

Сухинич К.К.^{1*}, Шакирова К.М.², Дашинамиев Э.Б.^{1,2}, Александрова М.А.¹
¹*ФГБУНИИнститут Биологии Развития им. Н.К. Кольцова РАН, Москва,*
²*ФГБОУ ВО РНИМУ им. Н.И. ПироговаМинздрава России, Москва*
** sukhinich@idbras.ru*

ВВЕДЕНИЕ Регенерация поддерживается механизмами, которые определяются в процессах развития организма. Для выявления ранних этапов формирования мозга человека предложена модель церебральных органоидов. Церебральные органоиды – это трехмерные культуры, состоящие из специфических для мозга типов клеток, полученных из эмбриональных или плиорипотентных стволовых клеток. Органоиды дают возможность изучения ранних этапов развития мозга и заболеваний центральной нервной системы. Однако моделирование органоидов связано с рядом пока не решенных методических и тканеспецифических задач. Среди них, сложный и дорогостоящий процесс культивирования клеток, и отсутствие в органоидах васкуляризации и некоторых типов клеток, специфичных для мозга. В связи с чем, целью исследования было получение и изучение самоорганизации органоидов, развивающихся в ликворе желудочков мозга взрослой мыши из трансплантированных клеток фетального неокортика.

МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ Неокортик эмбрионов мыши Э14.5 линии C57BL/6-Tg (ACTB-EGFP)1Osb/J, охарактеризовали методами ОТ-ПЦР и иммуногистохимии. Затем приготовили суспензию клеток и 1.5 мкл стереотаксически трансплантируемы в боковой желудочек мозга взрослых мышей ($n = 9$) в концентрации 200 тыс. клеток в 1 мкл в растворе Хенкса. Гистологическое и иммуногистохимическое исследование органоидов проводили через 5, 30 и 90 дней после операции (Рис.1).

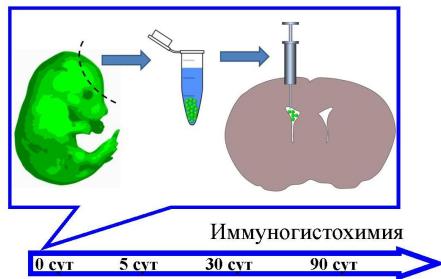


Рис.1. Дизайн эксперимента.

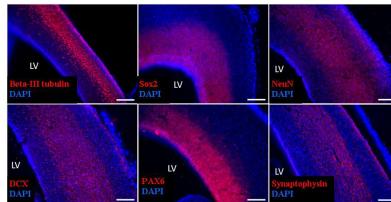


Рис.2. Иммуногистохимическое исследование неокортика эмбриона мыши Э14,5 и ОТ-ПЦР анализ экспрессии генов.

РЕЗУЛЬТАТЫ Неокортик эмбрионов мышей на стадии Э14,5 представлен нейральными стволовыми/прогениторными клетками, а также незрелыми нейронами. Его клетки экспрессируют нейрональные маркеры TUBB3, DCX, маркеры нейральных предшественников Sox2, Pax6, Nestin, экспрессия маркера зрелых нейронов NeuN крайне низка, а маркер астроцитов GFAP не выявляется (Рис.2). Морфологическое исследование через 5 сут после операции показало присутствие объемного клеточного агрегата в желудочке мозга, в котором клетки имели положительную реакцию к DCX, что указывает на процессы их миграции. На 30 сутки в центре органоида были выявлены зрелые нейроны положительные к NeuN. По периферии была определена маргинальная зона без NeuN⁺ нейронов по краю которой выявлялся слой астроцитов (GFAP⁺), напоминающий пограничную глиальную мембрану (glia limitans) (Рис.2). Помимо плотного пограничного слоя астроциты были равномерно распределены по органоиду. На 90 сутки органоид был хорошо структурирован и развит, его центральную область занимали NeuN⁺ нейроны, которые располагались менее плотно в центре и более плотно на периферии центральной области. DCX⁺ нейронов в органоиде не было выявлено. Крайне важным наблюдением является наличие положительной иммуногистохимической реакции к синаптофизину во всем органоиде, причем без выраженной границы между реципиентом и трансплантатом. Распределение астроцитов (GFAP⁺) имело характерный паттерн: равномерное по органоиду и скопление в зоне glia limitans между органоидом и желудочком мозга реципиента. Глиальный рубец между трансплантатом и реципиентом не выявлялся. Особый интерес представляет васкуляризация органоида со стороны ткани мозга реципиента, детектированная с помощью лектина, конъюгированного с флуоресцентом (Рис.3,4).

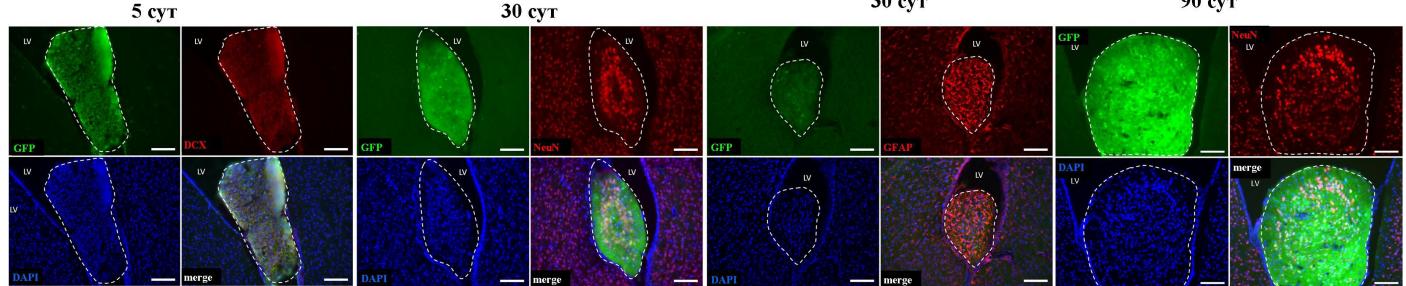


Рис.3. Трансплантат клеток неокортика эмбриона мыши (Э14.5) в желудочек реципиента через 5, 30 и 90 суток после операции . Трансплантат отмечен пунктирной линией. LV – боковой желудочек. Масштабный отрезок: 100 мкм

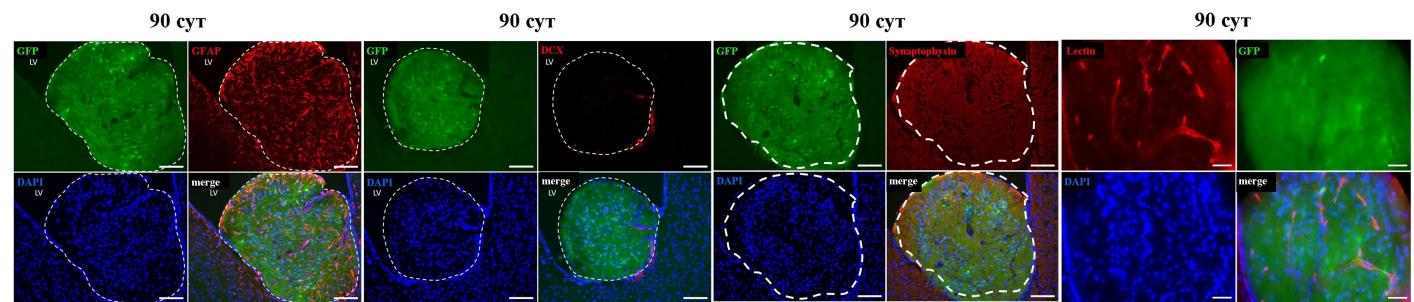


Рис.4. Трансплантат клеток неокортика эмбриона мыши (Э14.5) в желудочек реципиента через 90 суток после операции. Трансплантат отмечен пунктирной линией. LV – боковой желудочек. Масштабный отрезок: 100 мкм и 40 мкм.

ЗАКЛЮЧЕНИЕ Исследование церебральных органоидов имеет большое значение для фундаментальной науки и медицины. В настоящей работе представлен альтернативный подход по созданию церебральных органоидов: культивирование органоидов в полостях желудочка мозга экспериментальных животных *in vivo*. В этом случае можно использовать уже коммитированные типы клеток без специальных питательных сред, которые заменяются спинномозговой жидкостью. Формирование органоида с выраженной чиотархитектоникой происходит в течение 90 дней. Таким образом, желудочки мозга мыши могут служить инкубатором для развития васкуляризованных трехмерных органоидов. Работа выполнена при финансовой поддержке гранта РНФ № 19-74-00117.