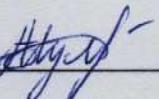


**Министерство науки и высшего образования Российской Федерации**  
**Федеральное государственное автономное образовательное учреждение**  
**высшего образования**  
**«КАЗАНСКИЙ (ПРИВОЛЖСКИЙ) ФЕДЕРАЛЬНЫЙ УНИВЕРСИТЕТ»**  
**ИНСТИТУТ ФУНДАМЕНТАЛЬНОЙ МЕДИЦИНЫ И БИОЛОГИИ**  
**КАФЕДРА МИКРОБИОЛОГИИ**

Направление подготовки: 06.04.01 – Биология

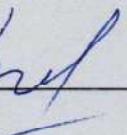
**МАГИСТЕРСКАЯ ДИССЕРТАЦИЯ**  
**ПОЛУЧЕНИЕ И ХАРАКТЕРИСТИКА СТАБИЛЬНЫХ КУЛЬТУР**  
**КЛЕТОК, ЭКСПРЕССИРУЮЩИХ РЕПОРТЕРНЫЕ ГЕНЫ**  
**ЛЮЦИФЕРАЗЫ И ДАЛЬНЕ КРАСНОГО ФЛУОРЕСЦЕНТНОГО**  
**БЕЛКА *IN VIVO* ВИЗУАЛИЗАЦИИ**

Студент 2 курса

"6" мая 2020г.  (А.И. Муллагулова)

Научный руководитель

м.н.с., преподаватель

"6" мая 2020г.  (Л.Г. Тазетдинова)

Заведующий кафедрой

д.б.н., профессор

"6" мая 2020г.  (В.М. Чернов)

Казань–2020

## ОГЛАВЛЕНИЕ

|  |    |
|--|----|
| ВВЕДЕНИЕ .....   | 4  |
| ГЛАВА 1 ОБЗОР ЛИТЕРАТУРЫ .....   | 7  |
| 1.1 Онкологические заболевания и противоопухолевые агенты.....   | 7  |
| 1.2 Тропизм мезенхимных стволовых клеток к опухолевым нишам .....  | 11 |
| 1.3 Нейробластома.....   | 15 |
| 1.4 Ксенографтные опухолевые модели.....   | 17 |
| 1.5 Лентивирусы .....  | 20 |
| 1.6 Репортерные гены.....  | 22 |
| ГЛАВА 2 МАТЕРИАЛЫ И МЕТОДЫ .....   | 26 |
| 2.1 Объект и материалы исследования.....   | 26 |
| 2.2 Культивирование пакующей линии клеток HEK 293 FT .....   | 27 |
| 2.4 Выделение, культивирование и иммунофенотипирование мезенхимных стволовых клеток из жировой ткани мыши..... | 29 |
| 2.5 Пассирование клеточных культур .....   | 30 |
| 2.6 Криоконсервация клеточных культур .....  | 30 |
| 2.7 Характеристика мезенхимных стволовых клеток из жировой ткани (МСК-ЖТ).....                                 | 31 |
| 2.9 Приготовление компетентных клеток <i>E. coli</i> штамма DH5 $\alpha$ .....                                 | 33 |
| 2.10 Генетическая трансформация клеток <i>E. coli</i> штамма DH5 $\alpha$ .....                                | 34 |
| 2.11 Приготовление бактериальной культуры <i>E. Coli</i> для долговременного хранения.....                     | 35 |
| 2.12 Выделение плазмидной ДНК .....  | 36 |
| 2.13 Получение рекомбинантных лентивирусов .....   | 38 |

|  |           |
|--|-----------|
| 2.14 Получение генетически модифицированных МСК-ЖТ и SH-SY5Y, экспрессирующих репортерные белки ffLuc и Katushka2S .....   | 39        |
| 2.15 Вестерн blot анализ экспрессии ffLuc в МСК-ЖТ мыши .....  | 40        |
| 2.16 Создание ксенографной модели нейробластомы, путем введения в тело мыши опухолевой линии клеток SH-SY5Y .....  | 42        |
| <b>ГЛАВА 3 РЕЗУЛЬТАТЫ И ОБСУЖДЕНИЯ .....</b>   | <b>44</b> |
| 3.1 Трансформации клеток <i>E. Coli</i> .....  | 44        |
| 3.2. Получение рекомбинантного лентивируса .....   | 45        |
| 3.3 Выделение и характеристика мезенхимных стволовых клеток из жировой ткани (МСК-ЖТ) .....  | 47        |
| 3.4 Получение и характеристика генетически модифицированных МСК мыши, экспрессирующих репортерные белки ffLuc (МСК-ЖТ-ffLuc) и Katushka2s (МСК-ЖТ-Katushka2S) .....                              | 50        |
| 3.5 Загрузка МСК-ЖТ противоопухолевыми химиопрепаратами паклитаксел и цисплатин и мультиплексный анализ .....  | 52        |
| 3.6 Создание ксенографтной модели нейробластомы, путем введения в тело мыши опухолевой линии клеток SH-SY5Y .....  | 54        |
| 3.7 Исследование тропизма и миграции МСК-FFLUC, загруженных противоопухолевыми препаратами, на ксенографтных мышиных моделях нейробластомы с использованием биолюминесцентной визуализации ..... | 57        |
| <b>ЗАКЛЮЧЕНИЕ .....</b>  | <b>60</b> |
| <b>ВЫВОДЫ.....</b>   | <b>63</b> |

## **ВВЕДЕНИЕ**

Онкогенез является сложным и динамическим процессом, включающим формирование опухолевой стромы, взаимодействие опухолевых клеток с микроокружением, которое является основной характеристикой большинства злокачественных опухолей. Ключевым фактором роста и прогрессирования опухоли все больше признается ее микроокружение (МО), в состав которой входят иммунные, стромальные и мезенхимные стволовые клетки (МСК). Однако, роль последних вызывают противоречивые мнения, с одной стороны есть данные, которые указывают на ингибирование роста ряда эпителиальных опухолей, с другой стороны МСК секретируют различные факторы роста, питающие растущую опухоль. Эталоном в исследованиях онкогенеза являются ксенографтные модели опухолей на иммунодефицитных мышах, но эти модели имеют очень важный недостаток – отсутствие адаптивного иммунитета. Ксенотрансплантаты обеспечивают более сложную основу для изучения процесса онкогенеза в условиях *in vivo*. На сегодняшний день эти ксенотрансплантаты были протестированы на иммунодефицитных животных, но полная ликвидация адаптивного иммунитета является существенным недостатком. Иммунная система играет ключевую роль при моделировании противоопухолевой терапии, но более 90 % успешных доклинических исследований противоопухолевой терапии терпят неудачи в клинических испытаниях. Это связано с влиянием иммунной системы при формировании опухолевой стромы. Ключевую роль в формировании опухоли играют клеточные и неклеточные компоненты ниши, которые способствуют приобретению признаков злокачественности растущей аномальной ткани. В некоторых случаях благоприятным условием для развития атипичных клеток можно считать даже повреждения тканей. Клеточные и неклеточные компоненты опухолевой ниши формируют опухолевое микроокружение, который состоит из внеклеточного матрикса, миофибробластов, эндотелиальных, нейроэндокринных клеток, жировых клеток, мезенхимных стволовых клеток, иммуно-воспалительных клеток, а также из кровеносных и лимфатических сосудистых сетей.

Известно, что МСК проявляют выраженный тропизм к опухолевым нишам, что делает их перспективными векторами для доставки противоопухолевых агентов к трансформированным клеткам. В тоже время остается неясным влияние загрузки МСК химиотерапевтическими препаратами на их миграционную активность и тропизм к опухолевым нишам. Данная работа направлена на определение и анализ фундаментальных механизмов адресной миграции и хоминга МСК, загруженных химиотерапевтическими препаратами, в очаги опухолеобразования. Полученные фундаментальные данные лягут в основу для усовершенствования и внедрения в клиническую практику методов адресной доставки противоопухолевых агентов с использованием стволовых клеток.

**Цель работы** – получение стабильных опухолевых клеточных линий нейробластомы человека, экспрессирующих репортерные белки для создания ксенографтных опухолевых моделей и исследование адресной миграции мезенхимных стволовых клеток из жировой ткани мыши (МСК-ЖТ) с использованием системы витальной визуализации *in vivo*.

Для достижения цели были выдвинуты следующие **задачи**:

1. Получение в препаративных количествах плазмидных конструкций pMD2-VSV-G (оболочечная плазмида), pCMV-dR8.74 (упаковочная плазмида) и векторной плазмиды pLX302 Luciferase-V5 puro и pLX303-Katushka2S, необходимых для сборки лентивирусных частиц.

2. Создание и получение в препаративных количествах рекомбинантных репликационно дефектных лентивирусов, экспрессирующих белки биолюминесценции ffLuc и дальнев-красного флуоресцентного белка Katushka2S.

3. Выделение мезенхимных стволовых клеток из жировой ткани мыши (МСК-ЖТ), иммунофенотипический анализ выделенных клеток. Оценка способности МСК-ЖТ к дифференцировке в остеогенном, хондрогенном и адипогенном направлениях.

4. Получение генетически модифицированных МСК-ЖТ и SH-SY5Y, экспрессирующих репортерные белки ffLuc и Katushka2S (MCK-ЖТ-ffLuc, MCK-ЖТ-Katushka2S, SH-SY5Y-ffLuc, SH-SY5Y-Katushka2S).

5. Оценка экспрессии ffLuc в генетически модифицированных SH-SY5Y-ffLuc с использованием вестерн blot анализа.

6. Загрузка генетически модифицированных (МСК-ЖТ-ffLuc и МСК-ЖТ-Katushka2S) и нативных МСК-ЖТ противоопухолевыми химиопрепаратами паклитаксел и цисплатин.

7. Проведение мультиплексного анализа для оценки изменений в секреции цитокинов/хемокинов и факторов роста нативных МСК-ЖТ, МСК-ЖТ-ffLuc и МСК-ЖТ-Katushka2S после загрузки химиопрепаратами цисплатин и паклитаксел.

8. Получение ксенографтной модели нейробластомы, путем введения в тело мыши генетически модифицированной опухолевой клеточной линии нейробластомы человека SH-SY5Y-ffLuc.

9. Оптическая визуализация *in vivo* миграции МСК-ЖТ-Katushka2S, загруженных противоопухолевыми препаратами цисплатин и паклитаксел, в теле ксенографтной мыши с помощью системы IVIS Spectrum In Vivo Imaging System.



## СПРАВКА о результатах проверки текстового документа на наличие заимствований

Проверка выполнена в системе  
**Антиплагиат.Структура**

Автор работы

Муллагурова Айсылу Илдаровна

Подразделение

Тип работы

Магистерская диссертация

Название работы

Магистерская диссертация.docx

Название файла

vkr.docx

Процент заимствования

17.42 %

Процент самоцитирования

0.00 %

Процент цитирования

0.49 %

Процент оригинальности

82.10 %

Дата проверки

14:45:51 22 мая 2020г.

Модули поиска

Модуль поиска ИПС "Адилет"; Модуль выделения библиографических записей; Сводная коллекция ЭБС; Коллекция РГБ; Цитирование; Модуль поиска переводных заимствований; Модуль поиска переводных заимствований по elibrary (EnRu); Модуль поиска переводных заимствований по интернет (EnRu); Модуль поиска переводных заимствований по Wiley (RuEn); Коллекция eLIBRARY.RU; Коллекция ГАРАНТ; Модуль поиска Интернет; Модуль поиска "КПФУ"; Коллекция Медицина; Модуль поиска перефразирований eLIBRARY.RU; Модуль поиска перефразирований Интернет; Коллекция Патенты; Модуль поиска общеупотребительных выражений; Кольцо вузов; Коллекция Wiley

Работу проверил

Бабынин Эдуард Викторович

ФИО проверяющего

Дата подписи

22.05.2020

Подпись проверяющего

Чтобы убедиться  
в подлинности справки,  
используйте QR-код, который  
содержит ссылку на отчет.



Ответ на вопрос, является ли обнаруженное заимствование  
корректным, система оставляет на усмотрение проверяющего.  
Предоставленная информация не подлежит использованию  
в коммерческих целях.