

МОРФОЛОГИЧЕСКИЕ ОСНОВЫ ЭВОЛЮЦИИ ФУНКЦИЙ

УДК 577.25

ЛОКАЛИЗАЦИЯ 5-НТ_{2C}- И 5-НТ_{1B}-СЕРТОНИНОВЫХ РЕЦЕПТОРОВ В ОРЕКСИНЕРГИЧЕСКИХ НЕЙРОНАХ ПЕРИФОРНИКАЛЬНОЙ ОБЛАСТИ ГИПОТАЛАМУСА ГРЫЗУНОВ

© 2020 г. И. В. Романова^{1,*}, И. Ю. Морина¹, А. О. Шпаков¹

¹ Федеральное государственное бюджетное учреждение науки
Институт эволюционной физиологии и биохимии им. И.М. Сеченова Российской академии наук,
Санкт-Петербург, Россия

*e-mail: irinaromanova@mail.ru

Поступила в редакцию 01.08.2019 г.

После доработки 25.08.2019 г.

Принята к публикации 26.09.2019 г.

Как орексиновые пептиды, генерируемые из препро-орексина в орексинергических нейронах латерального гипоталамуса и гипоталамической перифорникальной области (PFA), так и серотонин, который поступает в эти области гипоталамуса из окончаний серотонинергических нейронов ядер шва, играют важную роль в регуляции пищевого поведения и циркадных ритмов. Это указывает на тесные взаимосвязи между серотониновой и орексиновой системами в латеральном гипоталамусе/PFA, которые, однако, остаются малоизученными. Цель нашего исследования состояла в иммуногистохимической идентификации и количественной оценке серотониновых рецепторов 2C-подтипа (5-НТ_{2C}-СР) и 1B-подтипа (5-НТ_{1B}-СР) в орексинергических нейронах PFA гипоталамуса мыши и крысы. Для идентификации орексинергических нейронов использовали иммуногистохимическую реакцию к орексину-А, а для оценки колокализации серотониновых рецепторов и орексина-А было проведено двойное флуоресцентное иммуномечение. С помощью двойного иммуномечения была продемонстрирована колокализация орексина-А и рецепторов 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР в PFA гипоталамуса различных видов грызунов – мышей C57Bl/6J и крыс Wistar. Показано, что все орексинергические нейроны экспрессировали оба типа исследуемых серотониновых рецептора. В то же время только 32–35% рецепторов 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР были локализованы в орексинергических нейронах, а оставшаяся их часть экспрессировалась в других типах PFA-нейронов. Таким образом, получены иммуногистохимические доказательства регуляции серотонином функциональной активности орексинергических нейронов в PFA гипоталамуса грызунов, и установлено, что эти эффекты серотонина могут реализовываться через 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР.

Ключевые слова: орексин, перифорникальная область, латеральный гипоталамус, серотонин, серотониновый рецептор

DOI: 10.31857/S0044452920020096

ВВЕДЕНИЕ

Серотонин (5-гидрокситриптамин, 5-НТ) в латеральном гипоталамусе и перифорникальной области (perifornical area, PFA) гипоталамуса играет важную роль в регуляции аппетита и циркадных ритмов. Ослабление серотонинергической передачи сигнала в латеральном гипоталамусе и PFA вследствие ожирения, развивающегося в период полового созревания, в дальнейшем приводит к изменениям пищевого поведения и нарушениям регуляции сна и бодрствования [1]. Среди факторов, которые экспрессируются в нейронах латерального гипоталамуса и PFA, и подобно серотонину участвуют в регуляции аппетита и циркадных ритмов, ключевая роль принадлежит пептидам орексинового семейства, образующихся вследствие

сайт-специфичного протеолиза из молекулы препро-орексина [2, 3]. Доминирующей и наиболее функционально важной формой среди орексиновых пептидов является орексин-А, который специфично связывается с обоими типами орексиновых рецепторов OX1R и OX2R, вызывает их активацию и тем самым осуществляет контроль систем подкрепления и вознаграждения и регулирует периферический глюкозный и энергетический обмен [4, 5].

Имеются основания считать, что между серотониновой и орексиновой системами в латеральном гипоталамусе и PFA имеются тесные взаимосвязи, которые включают регуляторное влияние серотонина на функциональную активность орексинергических нейронов и на продукцию ими орексиновых пептидов [6, 7]. Сравнительно не-

давно с помощью иммуногистохимического подхода были выявлены контакты между проекциями серотонинергических нейронов ядра шва и орексинергическими нейронами латерального гипоталамуса и показано, что серотонин влияет на функциональную активность орексинергических нейронов [8]. Результаты электрофизиологических экспериментов демонстрируют способность серотонина подавлять активность орексинергических нейронов через активацию метаболитных серотониновых рецепторов 1A-подтипа (5-HT_{1A}-CR), функционально сопряженных с G_{i/o}-белками, в латеральном гипоталамусе [9, 10]. С помощью иммуногистохимических методов на поверхности орексинергических нейронов в латеральном гипоталамусе мыши были выявлены и охарактеризованы 5-HT_{1A}-CR и ионотропные 5-HT_{3A}-CR, а также идентифицированы 5-HT_{1B}-CR и 5-HT_{2C}-CR [11]. Однако локализация серотониновых рецепторов, в том числе 5-HT_{1B}-CR и 5-HT_{2C}-CR, в орексинергических нейронах в РФА гипоталамуса до настоящего времени не была изучена.

Цель нашего исследования состояла в иммуногистохимической идентификации и количественной оценке нейронов РФА гипоталамуса мыши и крысы, которые экспрессируют 5-HT_{2C}-CR и 5-HT_{1B}-CR. Выбор этих рецепторов обусловлен тем, что, согласно данным литературы и нашим результатам, G_{q/11}-сопряженный 5-HT_{2C}-CR и G_{i/o}-сопряженный 5-HT_{1B}-CR играют ключевую роль в реализации регуляторных эффектов серотонина на пищевое поведение и цикл сон–бодрствование. Нарушение функций этих рецепторов может приводить к гиперфагии, ожирению и метаболическому синдрому [12–14]. Орексинергические нейроны идентифицировали по положительной иммуногистохимической реакции к орексину-А, основному пептиду орексинового семейства, образуемому из препро-орексина, экспрессируемого в этих нейронах.

МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ ИССЛЕДОВАНИЯ

В экспериментах использовали половозрелых самцов мышей линии C57Bl/6J (масса 20–22 г, $n = 4$) и самцов крыс линии Wistar (масса 200–220 г, $n = 4$). После наркоза хлоралгидратом (400 мг/кг) животные были перфузированы транскардиально сначала 0.1 М Na⁺-фосфатным буфером (pH 7.4) и затем 4%-ным раствором *para*-формальдегида в 0.2 М Na⁺-фосфатном буфере. Мозг фиксировали в течение ночи (4°C) в том же растворе *para*-формальдегида, промывали буфером и после криопротекции в 30%-ном растворе сахарозы замораживали в изопентане при –42°C. С помощью криостата (“Leica Microsystems”, Германия) из области гипоталамуса получали чередующиеся серии фронтальных срезов (16 мкм), каждый десятый срез монтировали на

стеклах Superfrost/Plus, высушивали при комнатной температуре и хранили при –20°C. Для исследования отбирали стекла со срезами, включающими РФА гипоталамуса, согласно атласу мозга крысы и мыши [15, 16].

Двойное иммуномечение проводили в соответствии с ранее описанным протоколом [14]. После демаскировки антигена кипячением в Na⁺-цитратном буфере (pH 6.0) срезы тщательно промывали в 0.02 М Na⁺-фосфатном буфере (pH 7.4) и блокировали в смеси сывороток козы (3%) и быка (2%), растворенных в том же буфере, но содержащем 0.01% Triton X-100. Затем срезы инкубировали в течение 48 ч (4°C) с первичными антителами. Для иммуногистохимической реакции использовали смесь первичных антител мыши против орексина-А (“R&D Systems”, США) в разведении 1:1000 с антителами кролика против 5-HT_{2C}-CR (“Elabscience Biotechnology Ltd.”, США) или против 5-HT_{1B}-CR (“USBiological”, США) в разведении 1:200. После тщательной промывки срезы инкубировали в течение 1 ч в коктейле вторичных антител, конъюгированных с различными флуоресцентными метками — осли против мыши с Alexa-568 и козы против кролика с Alexa-488 (“Invitrogen”, США) в разведении 1:1000. После промывки в Na⁺-фосфатном буфере на срезы на 2 мин наносили ядерный краситель DAPI (“Sigma”, США) в разведении 1:2000, после чего срезы тщательно промывали и заключали под покровное стекло с помощью среды мовиол (“Sigma”, США) и хранили при 4°C до ее полимеризации. Специфичность реакции проверяли с помощью негативного контроля (реакции без первичных и без вторичных антител). Анализ срезов проводили с помощью микроскопа DM16000 и лазерной сканирующей конфокальной установки TCS SP5-II (“Leica Microsystems”, Германия). Последовательное сканирование проводили с помощью иммерсионного объектива ×63, лазеров с длиной волны возбуждения 488 и 568 нм, также был использован режим проходящего света, позволяющий оценить локализацию рецепторов в клетке. Изображения анализировали с помощью пакета программ “Leica LAS AF”. Срезы с DAPI анализировали с помощью микроскопа Carl Zeiss Axio Imager A1 с флуоресцентной установкой (HB-100). Серии снимков стандартной площадью 137 × 102 мкм получали с помощью иммерсионного объектива ×100. В РФА гипоталамуса у каждого животного определяли общее число 5-HT_{2C}-CR- или 5-HT_{1B}-CR-иммунопозитивных нейронов, а также число орексин-А-иммунопозитивных клеток, колокализованных с 5-HT_{2C}-CR- или 5-HT_{1B}-CR. Подсчитывали среднее значение (в %) орексин-А-иммунопозитивных и орексин-А-иммунонегативных клеток, колокализованных с 5-HT_{2C}-CR- или 5-HT_{1B}-CR, от общего числа клеток, экспрессирующих 5-HT_{2C}-CR- (100%) или 5-HT_{1B}-CR (100%).

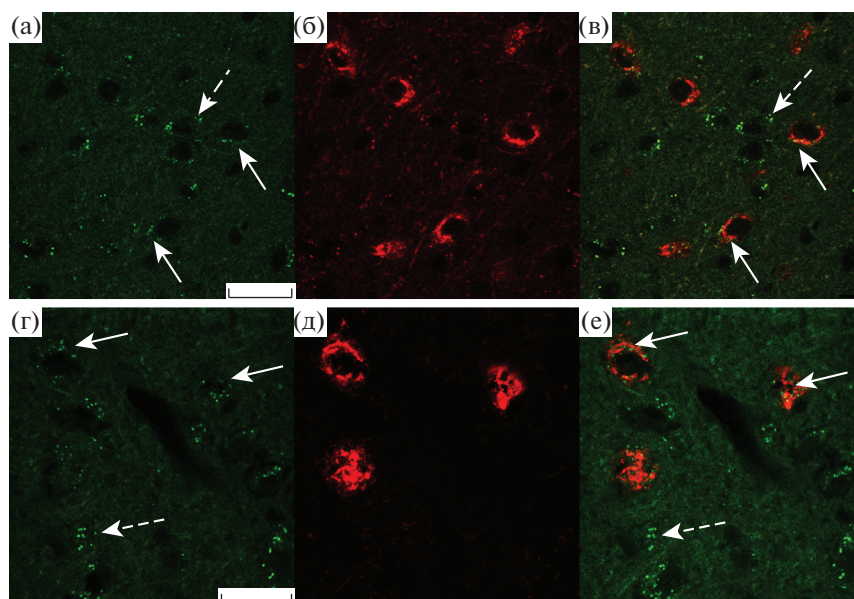


Рис. 1. Иммуногистохимическая реакция к орексину-А и серотониновым рецепторам 2С-подтипа и 1В-подтипа в перифорникальной области гипоталамуса мыши.

Микрофотографии демонстрируют иммуногистохимические реакции к 5-НТ_{2С}-СР (а), орексину-А (б, д), 5-НТ_{1В}-СР (г), наложение орексина-А и 5-НТ_{2С}-СР (в) или 5-НТ_{1В}-СР (е). Сплошные стрелки указывают на 5-НТ_{2С}-СР и 5-НТ_{1В}-СР, локализованные в орексин-А-иммунопозитивных нейронах; прерывистые стрелки указывают на локализацию серотониновых рецепторов в нейронах другой эргичности. Масштаб 20 мкм.

РЕЗУЛЬТАТЫ И ИХ ОБСУЖДЕНИЕ

С использованием иммуногистохимических методов в PFA гипоталамуса самцов мышей линии C57Bl/6J были выявлены тела и отростки нейронов, иммунопозитивных по отношению к пептидному нейрогормону орексину-А, основному маркеру орексинергических нейронов, и к серотониновым рецепторам 5-НТ_{2С}-СР и 5-НТ_{1В}-СР, которые широко представлены и в других гипоталамических структурах. С помощью техники двойного иммуномечения было показано, что оба типа исследуемых серотониновых рецепторов локализованы в телах орексин-А-иммунопозитивных иммунопозитивных нейронов (рис. 1). Это указывает на то, что 5-НТ_{2С}-СР и 5-НТ_{1В}-СР способны экспрессироваться в орексинер-орексинергических нейронах PFA гипоталамуса мыши и тем самым могут опосредовать регуляторные эффекты серотонина на их функциональную активность, в том числе на синтез и секрецию ими препро-орексина, предшественника пептидов орексинового семейства. Нами также установлено, что оба типа исследуемых серотониновых рецепторов (анализ флуоресцентных снимков с DAPI) локализованы не только в телах орексин-А-иммунопозитивных, но и в телах нейронов другой эргичности в PFA, в которых орексин-А не экспрессируется (рис. 1, 2).

Проведенный нами количественный анализ показал, что орексин-А-иммунопозитивные нейроны составляют около 34% от общего числа 5-НТ_{2С}-

СР-иммунопозитивных нейронов и около 32% от общего числа 5-НТ_{1В}-СР-иммунопозитивных нейронов в PFA гипоталамуса мыши. Это указывает на то, что только около одной трети 5-НТ_{2С}-СР и 5-НТ_{1В}-СР колокализуются с орексином-А и, следовательно, вовлечены в регуляцию активности орексинергических нейронов. При этом оба типа исследуемых серотониновых рецепторов экспрессируются во всех нейронах, иммунопозитивных к орексину-А (рис. 2). Это позволяет сделать следующие заключения. Во-первых, в PFA гипоталамуса мыши серотонин контролирует активность множества популяций нейронов, продуцирующих различные нейромедиаторы и нейрогормоны, что хорошо согласуется с важной ролью серотонина в обеспечении взаимодействия и интеграции нейронных сетей в латеральном гипоталамусе и PFA [11, 17, 18]. Во-вторых, серотонин в PFA гипоталамуса мыши является важнейшим регулятором активности орексинергических нейронов, и эта его функция обеспечивается присутствием его рецепторов, в том числе 5-НТ_{2С}-СР и 5-НТ_{1В}-СР, во всех идентифицированных нами с помощью иммуногистохимических методов орексинергических нейронах.

Присутствие 5-НТ_{2С}-СР и 5-НТ_{1В}-СР указывает на способность серотонина запускать в орексинергических нейронах сразу несколько сигнальных каскадов, которые могут влиять на экспрессию генов, ответственных за синтез и секрецию препро-

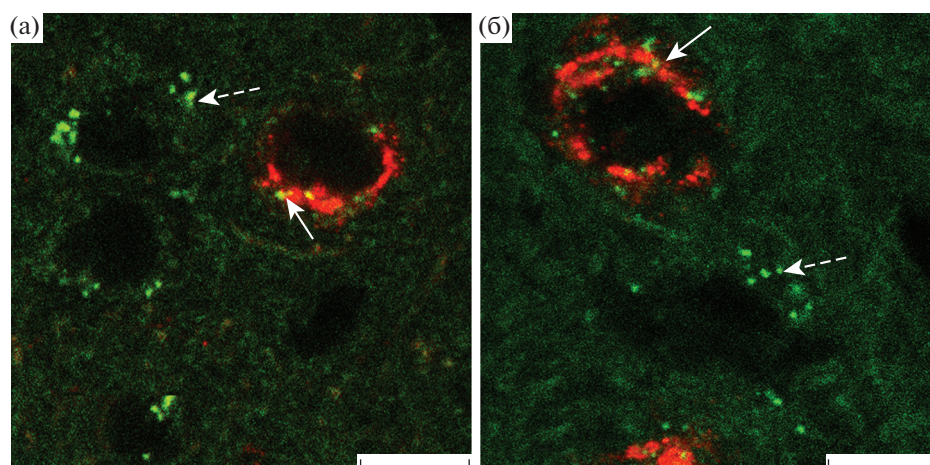


Рис. 2. Двойное иммуномечение орексина-А и серотониновых рецепторов 5-НТ_{2C}-подтипа (а) и 5-НТ_{1B}-подтипа (б) в перифорникальной области гипоталамуса мыши.

Сплошные стрелки указывают на серотониновые рецепторы, локализованные в орексин-А-иммунопозитивных нейронах, прерывистые стрелки указывают на серотониновые рецепторы, расположенные в нейронах другой эргичности. Масштаб 10 мкм.

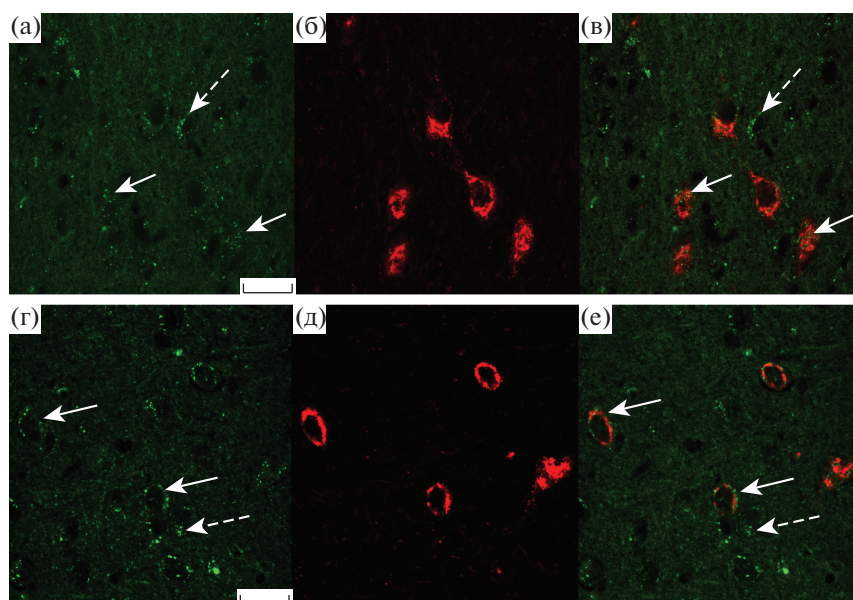


Рис. 3. Иммуногистохимическая реакция к орексину-А и серотониновым рецепторам 2С-подтипа и 1В-подтипа в перифорникальной области гипоталамуса крысы.

Микрофотографии демонстрируют иммуногистохимические реакции к 5-НТ_{2C}-СР (а), орексину-А (б, д), 5-НТ_{1B}-СР (г), наложение орексина-А и 5-НТ_{2C}-СР (в) или 5-НТ_{1B}-СР (е). Сплошные стрелки указывают на 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР, локализованные в орексин-А-иммунопозитивных нейронах; прерывистые стрелки указывают на локализацию серотониновых рецепторов в нейронах другой эргичности. Масштаб 20 мкм.

орексина, а также модулировать секреторную активность орексинергических нейронов. Так, связывание серотонина с 5-НТ_{2C}-СР приводит к активации $\alpha_{q/11}$ -субъединиц $G_{q/11}$ -белков, вызывая стимуляцию внутриклеточных кальциевых путей и чувствительных к диацилглицерину изоформ протеинкиназы С [19, 20]. В свою очередь при связывании серотонина с 5-НТ_{1B}-СР через посредство $\alpha_{i/o}$ -

субъединиц $G_{i/o}$ -белков ингибируется активность фермента аденилатциклазы, что ведет к снижению внутриклеточного уровня цАМФ, а через посредство $\beta\gamma$ -димеров, генерируемых при активации $G_{i/o}$ -белков, стимулируются различные типы потенциал-зависимых кальциевых каналов [21, 22]. Наряду с G-белок-зависимыми путями, связывание серотонина с 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР вызыва-

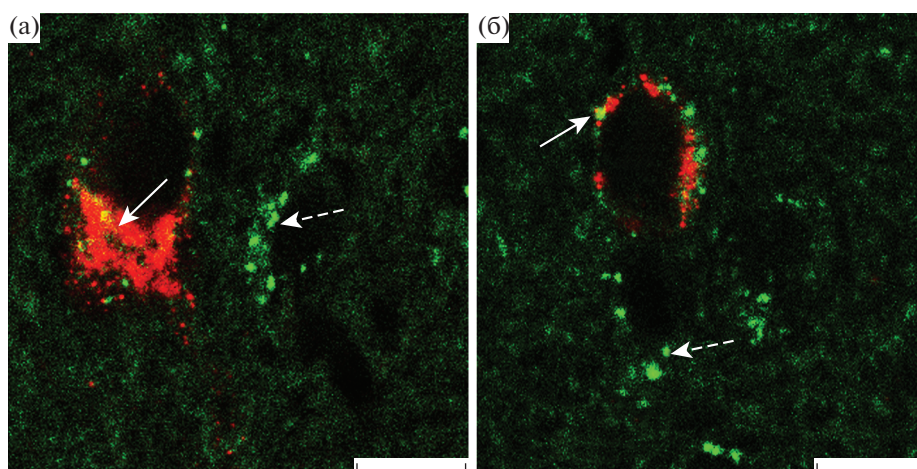


Рис. 4. Двойное иммуномечение орексина-А и серотониновых рецепторов 5-НТ_{2C}-подтипа (а) и 5-НТ_{1B}-подтипа (б) в перифорникальной области гипоталамуса крысы.

Сплошные стрелки указывают на серотониновые рецепторы, локализованные в орексин-А-иммунопозитивных нейронах, прерывистые стрелки указывают на серотониновые рецепторы, расположенные в нейронах другой эргичности. Масштаб 10 мкм.

ет активацию β -аррестинных путей, ответственных за стимуляцию митогенактивируемых протеинкиназ и других внутриклеточных эффекторов [23, 24]. Следует отметить, что до настоящего времени молекулярные механизмы, лежащие в основе регуляции продукции и секреции орексиновых пептидов в латеральном гипоталамусе и PFA, а также факторы, ответственные за такую регуляцию, несмотря на исследования в этом направлении, остаются плохо изученными [2, 25–29].

На следующем этапе исследований с помощью двойного иммуномечения было изучено распределение серотониновых рецепторов 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР на орексин-А-иммунопозитивных нейронах в PFA гипоталамуса самцов крыс линии Wistar. Как и в случае мышей, было продемонстрировано, что все орексин-А-иммунопозитивные нейроны PFA проявляют положительную иммуногистохимическую реакцию к серотониновым рецепторам 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР (рис. 3, 4). При этом показано, что орексин-А-иммунопозитивные нейроны составляют около 32% от общего числа 5-НТ_{2C}-СР-иммунопозитивных нейронов и около 35% от общего числа 5-НТ_{1B}-СР-иммунопозитивных нейронов (рис. 3). Таким образом, как и у мышей, орексинергические нейроны PFA гипоталамуса крысы экспрессируют 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР, которые являются мишенями для серотонина, секретируемого окончаниями серотонинергических нейронов. Проекция серотонинергических нейронов приходит из областей среднего мозга, граничащих с латеральным гипоталамусом и PFA. Полученные данные свидетельствуют об универсальном характере колокализации 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР в орексинергических нейронах PFA у различных ви-

дов грызунов. Необходимо подчеркнуть, что в отношении крысы данные по иммуногистохимической колокализации орексина-А и серотониновых рецепторов отсутствуют не только для PFA, но и для латерального гипоталамуса.

Таким образом, нами впервые с помощью двойного иммуномечения показана колокализация орексина-А и серотониновых рецепторов 5-НТ_{2C}-СР и 5-НТ_{1B}-СР в PFA гипоталамуса различных видов грызунов — мышей и крыс, что указывает на тесную функциональную взаимосвязь между функциональной активностью орексинергических нейронов и серотониновой сигнальной системой в этой области гипоталамуса и на возможные молекулярные механизмы регуляторного влияния серотонина на физиологические процессы, контролируемые через посредство орексинергических нейронов.

ФИНАНСИРОВАНИЕ РАБОТЫ

Исследование поддержано госзаданием (№ АААА-А18-118012290427-7).

СОБЛЮДЕНИЕ ЭТИЧЕСКИХ СТАНДАРТОВ

Все применимые международные, национальные и/или институциональные принципы ухода и использования животных были соблюдены. Настоящая статья не содержит результатов каких-либо исследований с участием людей в качестве объектов исследований.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Gazea M., Patchev A.V., Anderzhanova E., Leidmaa E., Pissioti A., Flachskamm C., Almeida O.F.X., Kimura M. Restoring Serotonergic Homeostasis in the Lateral Hy-

- pothalamus Rescues Sleep Disturbances Induced by Early-Life Obesity. *J. Neurosci.* 38 (2): 441–451. 2018.
2. Burt J., Alberto C.O., Parsons M.P., Hirasawa M. Local network regulation of orexin neurons in the lateral hypothalamus. *Am. J. Physiol.* 301 (3): R572–80. 2011.
 3. Sieminski M., Szybenbejl J., Partinen E. Orexins, Sleep, and Blood Pressure. *Curr. Hypertens. Rep.* 20 (9): 79. 2018.
 4. Aston-Jones G., Smith R.J., Sartor G.C., Moorman D.E., Massi L., Tahsili-Fahadan P., Richardson K.A. Lateral hypothalamic orexin/hypocretin neurons: a role in reward-seeking and addiction. *Brain Res.* 1314: 74–90. 2010.
 5. Tsuneki H., Wada T., Sasaoka T. Role of orexin in the central regulation of glucose and energy homeostasis. *Endocr. J.* 59 (5): 365–374. 2012.
 6. Joshi A., Youssofzadeh V., Vemana V., McGinnity T.M., Prasad G., Wong-Lin K. An integrated modelling framework for neural circuits with multiple neuromodulators. *J. R. Soc. Interface.* 14 (126). pii: 20160902. 2017.
 7. Saito Y.C., Tsujino N., Abe M., Yamazaki M., Sakimura K., Sakurai T. Serotonergic Input to Orexin Neurons Plays a Role in Maintaining Wakefulness and REM Sleep Architecture. *Front Neurosci.* 12: 892. 2018.
 8. Chowdhury S., Yamanaka A. Optogenetic activation of serotonergic terminals facilitates GABAergic inhibitory input to orexin/hypocretin neurons. *Sci. Rep.* 6: 36039. 2016.
 9. Li Y., Gao X.-B., Sakurai T., van den Pol A.N. Hypocretin/orexin excites hypocretin neurons via a local glutamate neuron – a potential mechanism for orchestrating the hypothalamic arousal system neuron. *Neuron.* 36 (6): 1169–1181. 2002.
 10. Muraki Y., Yamanaka A., Tsujino N., Kilduff T.S., Goto K., Sakurai T. Serotonergic Regulation of the Orexin/Hypocretin Neurons through the 5-HT_{1A} Receptor. *J. Neuroscience.* 24 (32): 7159–7166. 2004.
 11. Jalewa J., Joshi A., McGinnity T.M., Prasad G., Wong-Lin K., Hölscher C. Neural circuit interactions between the dorsal raphe nucleus and the lateral hypothalamus: an experimental and computational study. *PLoS One.* 9 (2): e88003. 2014.
 12. Doslikova B., Garfield A.S., Shaw J., Evans M.L., Burdakov D., Billups B., Heisler L.K. 5-HT_{2C} receptor agonist anorectic efficacy potentiated by 5-HT_{1B} receptor agonist coapplication: an effect mediated via increased proportion of pro-opiomelanocortin neurons activated. *J. Neurosci.* 33 (23): 9800–4. 2013.
 13. Derkach K.V., Bondareva V.M., Chistyakova O.V., Berstein L.M., Shpakov A.O. The effect of long-term intranasal serotonin treatment on metabolic parameters and hormonal signaling in rats with high-fat diet/low-dose streptozotocin-induced type 2 diabetes. *Int. J. Endocrinol.* 2015: 245459. 2015.
 14. Romanova I.V., Derkach K.V., Mikhrina A.L., Sukhov I.B., Mikhailova E.V., Shpakov A.O. The leptin, dopamine and serotonin receptors in hypothalamic POMC-neurons in normal and obese rodents. *Neurochemical Research.* 43 (4): 821–837. 2018.
 15. Paxinos G.T., Watson C. The Rat Brain in Stereotaxic Coordinates, 4th Edition, Academic Press, San Diego, CA, USA, 1998.
 16. Franklin K.B.J., Paxinos G.T. The Mouse Brain in Stereotaxic Coordinates, 3rd Edition, Academic Press, San Diego, CA, USA, 2008.
 17. Fetissov S.O., Meguid M.M., Chen C., Miyata G. Synchronized release of dopamine and serotonin in the medial and lateral hypothalamus of rats. *Neuroscience.* 101 (3): 657–663. 2000.
 18. Otlivanchik O., Le Foll C., Levin B.E. Perifornical hypothalamic orexin and serotonin modulate the counterregulatory response to hypoglycemic and glucoprivic stimuli. *Diabetes.* 64 (1): 226–235. 2015.
 19. Graves S.M., Clark M.J., Traynor J.R., Hu X.T., Napier T.C. Nucleus accumbens shell excitability is decreased by methamphetamine self-administration and increased by 5-HT_{2C} receptor inverse agonism and agonism. *Neuropharmacology.* 89: 113–121. 2015.
 20. Lauffer L., Glas E., Gudermann T., Breit A. Endogenous 5-HT_{2C} Receptors Phosphorylate the cAMP Response Element Binding Protein via Protein Kinase C-Promoted Activation of Extracellular-Regulated Kinases-1/2 in Hypothalamic mHypA-2/10 Cells. *J. Pharmacol. Exp. Ther.* 358 (1): 39–49. 2016.
 21. Nishijo T., Momiyama T. Serotonin 5-HT_{1B} receptor-mediated calcium influx-independent presynaptic inhibition of GABA release onto rat basal forebrain cholinergic neurons. *Eur. J. Neurosci.* 44 (1): 1747–1760. 2016.
 22. Lu C.W., Lin T.Y., Huang S.K., Wang S.J. 5-HT_{1B} receptor agonist CGS12066 presynaptically inhibits glutamate release in rat hippocampus. *Prog. Neuropsychopharmacol. Biol. Psychiatry.* 86: 122–130. 2018.
 23. Kleene R., Chaudhary H., Karl N., Katic J., Kotarska A., Guitart K., Loers G., Schachner M. Interaction between CHL1 and serotonin receptor 2c regulates signal transduction and behavior in mice. *J. Cell Sci.* 128 (24): 4642–4652. 2015.
 24. Liu Y., Gibson A.W., Levinstein M.R., Lesiak A.J., Ong S.E., Neumaier J.F. 5-HT_{1B} Receptor-Mediated Activation of ERK1/2 Requires Both Gα_{i/o} and β-Arrestin Proteins. *ACS Chem. Neurosci.* 10 (7): 3143–3153. 2019.
 25. Moriguchi T., Sakurai T., Takahashi S., Goto K., Yamamoto M. The human prepro-orexin gene regulatory region that activates gene expression in the lateral region and represses it in the medial regions of the hypothalamus. *J. Biol. Chem.* 277(19):16985–16992. 2002.
 26. Ford G.K., Al-Barazanji K.A., Wilson S., Jones D.N., Harbuz M.S., Jessop D.S. Orexin expression and function: glucocorticoid manipulation, stress, and feeding studies. *Endocrinology.* 146 (9): 3724–3731. 2005.
 27. Ferrari L.L., Park D., Zhu L., Palmer M.R., Broadhurst R.Y., Arrigoni E. Regulation of Lateral Hypothalamic Orexin Activity by Local GABAergic Neurons. *J. Neurosci.* 38 (6): 1588–1599. 2018.
 28. Hirano A., Hsu P.K., Zhang L., Xing L., McMahon T., Yamazaki M., Ptáček L.J., Fu Y.H. DEC2 modulates orexin expression and regulates sleep. *Proc Natl Acad Sci USA.* 115 (13): 3434–3439. 2018.
 29. Tanaka S., Honda Y., Takaku S., Koike T., Oe S., Hirahara Y., Yoshida T., Takizawa N., Takamori Y., Kurokawa K., Kodama T., Yamada H. Involvement of PLAGL1/ZAC1 in hypocretin/orexin transcription. *Int. J. Mol. Med.* 43 (5): 2164–2176. 2019.

Localization of 5-HT_{2C} and 5-HT_{1B} Serotonin Receptors in Orexinergic Neurons of the Hypothalamic Perifornical Area of Rodents

I. V. Romanova^{a, #}, I. Yu. Morina^a, and A. O. Shpakov^a

^a *Sechenov Institute of Evolutionary Physiology and Biochemistry, Russian Academy of Sciences, St. Petersburg, Russia*

[#]*e-mail: irinaromanova@mail.ru*

Both the orexin peptides produced from prepro-orexin in orexinergic neurons of the lateral hypothalamus and hypothalamic perifornical area (PFA) and serotonin coming to these hypothalamic areas from synaptic endings of serotonergic neurons of the midbrain raphe nuclei play an important role in the regulation both of feeding behavior and circadian rhythms. This indicates a close relationship between the serotonin and orexin systems in the lateral hypothalamus and PFA which, however, remain poorly studied. The aim of this study was to identify immunohistochemically and quantify the 2C-subtype (5-HT_{2C}R) and the 1B-subtype (5-HT_{1B}R) serotonin receptors in orexinergic neurons of the hypothalamic PFA in mice and rats. An immunohistochemical reaction for orexin-A was used to identify orexinergic neurons, and the double fluorescence immunolabeling was applied to assess the colocalization of serotonin receptors and orexin-A. Using double immunolabeling, the colocalization of orexin-A and 5-HT_{2C}R and 5-HT_{1B}R in the hypothalamic PFA of different rodent species, such as C57Bl/6J mice and Wistar rats, was demonstrated. It was shown that all orexinergic neurons expressed both types of serotonin receptors. At the same time, only 32–35% of 5-HT_{2C}R and 5-HT_{1B}R were localized in the orexinergic neurons, while the remaining part of them was expressed in the other types of PFA neurons. Thus, the immunohistochemical evidence was obtained for the serotonin-mediated regulation of orexinergic neurons' functional activity in the rodent hypothalamic PFA, and it was established that these effects of serotonin can be realized through 5-HT_{2C}R and 5-HT_{1B}R.

Keywords: orexin, perifornical area, lateral hypothalamus, serotonin, serotonin receptor