.0 $\pm$ 0.5 8.6 $\pm$ 0.5/7.0 $\pm$ 0.5 7.0 $\pm$ 0.2/6.3 $\pm$ 0.3	11.0 $\pm$ 1.1/8.2 $\pm$ 1.3 8.8 $\pm$ 0.6/7.0 $\pm$ 0.9 7.2 $\pm$ 0.3/6.0 $\pm$ 0.7	58.6 $\pm$ 3.1/33.2 $\pm$ 2.7 41.6 $\pm$ 2.8/30.0 $\pm$ 4.5 33.2 $\pm$ 2.2/20.2 $\pm$ 5.6 19.4 $\pm$ 1.8/14.2 $\pm$ 0.3 14.3 $\pm$ 1.4/11.2 $\pm$ 2.1	12.8 $\pm$ 0.5/9.5 $\pm$ 1.2 10.5 $\pm$ 0.6/8.5 $\pm$ 1.0



**Рис. 5.** Сравнительное распределение GFP-экспрессирующих клеток ( $M \pm SD$ ) в мозжечке и роstralной части ствола мозга кеты *Oncorhynchus keta* через 10 недель после инъекции AAV.

**Fig. 5.** Comparative distribution of GFP-expressing cells ( $M \pm SD$ ) in the cerebellum and rostral part of brain-stem of chum salmon *Oncorhynchus keta* 10 weeks after the injection of AAV.

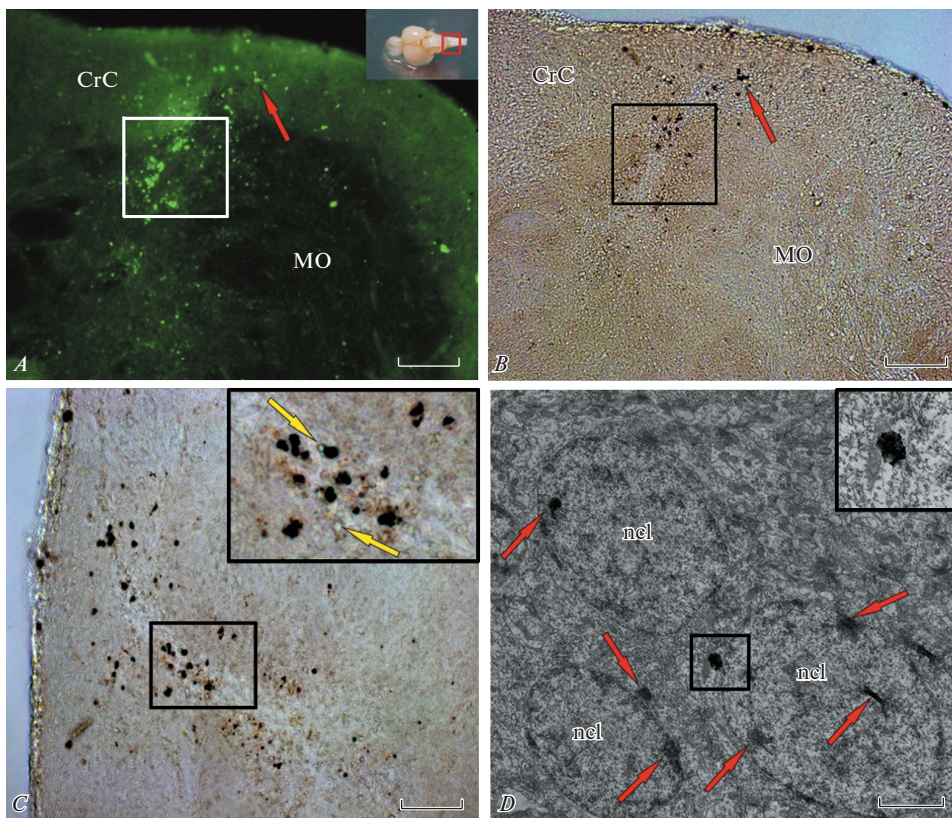
## ОБСУЖДЕНИЕ РЕЗУЛЬТАТОВ

Результаты проведенного исследования показали, что AAV может эффективно трансдуцироваться в клетках мозга кеты. При различных сроках инкубации вирусного вектора GFP-экспрессирующие клетки обнаруживались как вблизи зоны инъекции, так и в удаленных от инъекции областях, куда, очевидно, вектор доставлялся с помощью внутриклеточного транспорта. В настоящее время механизмы аденовирусной транспортировки до конца не ясны [16]. В исследованиях вентральной тегментальной области (VTA) млекопитающих, получавших инъекции различных серотипов AAV, было установлено, что после долговременной экспозиции вектора (1 месяц и более) вирусные частицы выявлялись в антероградных и ретроградных проекциях VTA [16] и вдоль проводящих путей [17]. При однократных инъекциях AAV-1, AAV-9 или AAV-Rh.10 обнаруживалась экспрессия кДНК лизосомального фермента  $\beta$ -глюкуронидазы, что приводило к переносу аденовирусного генома в области дистальной проекции VTA [18]. Кроме того, в некоторых случаях вектор способен самостоятельно транспортироваться по нейрональным путям [19, 20]. Это приводит к доставке AAV даже на очень удаленные расстояния в мозгу, показывая таким образом, что два транспортных механизма способны работать синергетически.

В наших исследованиях на кете краткосрочная (4 дня) экспозиция AAV в теленцефалон приводила в основном к трансдукции вирусных генов в нейроны, прилежащих к области инъекции, хотя GFP-экспрессирующие клетки обнаруживались и в более удаленных областях (Dc и Dm). Тем не менее, непродолжительный срок инкубации вектора в данном случае определял сравнительно ограниченный паттерн экспрессии репортерных генов в теленцефалоне кеты.

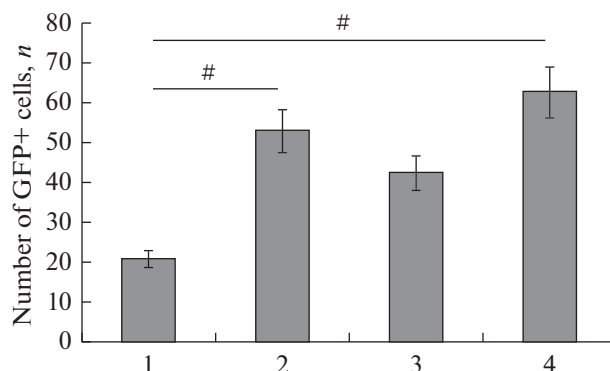
При более долговременной (8 дней) экспозиции AAV в мозжечке и мезенцефалоне мы наблюдали более обильное биораспределение трансгенов в области инъекции, при котором количество GFP-экспрессирующих клеток достоверно ( $p < 0.05$ ) превышало таковое в теленцефалоне (рис. 7). В данном варианте эксперимента GFP-экспрессирующие клетки были обнаружены в удаленных проекционных областях — за-





**Рис. 6.** Экспрессия репортерных генов в продолговатом мозге кеты *Oncorhynchus keta* через 10 недель после инъекции AAV. *A* – GFP-экспрессирующие клетки (красная стрелка) в области *crista cerebellaris*, в белом квадрате скопление трансгенных клеток; *МО* – продолговатый мозг, *CrC* – мозжечковый крест. *B* – срез мозга (на *A*) в режиме фазового контраста, в черном квадрате скопление трансгенных клеток. *C* – увеличенный фрагмент мозга, содержащий скопления аденовирусных частиц (на *B*), на врезке (левый верхний угол) показаны нейроны (желтые стрелки). *D* – ультраструктурная организация фрагмента *crista cerebellaris*, в квадрате показано гранулосодержащее скопление аденовирусных частиц (увеличенный фрагмент на врезке), красными стрелками показаны скопления различной плотности вирусных капсидов внутри ядер (*ncl*) клеток и межклеточном пространстве. *A* – флуоресцентная микроскопия, *B*, *C* – фазово-контрастная микроскопия, *D* – трансмиссионная электронная микроскопия. Масштабный отрезок: *A*, *B* – 200 мкм, *C* – 100 мкм, *D* – 2 мкм.

**Fig. 6.** Expression of reporter genes in the *medulla oblongata* of chum salmon *Oncorhynchus keta* 10 weeks after AAV injection. *A* – GFP-expressing cells (red arrow) in the region of *crista cerebellaris*, in a white square the accumulation of transgenic cells; *МО* – *medulla oblongata*, *CrC* – *crista cerebellaris*. *B* – brain section (on *A*) in phase contrast mode, in a black square accumulation of transgenic cells. *C* – an enlarged fragment of the brain containing clusters of AAV particles (on *B*), neurons (yellow arrows) are shown in the inset (upper left corner). *D* – ultrastructural organization of the *crista cerebellaris* fragment; the granule-containing cluster of AAV particles (enlarged fragment in the inset) is shown in the square; red arrows show clusters of different density of viral capsids inside the cell nuclei (*ncl*) and intercellular space. *A* – fluorescence microscopy, *B*, *C* – phase contrast microscopy, *D* – transmission electron microscopy. Scale bar: *A*, *B* – 200 microns, *C* – 100 microns, *D* – 2 microns.



**Рис. 7.** Сравнительное соотношение GFP-экспрессирующих клеток ( $M \pm SD$ ) в области инъекции AAV. По оси абсцисс: 1 – через 4 дня, теленцефалон; 2 – через 8 дней, мозжечок; 3 – через 8 дней, оптическое тектум; 4 – через 10 недель, мозжечок ( $n = 4$  в каждой группе; # – значимые межгрупповые отличия). Односторонний дисперсионный анализ (ANOVA).

**Fig. 7.** Comparative ratio of GFP-expressing cells ( $M \pm SD$ ) in the area of AAV injection. On the abscissa axis: 1 – after 4 days, telencephalon; 2 – after 8 days, the cerebellum; 3 – after 8 days, the optical tectum; 4 – after 10 weeks, the cerebellum ( $n = 4$  in each group; # – significant intergroup differences). One-way analysis of variance (ANOVA).

слонке, MRF и базальном тегментуме, что, очевидно, свидетельствует о внутриклеточном перемещении вирусных частиц с помощью anterograde транспорта.

Исследования долговременной (10 нед.) экспозиции AAV после инъекции в мозжечок кеты показало обширное распространение GFP-экспрессирующих клеток в DLRF (рис. 5). В области инъекции в мозжечок было выявлено относительно небольшое количество GFP-экспрессирующих клеток по сравнению с 8-дневным периодом (рис. 7). Наличие обширной популяции клеток, содержащих транскрипты в составе DLRF, свидетельствует об интенсивном распространении AAV в составе мозжечковых ножек, по которым, очевидно, вектор с помощью аксонального транспорта был доставлен в дорсальные слои *crista cerebellaris*. Исследование в режиме фазового контраста показало наличие большого количества темных плотных вирусных частиц в данной области мозга кеты. Данные трансмиссионной электронной микроскопии показали скопления различной плотности вирусных капсидов внутри ядер клеток ретикулярной формации и межклеточном пространстве, где эти частицы были представлены в виде эписом. В литературе, описывающей исследования с вирус-опосредованной доставкой транскриптов в нервную ткань, в основном, сделан акцент на описании внутриклеточных событий [2, 3]. Тем не менее, полученные на кете данные подтверждают диффузный способ распространения AAV [1], в том числе и в межклеточном пространстве, что является интересным и значимым наблюдением. Таким образом, долговременная экспозиция AAV в мозжечке и ретикулярной формации ствола кеты не вызвала заметных токсических эффектов при достаточно интенсивном распространении вирусных частиц в мозге животного, что соответствует предположению о низкой токсичности аденоассоциированных вирусных векторов для мозга рыб [11]. У животных в возрасте 2 лет в каудальных отделах мозга – мозжечке и продолговатом мозге – уже достаточно хорошо развиты проекционные двигательные системы нисходящих и восходящих проводящих путей в составе ретикулярной формации ствола. Наличие такой развитой нейрональной и проводящей инфраструктуры обеспечивает возможность для эффективного распространения вирусных частиц с помощью anterо-/ретроградного

транспорта, что многократно повышает эффективность использования аденовирусных векторов для исследования экспрессии специфических генов в ЦНС лососевых рыб. Ранее аденовирусные векторы были использованы лишь в культуре клеток рыб [11, 12] и других тканевых системах рыб [3, 13, 14]. Исследования на эмбрионах данио показало, что использование аденовирусов, содержащих усиленный зеленый флуоресцентный протеин (Ad-EGFP) вызывает довольно высокую смертность в раннем постэмбриональном периоде, что, вероятно, объясняется накопительными цитотоксическими эффектами [13]. Результаты использования AAV на различных отделах мозга 2-летней кеты при краткосрочных и долгосрочных временных интервалах свидетельствуют об эффективном распространении трансгенов в клетках ЦНС *in vivo* и низкой цитотоксичности используемых аденоассоциированных векторов.

#### ИСТОЧНИК ФИНАНСИРОВАНИЯ

Работа выполнена при финансовой поддержке ННЦМБ ДВО РАН (госконтракт № 120k-19 от 11.14.2019).

#### СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Wallace D.J., Meyer zum Alten Borgloh S., Astori S., Yang Y., Bausen M., Kügler S. Single-spike detection in vitro and in vivo with a genetic Ca<sup>2+</sup> sensor. *Nat. Methods*. 5: 797–804. 2008. <https://doi.org/10.1038/nmeth.1242>
2. Zirger J.M., Puntel M., Bergeron J., Wibowo M., Moridzadeh R., Bondale N., Barcia C., Kroeger K.M., Liu C., Castro M.G. Immune-mediated loss of transgene expression from virally transduced brain cells is irreversible, mediated by IFN $\gamma$ , perforin, and TNF $\alpha$ , and due to the elimination of transduced cells. *Mol. Ther.* 20: 808–819. 2012.
3. Kawasaki T., Saito K., Mitsui K., Ikawa M., Yamashita M., Taniguchi Y., Takeda S., Mitani K., Sakai N. Introduction of a foreign gene into zebrafish and medaka cells using adenoviral vectors. *Zebrafish*. 6: 3. 2009. doi: 10.1089/zeb.2009.0596
4. Benko M., Harrach B. Molecular evolution of adenoviruses. In: *Current Topics in Microbiological and Immunology*. Doerfler W., Böhm P. (Eds.). Berlin. Springer. V. 272. 4–35. 2003.
5. Kovács G.M., LaPatra S.E., D'Halluin J.C., Mária Benko. Phylogenetic analysis of the hexon and protease genes of a fish adenovirus isolated from white sturgeon (*Acipenser transmontanus*) supports the proposal for a new adenovirus genus. *Virus Res*. 98: 27–34. 2003.
6. Bergelson J.M., Cunningham J.A., Droguett G., Kurt-Jones E.A., Krithivas A., Hong J.S. Isolation of a common receptor for Coxsackie B viruses and adenoviruses 2 and 5. *Science*. 275: 1320–1323. 1997.
7. Palmer D.J., Ng P. Helper-dependent adenoviral vectors for gene therapy. *Hum. Gene Ther.* 6: 1–16. 2005.
8. Ohbayashi F., Balamotis M.A., Kishimoto A., Aizawa E., Diaz A., Hasty P. Correction of chromosomal mutation and random integration in embryonic stem cells with helper-dependent adenoviral vectors. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*. 102: 13628–13633. 2005.
9. Suzuki K., Mitsui K., Aizawa E., Hasegawa K., Kawase E., Yamagishi T. Highly efficient transient gene expression and gene targeting in primate embryonic stem cells with helper-dependent adenoviral vectors. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA*. 105: 13781–13786. 2008.
10. Chamberlain J.R., Schwarze U., Wang P.R., Hirata R.K., Hankenson K.D., Pace J.M. Gene targeting in stem cells from individuals with osteogenesis imperfecta. *Science*. 303: 1198–1201. 2004.
11. Overturf K., LaPatra S., Renolds P.N. The effectiveness of adenoviral vectors to deliver and express genes in rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss* (Walbaum). *J. Fish Diseases*. 26: 91–101. 2003.
12. Rainbow A.J., Zacal N.J. Expression of an adenovirus encoded reporter gene and its reactivation following UVC and oxidative damage in cultured fish cells. *Int. J. Radiat. Biol.* 84(6): 455–466. 2008.
13. Guliás P., Guerra-Varela J., Gonzalez-Aparicio M., Ricobaraza A., Vales A., Gonzalez-Aseguinolaza G., Hernandez-Alcoceba R., Sánchez L. *Danio rerio* as model organism for adenoviral vector evaluation. *Genes*. 10: 1053. 2019. <https://doi.org/10.3390/genes10121053>
14. Suehiro Y., Kinoshita M., Okuyama T., Shimada A., Naruse K., Takeda H., Kubo T., Hashimoto M., Takeuchi H. Transient and permanent gene transfer into the brain of the teleost fish medaka



- (*Oryzias latipes*) using human adenovirus and the Cre-loxP system. FEBS Letters. 584: 3545–3549. 2010.
15. Gao G., Qu G., Burnham M. S., Huang J., Chirmule N., Joshi B., Yu Q.C., Marsh J.A., Conceicao C.M., Wilson J.M. Purification of recombinant adenoassociated virus vectors by column chromatography and its performance *in vivo*. Hum. Gene Ther. 11: 2079–2091. 2000.
  16. Cearley C.N., Wolfe J.H. A single Injection of an adenoassociated virus vector into nuclei with divergent connections results in widespread vector distribution in the brain and global correction of a neurogenetic disease. J. Neurosci. 27(37): 9928–9940. 2007.
  17. Luca T., Givogri M.I., Perani L., Galbiati F., Follenzi A., Naldini L., Bongarzone E.R. Axons mediate the distribution of arylsulfatase A within the mouse hippocampus upon gene delivery. Mol. Ther. 12: 669–679. 2005.
  18. Dodge J.C., Clarke J., Song A., Bu J., Yang W., Taksir T.V., Griffiths D., Zhao M.A., Schuchman E.H., Cheng S.H., O’Riordan C.R., Shihabuddin L.S., Passini M.A., Stewart G.R. Gene transfer of human acid sphingomyelinase corrects neuropathology and motor deficits in a mouse model of Niemann-Pick type A disease. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 102: 17822–17827. 2005.
  19. Passini M.A., Lee E.B., Heuer G.G., Wolfe J.H. Distribution of a lysosomal enzyme in the adult brain by axonal transport and by cells of the rostral migratory stream. J. Neurosci. 22: 6437–6446. 2002.
  20. Hennig A.K., Levy B., Ogilvie J.M., Vogler C.A., Galvin N., Bassnett S., Sands M.S. Intravitreal gene therapy reduces lysosomal storage in specific areas of the CNS in mucopolysaccharidosis VII mice. J. Neurosci. 23: 3302–3307. 2003.

### The Efficacy of Gene Delivery into Fish Brain Cells Using the Recombinant Adeno-Associated Mouse Hippocampal Viruses

E. V. Pushchina<sup>a, b, \*</sup>, Y. N. Alexandrova<sup>a</sup>, A. A. Varaksin<sup>a</sup>, and D. K. Obukhov<sup>c</sup>

<sup>a</sup>Zhirmunsky National Scientific Center of Marine Biology FEB RAS, Vladivostok, Russia

<sup>b</sup>Bogomolets Institute of Physiology National Academy of Sciences of Ukraine, Kiev, Ukraine

<sup>c</sup>St. Petersburg State University, St. Petersburg, Russia

\*e-mail: puschina@mail.ru

Viral vectors constitute a flexible system that can efficiently deliver an exogenous gene to a variety of target cells and, thus, is a potentially powerful tool for genetic manipulation. To deliver the viral genes, an injection of recombinant adeno-associated viruses was performed according to the Wallace method [1]. The use of recombinant adeno-associated vectors allows viral particles to diffuse relatively easily from the injection area and quickly reproduce themselves in the brain cells. The work objective was to study the effectiveness of infecting various brain regions of chum salmon *Oncorhynchus keta* aged 2 years old with mammalian viral vectors with a short-term (4 and 8 days) and a longer-term (10 weeks) time intervals with subsequent ultrastructural analysis of the nerve tissue in the injection area. We have found that the mouse hippocampal AAV-1 incorporated *in vivo* brains of a chum salmon *Oncorhynchus keta*. Injection of an adeno-associated vector into various areas of the brain was made: telencephalon, cerebellum, mesencephalic tectum, and tegmentum of *Oncorhynchus keta*, and led to the expression of the reporter genes in pallial (Dd and Dl) regions of the telencephalon, the periventricular region of the mesencephalon, in the dorsal part of the brain stem, and in the cerebellum (*valvula* and *corpus cerebellum*). Using fluorescence microscopy, we have shown that the presence of green fluorescence is associated with the expression of green fluorescence protein (GFP) in chum salmon cells. The ultrastructural analysis confirmed the presence of subcellular virus particles in the cells of chum salmon brain and intercellular space, which indicates the ability of the adeno-associated vector to diffuse in the nervous tissue of the chum salmon brain.

**Keywords:** adenovirus, high-capacity adenoviral vector, *Oncorhynchus keta*, tectum, tegmentum, cerebellum, medulla oblongata

## ЦИТИРОВАТЬ:

Пущина Е.В., Александрова Я.Н., Вараксин А.А., Обухов Д.К. Эффективность доставки генов в клетки мозга рыб при помощи рекомбинантных аденоассоциированных вирусов гиппокампа мыши. *Рос. физиол. журн. им. И.М. Сеченова*. 106(12): 1571–1584.

DOI: 10.31857/S0869813920110096

## TO CITE THIS ARTICLE:

Pushchina E.V., Alexandrova Y.N., Varaksin A.A., Obukhov D.K. The Efficacy of Gene Delivery into Fish Brain Cells Using the Recombinant Adeno-Associated Mouse Hippocampal Viruses. *Russian Journal of Physiology*. 106(12): 1571–1584.

DOI: 10.31857/S0869813920110096