

ЭКСПЕРИМЕНТАЛЬНЫЕ СТАТЬИ

УЧАСТИЕ АЦЕТИЛХОЛИНА И Na^+ , K^+ -АТФазы В РЕГУЛЯЦИИ РОСТА
СКЕЛЕТНЫХ МЫШЦ КУРИНОГО ЭМБРИОНА

© 2023 г. Е. В. Лопатина^{1, 2, *}, А. В. Гавриченко¹, Н. А. Пасатецкая¹

¹Первый Санкт-Петербургский государственный медицинский университет
им. акад. И.П. Павлова МЗ РФ, Санкт-Петербург, Россия

²Институт физиологии им. И.П. Павлова РАН, Санкт-Петербург, Россия
*E-mail: evlopatina@yandex.ru

Поступила в редакцию 02.09.2022 г.

После доработки 26.11.2022 г.

Принята к публикации 13.01.2023 г.

В последнее время все большее внимание уделяется обсуждению трофической функции нервной системы и ее участию в запуске сигнальных каскадов, регулирующих клеточный метаболизм. В работе оценивали роль ацетилхолина и Na^+ , K^+ -АТФазы в регуляции роста скелетных мышц 10–12-дневных куриных эмбрионов в условиях органотипической культуры ткани. Максимальный трофотропный эффект ацетилхолин проявлял в концентрации 10^{-8} М. Ингибиторный анализ доказал участие никотиновых холинорецепторов в этом эффекте. Оуабаин дозозависимо регулировал рост эксплантатов ткани скелетной мышцы куриных эмбрионов. В концентрациях, сопоставимых с эндогенными, гликозид стимулировал рост экспериментальных эксплантатов на 33% по сравнению с контрольным значением. Обнаружены миотоксические свойства оуабаина в диапазоне концентраций 10^{-6} – 10^{-4} М. Ацетилхолин устранял миотоксический эффект оуабаина (10^{-6} М) как прямо, действуя на Na^+ , K^+ -АТФазу, так и рецепторопосредовано через никотиновый холинорецептор.

Ключевые слова: органотипическая культура ткани, скелетная мышца, ацетилхолин, никотиновый холинорецептор, Na^+ , K^+ -АТФаза, оуабаин

DOI: 10.31857/S0869813923020073, EDN: NDTFFO

ВВЕДЕНИЕ

Классическими методами исследования процессов, происходящих на уровне концевой пластинки, являются электрофизиологические и биохимические методы, позволяющие изучить роль мембранных структур в регуляции функционирования синапса. В последнее время все большее внимание уделяется обсуждению трофической функции нервной системы и запуску сигнальных каскадов, регулирующих клеточный метаболизм. Известно, что ацетилхолин выделяется в синаптическую щель из двигательной нервной терминали в виде порций (квантов) и в “неквантовой” форме (активное тоническое выделение молекул) [1]. При квантовом выделении ацетилхолина его концентрация в синаптической щели достигает сотен мкмоль/л, в случае неквантового освобождения концентрация медиатора поддерживается на наномолярном уровне [2].

Исследования роли ацетилхолина в концентрации, сопоставимой с той, что достигается при его неквантовом выделении, в регуляции нервно-мышечной передачи начались в лаборатории нервно-мышечной физиологии НИИ физиологии

им. А.А. Ухтомского в 90-х годах XX века. На френико-диафрагмальном препарате белой крысы был изучен антиутомляющий эффект низких концентраций ацетилхолина. Исследования показали, что этот эффект не связан с влиянием медиатора на никотиновые или мускариновые холинорецепторы. Кратковременная аппликация ацетилхолина вызывала гиперполяризацию внесинаптической мембраны мышечных волокон. Эта гиперполяризация сохранялась на протяжении длительного времени после удаления ацетилхолина из омывающего мышцу раствора, но отсутствовала на фоне оубаина. Авторы сделали вывод о том, что в основе такой гиперполяризации лежит активация Na^+, K^+ -АТФазы [3–8].

Исследования вопросов, связанных с изучением регуляторной роли ацетилхолина в нервно-мышечном соединении, осуществлялись параллельно в Санкт-Петербургском Университете, под руководством профессора И.И. Кривого, и в Казани в лаборатории биофизики клетки, под руководством академика Е.Е. Никольского. В работе Е.Е. Никольского и соавт. также было показано, что наномолярные концентрации ацетилхолина модулируют насосную функцию Na^+, K^+ -АТФазы, что проявляется в локальной гиперполяризации мышечной мембраны [9].

Если вклад ацетилхолина в наномолярных концентрациях в модуляцию нервно-мышечной передачи исследован достаточно подробно [1, 10, 11], то о трофотропных эффектах различных концентраций ацетилхолина сведений крайне мало. В 2020 г. вышла работа, свидетельствующая о том, что ацетилхолин в миллимолярной концентрации обеспечивает трофический сигнал, предотвращающий механизмы коннексин-опосредованной мышечной атрофии [12]. Вопрос о трофической функции низких концентраций ацетилхолина остается открытым.

Важнейшей группой природных регуляторов Na^+, K^+ -АТФазы являются сердечные гликозиды. В высоких концентрациях эти стероиды являются ингибиторами Na^+, K^+ -АТФазы, а в низких – модуляторами ее сигнальной функции. Эндогенные структурные аналоги этих соединений получили название эндогенные дигиталисоподобные факторы [13, 14]. Концентрация эндогенного оубаина в плазме крови человека колеблется в наномолярном диапазоне (от 0.6 до 1.2 нМ) [13, 15]. У пациентов с кардиологической и нефрологической патологией зарегистрировано повышение уровня эндогенных дигиталисоподобных факторов в плазме крови [16].

Чувствительность различных изоформ α -субъединицы Na^+, K^+ -АТФазы к кардиотоническим стероидам может различаться, но у грызунов это различие выражено в наибольшей степени. У этих животных α_1 -изоформа малочувствительна к оубаину (константа блокирования составляет десятки и сотни мкМ), напротив, изоформы α_2 - и α_3 -высокочувствительны к оубаину (константа блокирования составляет десятки и сотни нМ). У других млекопитающих, включая человека, чувствительность α_1 -изоформы к оубаину лежит в наномолярном диапазоне концентраций [17, 18]. Классическим объектом при изучении свойств сердечных гликозидов является куриный и утиный эмбрион [19]. Предполагается существование двух пулов Na^+, K^+ -АТФазы, один из которых функционирует как ионный насос. Другой пул, преимущественно локализованный в кавеолах, образует молекулярный комплекс с EGFR (рецептор эпидермального фактора роста) и Src-киназой [20–22] и участвует в мембранной и внутриклеточной сигнальной трансдукции [23]. Выявлен участок α -субъединицы (так называемая NaKtide последовательность), отвечающий за реализацию сигнальной функции Na^+, K^+ -АТФазы и предположительно специфичный для α_1 -изоформы Na^+, K^+ -АТФазы в скелетной мышце [20]. В области концевой пластинки никотиновый холинорецептор колокализован с Na^+, K^+ -АТФазой, фосфолемманом и кавеолином-3 [24, 25]. В настоящее время

интенсивно изучается участие эндогенных оубаин-подобных соединений в механизмах регуляции, реализуемых через сигнальную функцию Na^+, K^+ -АТФазы [26].

Помимо регуляции ионного транспорта Na^+, K^+ -АТФаза в качестве трансдуктора сигнала участвует в модуляции клеточного метаболизма, стимулирует рост и пролиферацию клеток разных тканей. Продемонстрирована роль сигнальной функции Na^+, K^+ -АТФазы в регуляции роста ткани сердца [27, 28], сетчатки [29], сенсорных нейронов [30]. Вклад сигнальной функции Na^+, K^+ -АТФазы и эндогенных дигиталисоподобных факторов в регуляцию трофических процессов скелетной мышцы не исследован.

Цель работы: оценка участия ацетилхолина и Na^+, K^+ -АТФазы в регуляции роста скелетных мышц куриного эмбриона в условиях органотипического культивирования ткани.

МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

Объектами исследования являлись эксплантаты ткани скелетной мышцы голени 10–12-дневных куриных эмбрионов породы белый Леггорн. Каждая серия эксперимента включала 120 контрольных и 120 экспериментальных эксплантатов на каждую исследованную концентрацию действующих веществ. Фрагменты эмбриональной мышечной ткани размером 0.5–1 мм переносили в чашки Петри на коллагеновую подложку. Каждая чашка Петри содержала 20 эксплантатов ткани мышцы голени. Добавляли питательную среду, состоящую из раствора Хенкса (50 об. %) (Биолот, Россия), среды Игла (40 об. %) (Биолот, Россия), эмбриональной телячьей сыворотки (9.5 об. %) (Thermo Fisher Scientific, Бразилия), глюкозы 40% (0.5 об. %) (Производственная фармацевтическая компания Обновление, Россия) ципрофлоксацина (2 мг/мл) (Красфарма, Россия), и культивировали в CO_2 -инкубаторе (Binder, Германия) при 37°C и 5% CO_2 . В питательную среду экспериментальных эксплантатов добавляли ацетилхолин (Sigma, США), оубаина октагидрат (Sigma, США) и d-тубокурарина гидрохлорид (Sigma, США) согласно протоколу эксперимента. Через трое суток культивирования чашки Петри извлекали из CO_2 -инкубатора и исследовали с использованием морфометрии.

Влияние исследуемых веществ на рост эксплантатов мышечной ткани оценивали при помощи морфометрического критерия – индекс площади, который рассчитывали, как отношение площади всего эксплантата к площади центральной зоны. За условную единицу площади принимали квадрат окуляр-сетки микроскопа. Значение индекса площади контрольных эксплантатов принимали за 100%. Контрольными являлись эксплантаты, развивающиеся в условиях питательной среды стандартного состава.

Статистическую обработку результатов проводили с помощью программы STATISTICA 10.0. При сравнении контрольной и экспериментальной групп использовали *t*-критерий Стьюдента для двух независимых выборок. Множественные сравнения проводили с применением дисперсионного анализа ANOVA. Данные представлены как среднее значение \pm стандартная ошибка среднего, выраженные в %. Различия считали достоверными при $p < 0.05$.

РЕЗУЛЬТАТЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

Влияние ацетилхолина на рост эксплантатов ткани скелетной мышцы исследовали в диапазоне концентраций от 10^{-10} до 10^{-4} М. Действие ацетилхолина было дозозависимым. Концентрации ацетилхолина 10^{-10} и 10^{-8} М проявили тропотропный эффект. Добавление в питательную среду ацетилхолина в концентрации 10^{-10} М

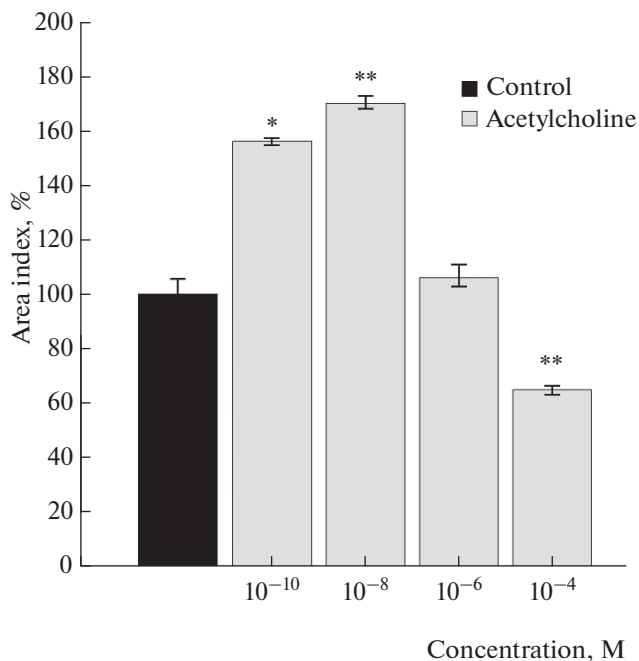


Рис. 1. Ацетилхолин дозозависимо регулирует рост эксплантатов ткани скелетной мышцы. * – $p < 0.05$, ** – $p < 0.01$ по сравнению с контрольным значением.

стимулировало рост эксплантатов на $56.0 \pm 1.8\%$ ($n = 120$, $p < 0.05$) по сравнению с контролем. Максимальный трофотропный эффект ацетилхолин проявил в концентрации 10^{-8} М: индекс площади экспериментальных эксплантатов был выше контрольного значения на $70.0 \pm 2.4\%$ ($n = 120$, $p < 0.01$). В дозе 10^{-6} М ацетилхолин не оказывал действия на рост исследуемой ткани. Ацетилхолин в концентрации 10^{-4} М ингибировал рост мышечной ткани на $35.0 \pm 1.2\%$ ($n = 120$, $p < 0.01$) (рис. 1).

Для оценки вклада никотиновых холинорецепторов в обнаруженный нами трофотропный эффект ацетилхолина провели серию экспериментов с использованием d-тубокурарина гидрохлорида (рис. 2). В концентрациях 10^{-8} и 10^{-6} М препарат достоверно ингибировал рост эксплантатов ткани скелетной мышцы на $37.0 \pm 3.3\%$ ($n = 120$, $p < 0.01$) и $37.0 \pm 4.0\%$ ($n = 120$, $p < 0.01$) соответственно. В концентрации 10^{-10} М d-тубокурарин не влиял на рост экспериментальных эксплантатов. Поэтому для культивирования эксплантатов ткани скелетной мышце в питательной среде, содержащей ацетилхолин и d-тубокурарин, была выбрана концентрация блокатора 10^{-10} М. При культивировании экспериментальных эксплантатов в среде, содержащей блокатор никотиновых холинорецепторов d-тубокурарин (10^{-10} М) и ацетилхолин (10^{-8} М), трофотропный эффект ацетилхолина отсутствовал.

Участие Na^+ , K^+ -АТФазы в регуляции роста эксплантатов ткани скелетной мышцы в аналогичных условиях было исследовано в следующей экспериментальной серии. Влияние оубаина на рост экспериментальных эксплантатов оценивали в диапазоне концентраций от 10^{-10} до 10^{-4} М. В концентрации 10^{-4} и 10^{-6} М оубаин проявил миотоксический эффект, индекс площади экспериментальных экс-

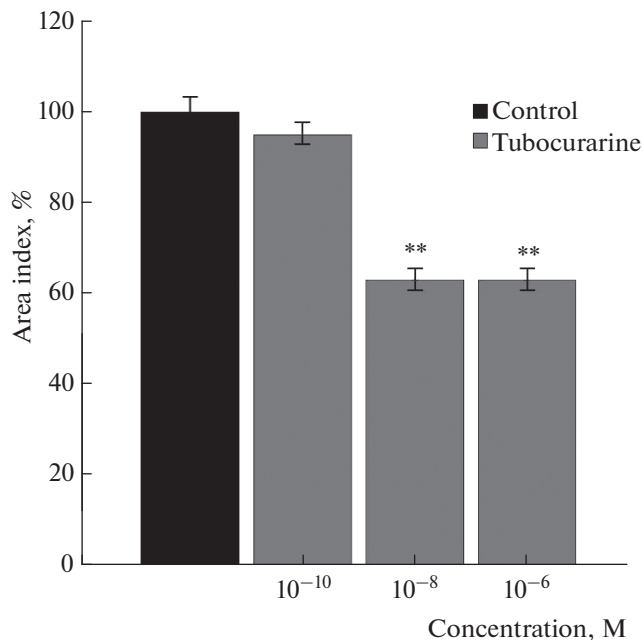


Рис. 2. Влияние тубокурарина на рост эксплантатов ткани скелетной мышцы. ** – $p < 0.01$ по сравнению с контрольным значением.

плантатов был на $95.0 \pm 2.0\%$ ($n = 120$, $p < 0.001$) и $48.0 \pm 1.4\%$ ($n = 120$, $p < 0.01$) ниже контрольного значения. Максимальный трофотропный эффект препарат обнаружил в концентрации 10^{-8} М, индекс площади экспериментальных эксплантатов был выше контрольного значения на $33.0 \pm 1.3\%$ ($n = 120$, $p < 0.05$) (рис. 3). В концентрации 10^{-10} М оубаин стимулировал рост на $20.0 \pm 1.5\%$ ($n = 120$, $p < 0.05$).

Для того чтобы оценить возможность регуляции сигнальной функции Na^+, K^+ -АТФазы ацетилхолином в концентрации, сопоставимой с той, что достигается при некантовом выделении, были поставлены отдельные серии экспериментов. Эксплантаты ткани скелетной мышцы культивировали в питательной среде, содержащей совместно ацетилхолин 10^{-8} М и оубаин 10^{-6} М. Оказалось, что ацетилхолин нивелирует миотоксический эффект оубаина. Индекс площади экспериментальных эксплантатов не отличался от контрольного значения (рис. 4).

Для того чтобы исключить участие никотиновых холинорецепторов в обнаруженном нами эффекте, экспериментальные эксплантаты культивировали в питательной среде, содержащей ацетилхолин (10^{-8} М), оубаин (10^{-6} М) и d-тубокурарин (10^{-10} М). В присутствии d-тубокурарина ацетилхолин устранял миотоксический эффект оубаина (10^{-6} М) не полностью. Индекс площади эксплантатов был ниже контрольного значения на $17.0 \pm 1.0\%$ ($n = 120$, $p < 0.05$) и отличался от индекса площади эксплантатов, культивируемых в присутствии только оубаина на $31.0 \pm 1.1\%$ ($n = 120$, $p < 0.001$) (рис. 5). Полученные результаты свидетельствуют о том, что ацетилхолин устраняет ингибирующее рост эксплантатов скелетной ткани действие оубаина как прямо, действуя на Na^+, K^+ -АТФазу, так и рецептор-опосредовано через никотиновый холинорецептор.

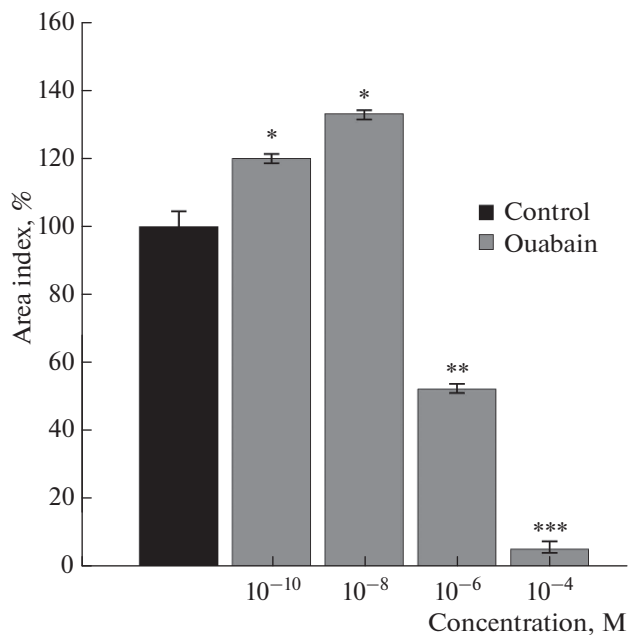


Рис. 3. Оуабайн дозозависимо регулирует рост эксплантатов ткани скелетной мышцы. * – $p < 0.05$, ** – $p < 0.01$, *** – $p < 0.001$ по сравнению с контрольным значением.

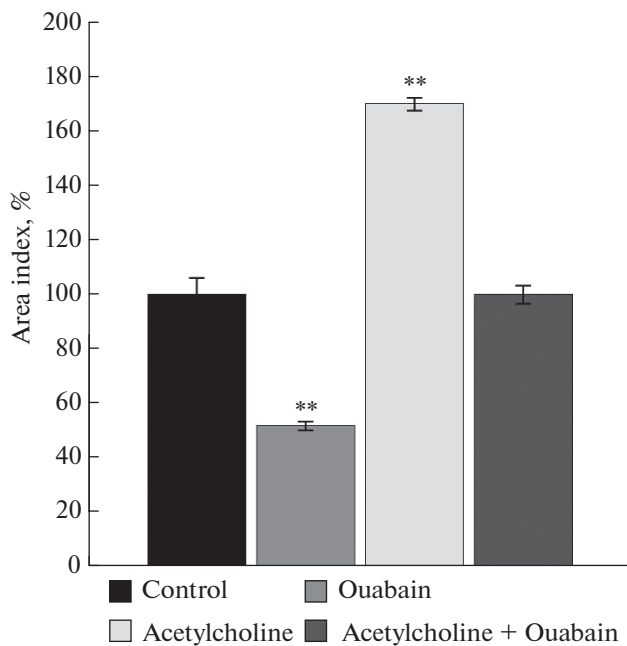


Рис. 4. Ацетилхолин в концентрации, сопоставимой с некантовым выходом (10^{-8} М), нивелирует миотоксический эффект оуабайна (10^{-6} М). ** – $p < 0.01$ по сравнению с контрольным значением.

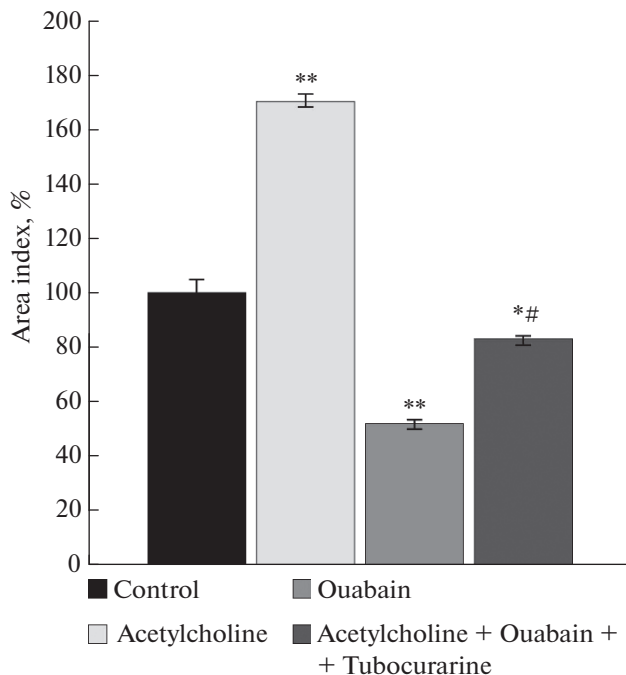


Рис. 5. Вклад никотинового холинорецептора в модуляцию сигнальной функции Na^+, K^+ -АТФазы ацетилхолином в концентрации 10^{-8} М. * – $p < 0.05$, ** – $p < 0.01$ по сравнению с контрольным значением. # – $p < 0.001$ по сравнению с индексом площади эксплантатов, культивируемых в присутствии ацетилхолина и оубаина.

ОБСУЖДЕНИЕ РЕЗУЛЬТАТОВ

Физиологическое значение низких концентраций ацетилхолина связывают с поддержанием мембранного потенциала покоя, характерного для иннервированной мышцы [31]. Кроме того, было показано, что неквантовое выделение ацетилхолина из двигательных нервных окончаний в начале иннервационного процесса является обязательным условием перехода от полинейронального характера иннервации к мононейрональному [32]. Описана также шунтирующая роль неквантового ацетилхолина, при которой его выделение из нервного окончания в состоянии покоя препятствует аллостерическому ингибированию фермента, синтезирующего медиатор избытком продукта [31]. Нам удалось показать, что ацетилхолин дозозависимо влияет на рост эксплантатов скелетной мышцы. Максимальный миостимулирующий эффект ацетилхолин проявил в концентрации 10^{-8} М. При культивировании эксплантатов ткани скелетной мышцы в питательной среде, содержащей ацетилхолин (10^{-8} М) и d-тубокурарин в концентрации 10^{-10} М тропный эффект ацетилхолина отсутствовал, что свидетельствует о вовлеченности никотиновых холинорецепторов в реализацию тропного действия препарата. В условиях органотипического культивирования ткани сердца было обнаружено аналогичное действие ацетилхолина. Также ацетилхолин в концентрации 10^{-8} М устранял кардиотоксическое действие оубаина 10^{-8} М [33].

Na^+ , K^+ -АТФаза участвует в регуляции клеточного роста и пролиферации во многих тканях организма [27–30]. Рядом авторов описана роль Na^+ , K^+ -АТФазы в регуляции метаболизма скелетной мышцы. В опытах на скелетных мышечных клетках человека показана возможность Src-зависимой регуляции синтеза гликогена наномолярными концентрациями оуабаина [34], обсуждается также участие Src-киназы в реализации сигнальной функции оуабаин-чувствительной α_1 -изоформы Na^+ , K^+ -АТФазы в мышцах [35]. Участие α_2 - и α_3 -изоформ α -субъединицы в сигнальной трансдукции в ткани скелетной мышцы подвергается сомнению [20, 21]. Необходимо отметить, что в скелетной мышце куриного эмбриона зарегистрирована экспрессия α_1 -изоформы Na^+ , K^+ -АТФазы [36]. Результаты других исследований демонстрируют, что функционирование скелетных мышц необходимо для поддержания насосной функции α_2 -изоформы Na^+ , K^+ -АТФазы, а изменению ее активности, в свою очередь, предшествует атрофия мышц, индуцированная краткосрочной функциональной разгрузкой камбаловидной мышцы [37].

В ходе работы обнаружено тропное действие оуабаина в концентрациях, сопоставимых с эндогенными (10^{-8} и 10^{-10} М). В высоких дозах (10^{-6} и 10^{-4} М) оуабаин ингибирует рост эксплантатов скелетных мышц на 48 и 95% соответственно. Полученные результаты сочетаются с данными, обнаруженными Oliveira с соавт. при изучении роли Na^+ , K^+ -АТФазы в миогенезе куриных эмбрионов [36]. Оказалось, что оуабаин в концентрации 10^{-5} М ингибирует рост клеток мышечной ткани на 45%, а также уменьшает образование многоядерных миотрубочек. Ингибитор MEK–ERK сигнальных путей U0126 не влиял на выживаемость клеток и не устранял миотоксическое действие оуабаина. Ингибирующий эффект оуабаина также сохранялся на фоне блокатора р38 SB202190. Таким образом, ингибирующий эффект 10^{-5} М оуабаина не связан с сигнальной функцией фермента, а опосредован блокированием насосной функции Na^+ , K^+ -АТФазы. Авторы не обнаружили изменений в количестве одноядерных клеток, количестве ядер внутри мышечных трубочек и общего количества ядер при действии 10^{-6} М оуабаина, хотя количество мышечных трубочек уменьшилось. Интересно отметить, что в отличие от оуабаина в дозе 10^{-5} М 24-часовая инкубация клеток в питательной среде, содержащей оуабаин 10^{-6} М и блокатор р38, приводила к увеличению числа миотрубочек и одноядерных клеток, хотя общее количество ядер и количество ядер в миотрубочках не изменялось. Дозозависимый эффект оуабаина может быть опосредован различием в механизме действия [36].

Na^+ , K^+ -АТФаза может образовывать ансамбли с рецепторами и ионными каналами [38]. Одними из первых были выявлены структурно-функциональные взаимодействия между Na^+ , K^+ -АТФазой и никотиновым холинорецептором. Исследования под руководством И.И. Кривого показали, что ацетилхолин в концентрации 100 нМ вызывает гиперполяризацию постсинаптической мембраны на 4 мВ. Этот эффект наблюдается в присутствии ингибитора ацетилхолинэстеразы – армина и негидролизуемых агонистов Н-холинорецепторов: карбамилхолина и никотина. Введение специфических агонистов d-тубокурарина и бунгаротоксина устраняло ацетилхолин-вызванную гиперполяризацию. Введение проадифена, который не связывается с сайтом связывания ацетилхолина, а блокирует натриевый ток через канал, не влияло на ацетилхолин-вызванную гиперполяризацию мышечной мембраны. Выявленная зависимость ацетилхолин-вызванной гиперполяризации от концентрации ацетилхолина позволила предположить, что эффект обусловлен связыванием ацетилхолина со специфическим сайтом связывания рецептора, а не с каким-либо другим белком. Оуабаин ингибировал ацетилхолин-вызванную

гиперполяризацию в наномолярном диапазоне, что указывает на участие именно α_2 -изоформы Na^+, K^+ -АТФазы в модуляции электрогенеза постсинаптической мембраны [22]. Также доказано, что ацетилхолин не влияет на активность Na^+, K^+ -АТФазы, если она не представлена в едином комплексе с никотиновым холинорецептором [4]. Предполагают, что физиологическая роль данной гиперполяризации заключается в тонкой настройке мембранного электрогенеза, а, следовательно, более эффективной нервно-мышечной передаче возбуждения.

Для установления возможности прямой активации Na^+, K^+ -АТФазы ацетилхолином было проведено исследование электрогенной активности Na^+, K^+ -АТФазы при действии ацетилхолина в ткани почки ягненка и эритроцитах — системах, где отсутствует никотиновый холинорецептор. Изменение активности фермента не обнаружено [11]. Однако в этом исследовании оценивали только насосную функцию Na^+, K^+ -АТФазы, запуск сигнальных каскадов, опосредуемый активацией сигнальной функции Na^+, K^+ -АТФазы, не изучался. Обнаруженное нами нивелирование миооксического эффекта оубаина ацетилхолином на фоне блокады никотинового холинорецептора d-тубокурарином указывает на возможность прямой регуляции сигнальной функции Na^+, K^+ -АТФазы ацетилхолином. Что касается внутриклеточных процессов, запускаемых ацетилхолином, механизмы, лежащие в основе зарегистрированного нами эффекта, требуют дальнейшего изучения.

СОБЛЮДЕНИЕ ЭТИЧЕСКИХ СТАНДАРТОВ

Все процедуры, выполненные в исследованиях с участием животных, соответствовали этическим стандартам, утвержденным правовыми актами РФ, принципам Базельской декларации и рекомендациям комитета по биоэтике Первого Санкт-Петербургского государственного медицинского университета им. акад. И.П. Павлова МЗ РФ.

ИСТОЧНИКИ ФИНАНСИРОВАНИЯ

Работа выполнена при поддержке Госпрограммы 47 ГП “Научно-технологическое развитие Российской Федерации” (2019–2030), тема 0134-2019-0001.

КОНФЛИКТ ИНТЕРЕСОВ

Авторы декларируют отсутствие явных и потенциальных конфликтов интересов, связанных с публикацией данной статьи.

ВКЛАД АВТОРОВ

Все авторы внесли существенный вклад в разработку концепции, проведение исследований и подготовку материалов статьи, прочли и одобрили финальную версию перед публикацией.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. *Malomouzh AI, Nikolsky EE* (2018) Modern concepts of cholinergic neurotransmission at the motor synapse. *Biochemistry (Moscow) Suppl Series A Membrane and Cell Biology* 12 (3): 209–222.
<https://doi.org/10.1134/S1990747818030078>
2. *Mitchell JF, Silver A* (1963) The spontaneous release of acetylcholine from the denervated hemidiaphragm of the rat. *J Physiol* 165(1): 117–129.
<https://doi.org/10.1113/jphysiol.1963.sp007046>
3. *Kubasov IV, Krivoi II, Lopatina E V* (1994) Effect of exogenous acetylcholine on neuromuscular transmission in the stimulated rat diaphragm. *Bull Exp Biol Med* 118(5): 1153–1155.
<https://doi.org/10.1007/BF02444610>

4. *Кривой ИИ, Кубасов ИВ, Лопатина ЕВ* (1994) Исследование восстановления работоспособности утомляемой диафрагмы крысы после применения экзогенного ацетилхолина. Физиол журн им ИМ Сеченова. 80(9): 61–66. [*Krivoi II, Kubasov IV, Lopatina EV* (1994) A study of recovery of working ability of the fatigued rat diaphragm after application of exogenous acetylcholine. *Physiol J IM Sechenov* 80(9): 61–66. (In Russ)].
5. *Кубасов ИВ, Кривой ИИ, Лопатина ЕВ* (1994) Исследование влияния экзогенного ацетилхолина на эффективность нервно-мышечной передачи в утомляемой диафрагме крысы. Бюл экспер биол мед 118(11): 457–459. [*Kubasov IV, Krivoi II, Lopatina EV* (1994) Investigation of the effect of exogenous acetylcholine on the effectiveness of neuromuscular transmission in the fatigued rat diaphragm *Bull jeksper biol med* 118(11): 457–459. (In Russ)].
6. *Kubasov IV, Krivoi II, Lopatina EV* (1997) The role of Na^+ , K^+ -ATPase in the presynaptic aftereffect of exogenous acetylcholine in the rat diaphragm. *Bull Exp Biol Med* 123(5): 531–534. <https://doi.org/10.1007/BF02445319>
7. *Krivoi II, Kravtsova VV, Lopatina EV* (2000) Hyperpolarizing effect of acetylcholine in the skeletal muscle with different types of muscle fibers. *J Evol Biochem Physiol* 36(4): 491–494. <https://doi.org/10.1007/BF02737001>
8. *Кривой ИИ, Лопатина ЕВ, Кравцова ВВ* (2001) Роль K^+ -каналов и Na^+ , K^+ -АТФазы в гиперполяризации мембраны скелетных мышечных волокон, вызываемой ацетилхолином. Биол мембр 18(21): 10–15. [*Krivoi II, Lopatina EV, Kravtsova VV* (2001) Role of K^+ channels and Na^+ , K^+ -ATPase in acetylcholine-induced hyperpolarization of skeletal muscle fibres. *Biol Membr* 18(1): 10–15. (In Russ)].
9. *Nikolsky EE, Zemková H, Voronin VA, Vyskocil F* (1994) Role of non-quantal acetylcholine release in surplus polarization of mouse diaphragm fibres at the endplate zone. *J Physiol* 477 (Pt 3): 497–502. <https://doi.org/10.1113/jphysiol.1994.sp020210>
10. *Hamlyn JM, Blaustein MP, Bova S, DuCharme DW, Harris DW, Mandel F, Mathews WR, Ludens JH* (1991) Identification and characterization of a ouabain-like compound from human plasma. *Proc Natl Acad Sci U S A* 88(14): 6259–6263. <https://doi.org/10.1073/pnas.88.14.6259>
11. *Blaustein MP, Hamlyn JM* (2020) Ouabain, Endogenous Ouabain and Ouabain-like Factors: The Na^+ Pump/Ouabain Receptor, its linkage to NCX, and its Myriad Functions. *Cell Calcium* 86: 102159. <https://doi.org/10.1016/j.ceca.2020.102159>
12. *Schoner W, Scheiner-Bobis G* (2007) Endogenous and exogenous cardiac glycosides and their mechanisms of action. *Am J Cardiovasc Drugs* 7(3): 173–189. <https://doi.org/10.2165/00129784-200707030-00004>
13. *Akera TT, Brody M* (1976) Inotropic action of digitalis and ion transport. *Life Sci* 18(2): 135–144. [https://doi.org/10.1016/0024-3205\(76\)90017-5](https://doi.org/10.1016/0024-3205(76)90017-5)
14. *Dobretsov M, Stimers JR* (2005) Neuronal function and alpha3 isoform of the Na/K-ATPase. *Front Biosci* 10: 2373–2396. <https://doi.org/10.2741/1704>
15. *Cherniavsky LM, Karlsh SJ, Garty H* (2015) Cardiac glycosides induced toxicity in human cells expressing $\alpha 1$ -, $\alpha 2$ -, or $\alpha 3$ -isoforms of Na-K-ATPase. *Am J Physiol Cell Physiol* 309(2): 126–135. <https://doi.org/10.1152/ajpcell.00089.2015>
16. *Лазарев НВ* (ред) (1961) Руководство по фармакологии. В 2т. М. Медгиз. [*Lazarev NV* (red) (1961) *Manual of Pharmacology*. In 2 V. M. Medgiz. (In Russ)].
17. *Cui X, Xie Z* (2017) Protein Interaction and Na/K-ATPase-Mediated Signal Transduction. *Molecules* 22(6): 1–20. <https://doi.org/10.3390/molecules22060990>
18. *Yu H, Cui X, Zhang J, Xie JX, Banerjee M, Pierre SV, Xie Z* (2018) Heterogeneity of signal transduction by Na-K-ATPase alpha-isoforms: role of Src interaction. *Am J Physiol Cell Physiol* 314(2): 202–210. <https://doi.org/10.1152/ajpcell.00124.2017>
19. *Li Z, Cai T, Tian J, Xie J, Zhao X, Liu L, Shapiro JJ, Xie Z* (2009) NaKtide, a Na/K-ATPase-derived peptide Src inhibitor, antagonizes ouabain-activated signal transduction in cultured cells. *J Biol Chem* 284(31): 21066–21076. <https://doi.org/10.1074/jbc.M109.013821>
20. *Wang Y, Ye Q, Liu C, Xie JX, Yan Y, Lai F, Duan Q, Li X, Tian J, Xie Z* (2014) Involvement of Na/K-ATPase in hydrogen peroxide-induced activation of the Src/ERK pathway in LLC-PK1 cells. *Free Rad Biol Med* 71(31): 415–426. <https://doi.org/10.1016/j.freeradbiomed.2014.03.036>
21. *Heiny JA, Kravtsova VV, Mandel F, Radzyukevich TL, Benziane B, Prokofiev AV, Pedersen SE, Chibalin AV, Krivoi II* (2010) The nicotinic acetylcholine receptor and the Na,K-ATPase $\alpha 2$ isoform

- interact to regulate membrane electrogenesis in skeletal muscle. *J Biol Chem* 285: 28614–28626. <https://doi.org/10.1074/jbc.M110.150961>
22. *Chibalin AV, Heiny JA, Benziane B, Prokofiev AV, Vasiliev AN, Kravtsova VV, Krivoi II* (2012) Chronic nicotine exposure modifies skeletal muscle Na,K-ATPase activity through its interaction with the nicotinic acetylcholine receptor and phospholemman. *PLoS One* 7: e33719. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0033719>
 23. *Xie Z., Xie J* (2015) The Na/K-ATPase-mediated signal transduction as a target for new drug development. *Front Biosci* 10: 3100–3109. <https://doi.org/10.2741/1766>
 24. *Nikolsky EE, Oranska TI, Vyskocil F* (1996) Nonquantal acetylcholine release in the mouse diaphragm after phrenic nerve crush and during recovery. *Exp Physiol* 81(3): 341–348. <https://doi.org/10.1113/expphysiol.1996.sp003938>
 25. *Krivoi II, Drabkina TM, Kravtsova VV, Vasiliev AN, Eaton MJ, Skatchkov SN, Mandel F* (2006) On the functional interaction between nicotinic acetylcholine receptor and Na⁺,K⁺-ATPase. *Pflug Arch Eur J Physiol* 452(6): 756–765. <https://doi.org/10.1007/s00424-006-0081-6>
 26. *Cisterna BA, Vargas AA, Puebla C* (2020) Active acetylcholine receptors prevent the atrophy of skeletal muscles and favor reinnervation. *Nat Commun* 11(1): 1073. <https://doi.org/10.1038/s41467-019-14063-8>
 27. *Xie Z, Askari A* (2002) Na⁺/K⁺-ATPase as a signal transducer *Eur J Biochem* 269: 2434–2439. <https://doi.org/10.1046/j.1432-1033.2002.02910.x>
 28. *Lopatina EV, Kipenko AV, Pasatetskaya N, Penniyaynen VA, Krylov BV* (2016) Modulation of the transducer function of Na⁺,K⁺-ATPase: new mechanism of heart remodeling. *Canad J Physiol Pharmacol* 94(10): 1110–1116. <https://doi.org/10.1139/cjpp-2015-0577>
 29. *Lopatina EV, Karetsky AV, Penniyaynen VA, Vinogradova TV* (2008) Role of cardiac glycosides in regulation of the growth of retinal tissue explants. *Bull Exp Biol Med* 146(12): 651–653. <https://doi.org/10.1007/s10517-009-0384-7>
 30. *Pennijajnen VA, Lopatina EV* (2005) Role of Na/K-ATPase in regulation of neurite growth in sensory neurons. *Bull Exp Biol Med* 139(2): 190–192. <https://doi.org/10.1007/s10517-005-0244-z>
 31. *Маломуж АИ, Никольский ЕЕ* (2010) Неквантовое освобождение медиатора: миф или реальность? *Успехи физиол наук* 41(2): 27–43. [*Malomouzh AI, Nikolsky EE* (2010) Non-quantal mediator release: myth or reality? *Uspekhi Fiziol Nauk* 41(2): 27–43. (In Russ)].
 32. *Vyskocil F, Vrbova G* (1993) Non-quantal release of acetylcholine affects polyneuronal innervation on developing rat muscle fibres. *Eur J Neurosci* 5: 1677–1683. <https://doi.org/10.1111/j.1460-9568.1993.tb00235.x>
 33. *Lopatina EV, Pennijajnen VA, Zajka AA* (2005) Regulatory Role of Na,K-ATPase in the Growth of Heart Tissue Explants in Organotypic Culture. *Bull Exp Biol Med* 140(8): 150–153. <https://doi.org/10.1007/s10517-005-0440-x>
 34. *Kotova O, Al-Khalili L, Talia S, Hooke C, Fedorova OV, Bagrov AY, Chibalin AV* (2006) Cardio-tonic steroids stimulate glycogen synthesis in human skeletal muscle cells via a Src- and ERK1/2-dependent mechanism. *J Biol Chem* 281(29): 20085–20094. <https://doi.org/10.1074/jbc.M601577200>
 35. *Pirkmajer S, Bezjak K, Matkovic U, Dolinar K, Jiang LQ, Mis K, Gros K, Milovanova K, Pirkmajer KP, Mars T, Kapilevich L, Chibalin AV* (2020) Ouabain Suppresses IL-6/STAT3 Signaling and Promotes Cytokine Secretion in Cultured Skeletal Muscle Cells. *Front Physiol* 11: 1–50. <https://doi.org/10.3389/fphys.2020.566584>
 36. *Oliveira TN, Possidonio AC, Soares CP, Ayres R, Costa ML, Quintas LE, Mermelstein C* (2015) The role of Na⁺/K⁺-ATPase during chick skeletal myogenesis. *PLoS One* 10(3): e0120940. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0120940>
 37. *Kravtsova VV, Matchkov VV, Bouzjinova EV, Vasiliev AN, Razgovorova IA, Heiny JA, Krivoi II* (2015) Isoform-specific Na,K-ATPase alterations precede disuse-induced atrophy of rat soleus muscle. *Bio Med Res Int* 2015: 1–11. <https://doi.org/10.1155/2015/720172>
 38. *Лопатина ЕВ, Поляков ЮИ* (2011) Синтетический анагетик аноцептин: результаты до-клинических и клинических исследований. *Эфферентная терапия* 17(3): 79–81. [*Lopatina EV, Poljakov JuI* (2011) Synthetic analgesic anocetpin: results of preclinical and clinical studies]. *Jefferent Terapija* 17(3): 79–81. (In Russ)].

The Involvement of Acetylcholine and Na^+, K^+ -ATPase in the Regulation of Skeletal Muscle Growth

E. V. Lopatina^{a, b, *}, A. V. Gavrichenko^a, and N. A. Pasatetckaia^a

^a Pavlov First St. Petersburg State Medical University, St. Petersburg, Russia

^b Pavlov Institute of Physiology Russian Academy of Sciences, St. Petersburg, Russia

*e-mail: evlopatina@yandex.ru

Recently, more and more attention has been paid to the discussion of the trophic function of the nervous system and its participation in the launch of signaling cascades regulating cellular metabolism. The role of acetylcholine and Na^+, K^+ -ATPase in the regulation of skeletal muscle growth in 10–12-day-old chicken embryos under conditions of organotypic tissue culture was evaluated. The maximum trophotropic effect of acetylcholine was shown in a concentration 10^{-8} M. Inhibitory analysis proved the participation of the nicotinic acetylcholine receptor in this effect. Ouabain dose-dependent regulated the growth of skeletal muscle tissue explants. In concentrations comparable to endogenous ones, the glycoside stimulated the growth of experimental explants by 33% compared to the control value. The myotoxic properties of ouabain were found in the concentration range 10^{-6} – 10^{-4} M. Acetylcholine eliminated the myotoxic effect of the ouabain (10^{-6} M) both directly acting on the Na^+, K^+ -ATPase, and the receptor-mediated through the nicotinic acetylcholine receptor.

Keywords: organotypic tissue culture, skeletal muscle, acetylcholine, nicotinic acetylcholine receptor, Na^+, K^+ -ATPase, ouabain