

Зиматкин С. М., Бонь Е. И.

**ДИНАМИКА МОРФОФУНКЦИОНАЛЬНЫХ ИЗМЕНЕНИЙ ВО
ФРОНТАЛЬНОЙ КОРЕ МОЗГА КРЫС, ПОДВЕРГАВШИХСЯ
АНТЕНАТАЛЬНОМУ ВОЗДЕЙСТВИЮ АЛКОГОЛЯ**

Гродненский государственный медицинский университет, Республика Беларусь

Потребление алкоголя во время беременности приводит к развитию ряда специфических нарушений в организме плода, объединяемых в понятие фетальный алкогольный синдром (ФАС), входящий в «спектр нарушений плода, вызванных алкоголем» (fetal alcohol spectrum disorders, FASD) [1]. В наших предыдущих исследованиях потребление алкоголя крысами во время беременности вызывало остановку роста, сморщивание, увеличение числа гиперхромных и гипохромных пирамидных нейронов коры головного мозга их потомства, выявляемые при ги-

стологическом исследовании на светооптическом уровне, начиная с 20-х суток постнатального развития [2, 3]. Вместе с тем, динамика морфофункциональных изменений в постнатальном онтогенезе у этих животных изучена недостаточно.

Целью настоящей работы было сравнительное изучение влияния пренатальной алкоголизации на морфофункциональные характеристики нейронов фронтальной коры головного мозга крыс различного возраста.

Материал и методы. Опыты выполнены на 25 самках беспородных белых крыс с начальной массой 230 ± 20 г и их потомстве (175 крысят). На данное исследование получено разрешение комитета по биомедицинской этике Гродненского государственного медицинского университета (протокол № 1, 11.03.2014). Крысы опытной группы на протяжении всей беременности получали 15 % раствор этанола в качестве единственного источника питья, а животные контрольной группы — эквиобъемное количество воды. Среднее потребление алкоголя беременными самками составляло 4 ± 2 г/кг/сутки. Забой крысят осуществлялся на 2, 5, 10, 20, 45, 90-е сутки после рождения. После декапитации кусочки переднего отдела коры больших полушарий фиксировали в жидкости Карнua для окрашивания 0,1 % толуидиновым синим по методу Нисселя и на выявление рибонуклеопротеинов (РНП) по Эйнарсону или в цинк-формалине для выявления экспрессии даблкортина и белка NeuN и заключали в парафин или замораживали в жидком азоте для определения активности ферментов: сукцинатдегидрогеназы (СДГ), лактатдегидрогеназы (ЛДГ), НАДН-дегидрогеназы (НАДН-ДГ), глюкозо-6-фосфат-дегидрогеназы (Г-6-Ф-ДГ), НАДФН-дегидрогеназы (НАДФН-ДГ) и кислой фосфатазы (КФ). Изучение гистологических препаратов, их микрофотографирование, морфометрию и денситометрию осадка хромогена в гистологических препаратах проводили с помощью микроскопа Axioscop 2 plus (Zeiss, Германия), цифровой видеокамеры (Leica DFC 320, Германия) и программы анализа изображения ImageWarp (Bitflow, США). Для электронно-микроскопического исследования вырезали нужные участки коры и помещали их в 1 % осмиевый фиксатор на буфере Миллонига ($\text{pH} = 7,4$), промывали в смеси буфера Миллонига (20 мл) и сахарозы (900 мг), обезвоживали в спиртах возрастающей концентрации, смеси спирта и ацетона и ацетоне, проводили через смесь смол и ацетона и заключали в эту заливочную смесь смол. Ультратонкие срезы изготавливали на ультрамикротоме MT-7000 (RMC, США), собирали на опорные сеточки и контрастировали ацетатом урана и цитратом свинца. Полученные препараты изучали в электронном микроскопе JEM-1011 (JEOL, Япония) и фотографировали цифровой камерой Olympus MegaView III (Olympus Soft Imaging Solutions, Германия). Полученные средние цифровые данные анализировали методами непараметрической статистики с помощью программы Statistica 6.0 для Windows (StatSoft, Inc., США).

Результаты и обсуждение. Установлено, что у крысят, подвергавшихся антенатальной алкоголизации, на 2-е и 5-е сутки после рождения фронтальная кора достоверно толще по сравнению с контролем, что, возможно, связано с постинтоксикационным ее отеком. На 10 сутки происходит статистически достоверное снижение толщины коры в опытной группе, на 20-е и 45-е сутки эти различия исчезают, но на 90-е сутки происходит повторное снижение толщины коры, по сравнению с контролем. В 5-м слое коры мозга у алкоголизированных

крысят было обнаружено достоверное снижение относительного количества нейронов на единицу площади среза во все изучаемые сроки (на 10–25 %). Возможно, это связано с гибелю части нейронов под действием алкоголя еще в период эмбриогенеза. У контрольных животных на препаратах, окрашенных по Нисслю, всегда преобладали нормохромные клетки (60–70 % от числа всех нейронов). У опытных животных во все сроки было выявлено уменьшение числа нормохромных нейронов и повышение количества патологических форм нейронов (гипер-, гипохромных нейронов и клеток-теней). Наибольшие изменения во фронтальной коре были выявлены на 20–90 сутки постнатального развития. При исследовании размеров и формы тел нейронов выявлено статистически достоверное временное увеличение площади перикарионов нейронов 5-го слоя опытной группы на 2 сутки. Однако на 20–90 сутки постнатального развития размеры нейронов становились достоверно меньше по сравнению с контролем. Причем во времени эти различия нарастали в связи с прекращением роста этих нейронов. Начиная с 20 суток постнатального развития, установлено снижение активности СДГ, Г-6-Ф-ДГ, НАДН-ДГ, НАДФН-ДГ и увеличение активности маркерного фермента лизосом КФ и ЛДГ, что свидетельствует о нарушении энергетического метаболизма и усилении аутофагии нейронов. Кроме того, антенатальная алкоголизация приводит к замедлению развития нейронов, что проявляется в повышенной экспрессии маркера незрелости нейронов, даблкортина и сниженной экспрессии маркера зрелости нейронов, NeuN [4]. При электронно-микроскопическом исследовании в нейронах коры антенатально алкоголизированных крыс наблюдается дезорганизация органелл. Гиперхроматофилия нейронов может характеризовать увеличение в цитоплазме плотности расположения свободных рибосом, а в гиперхромных сморщеных нейронах встречаются гиперосмифильные участки гиалоплазмы, что, возможно, происходит в связи с нарушением водно-солевого обмена нейронов. Набухание митохондрий и разрушение их крист в цитоплазме нейронов соответствуют полученным нами ранее гистохимическим данным об угнетении в них активности маркерных окислительных ферментов (СДГ и НАДН-ДГ), что свидетельствует о снижения энергообеспечения клеток. Уменьшение количества связанных с ГрЭС рибосом и увеличение числа свободных рибосом свидетельствует о переключении биосинтеза белка для собственных нужд нейронов, необходимого для их выживания в неблагоприятных условиях. Остановка роста и сморщивание нейронов может быть связано с последствиями антенатальной алкоголизации: окислительным стрессом, активацией процессов перекисного окисления липидов и окисления белков. При этом свободные радикалы, взаимодействуя с ДНК, структурно модифицируют ее. Кроме того, свободные радикалы повреждают клеточные мембранны, а также мембранны органелл клетки. Также алкоголь нарушает процессы транскрипции и трансляции в мозге, экспрессии генов [1], возможно, нарушая программу постнатального развития нейронов.

Выводы. Антенатальная алкоголизация вызывает глубокие и разнообразные морфофункциональные изменения в пирамидных нейронах фронтальной коры мозга крыс, которые в постнатальном онтогенезе носят долгосрочный, необратимый, а иногда и прогрессирующий характер.

ЛИТЕРАТУРА

1. Зиматкин, С. М. Алкогольный синдром плода : монография / С. М. Зиматкин, Е. И. Бонь. Минск : Новое знание, 2014. 240 с.
2. Зиматкин, С. М. Динамика гистологических изменений в париетальной коре мозга крыс, подвергавшихся антенатальному воздействию алкоголя / С. М. Зиматкин, Е. И. Бонь // Новости медико-биологических наук. 2015. № 2. С. 146–151.
3. Зиматкин, С. М. Инволюция нейронов коры головного мозга крыс, потреблявших алкоголь во время беременности / С. М. Зиматкин, Е. И. Бонь // Весці НАН Беларусі. 2016. № 1. С. 59–64.
4. Зиматкин, С. М. Нарушение развития нейронов фронтальной коры мозга крыс после воздействия алкоголя в антенатальном периоде / С. М. Зиматкин, Е. И. Бонь // Весці НАН Беларусі. 2015. № 3. С. 125–128.

Zimatkin S. M., Bon E. I.

**Dynamics of histological changes in the frontal cortex of rats,
exposed antenatal alcohol exposure**

Grodno State Medical University, Belarus

Various destructive histological, histochemical and ultrastructural changes in frontal cortex following antenatal alcoholization were found.

Key words: antenatal alcoholization, frontal cortex.