

МОСКОВСКИЙ ГОСУДАРСТВЕННЫЙ УНИВЕРСИТЕТ

им. М.В. Ломоносова

Биологический факультет

**Секреторная активность мезенхимных
стромальных клеток жировой ткани человека
в стимуляции роста кровеносных сосудов**

Выполнила:

Басалова Наталия

Научный руководитель:

доцент кафедры биохимии и молекулярной медицины
факультета фундаментальной медицины МГУ имени

М.В. Ломоносова,
к.б.н. Калинина Н.И.

Актуальность работы:

Достигнутый за последние несколько лет мировым научным сообществом прогресс отражается в активном внедрении в клиническую практику методов клеточной терапии. Разработке этой лечебной тактики способствовало развитие современных представлений о молекулярных и клеточных механизмах регуляции роста и ремоделирования кровеносных сосудов. Немаловажную роль в этих процессах играют **мезенхимальные стромальные клетки**.

Такие клетки обладают двумя важными свойствами – они способны **дифференцироваться** в широкий спектр различных типов клеток и **продуцировать** различные вещества, влияющие на ангиогенез.

Поэтому изучение секретируемых веществ поможет приблизиться к пониманию механизмов регуляции роста кровеносных сосудов и вклада МСК в эти процессы.

Цель работы:

оценить содержание ангиогенных факторов в среде культивирования и внеклеточных везикулах, продуцируемых МСК

Задачи:

1. Выделение и культивирование человеческих ЖТ-МСК;
2. Получение фракций внеклеточных везикул и белков в свободной форме ;
3. Анализ содержания белков и метаболитов;
4. Оценка влияния среды культивирования на рост кровеносных сосудов на моделях ангиогенеза *in vitro*.

Методы:

1. Выделение МСК из жировой ткани человека;
2. Культивирование МСК;
3. Иммунофенотипирование популяции МСК с помощью проточной цитофлуориметрии;
4. Нуклеофекция клеток культуры МСК;
5. Разделение кондиционированной среды культивирования на фракции, содержащие внеклеточные везикулы или белки
6. Исследование содержания белков и метаболитов методом ИФА
7. Оценка влияния фракций среды культивирования на рост кровеносных сосудов *in vitro*: модели scratch-assay, двухмерного ангиогенеза в Матригеле, трёхмерного ангиогенеза в фибриновом геле.

Культура:

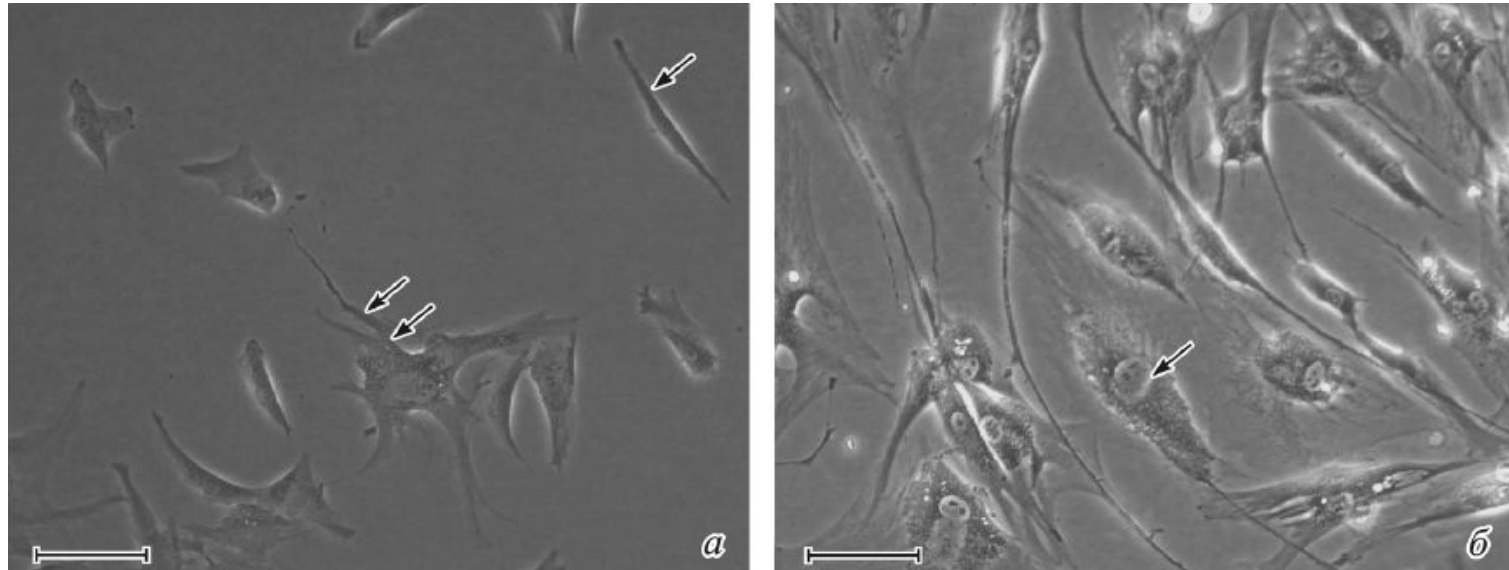
- human ADSC (adipose tissue-derived stem cells)
- МСК-ЖТ человека (мезенхимальные стромальные клетки жировой ткани)

Среда культивирования:

AdvanceSTEM Mesenchymal Stem Cell Media,
10% AdvanceSTEM Supplement (HyClone),
1% antibiotic–antimycotic solution (HyClone)
в инкубаторе
при 37°C и 5% CO₂



Внешний вид культуры



**Мезенхимные стромальные клетки из липоасpirата
(стрелками указаны хорошо распластанные клетки)**

а - 24 часа культивирования,

б - 120 часов культивирования

Фазово-контрастная микроскопия, масштабные линейки-100 мкм

(Л.Б.Буравкова и др., Характеристика мезенхимных стромальных клеток из липоасpirата человека, культивируемых при пониженном содержании кислорода, 2009)

Нуклеофекция

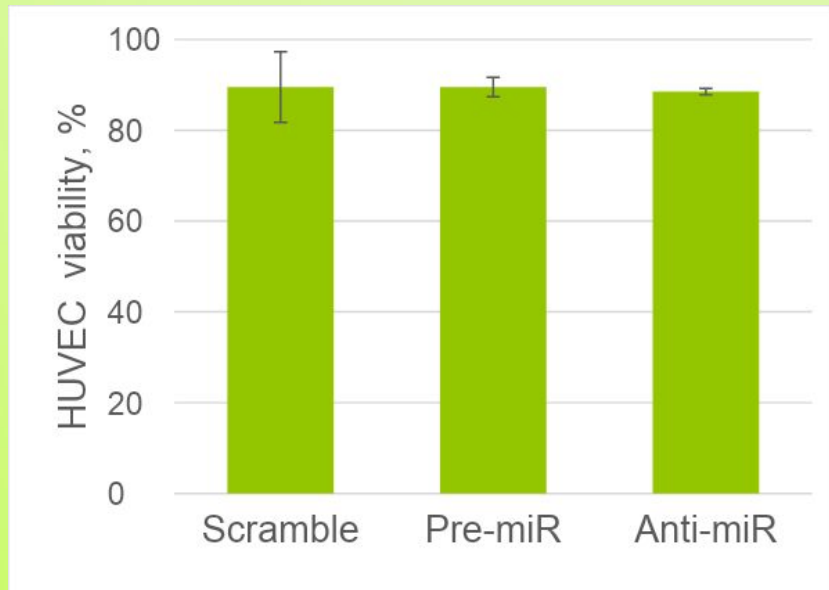
Образцы:

- 1 - отрицательный контроль (Ambion, Pre-miR, Negative control #1)
- 2 - miR-92a (Ambion, Pre-miR, PM 10916, Cat. # AM17100, 5 nmol)
- 3 - anti-miR-92a (Ambion, anti-miR AM 10916, Cat. # AM17100, 5 nmol)
- 4 - рmaxGFP (в наборе, 0,5 мкг/мл) – контроль эффективности нуклеофекции

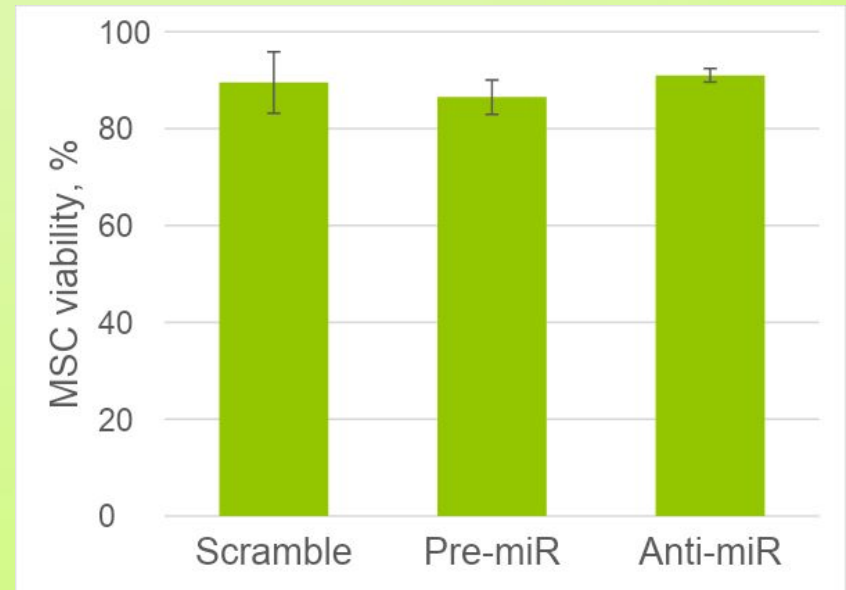
Программа а-23.



Жизнеспособность

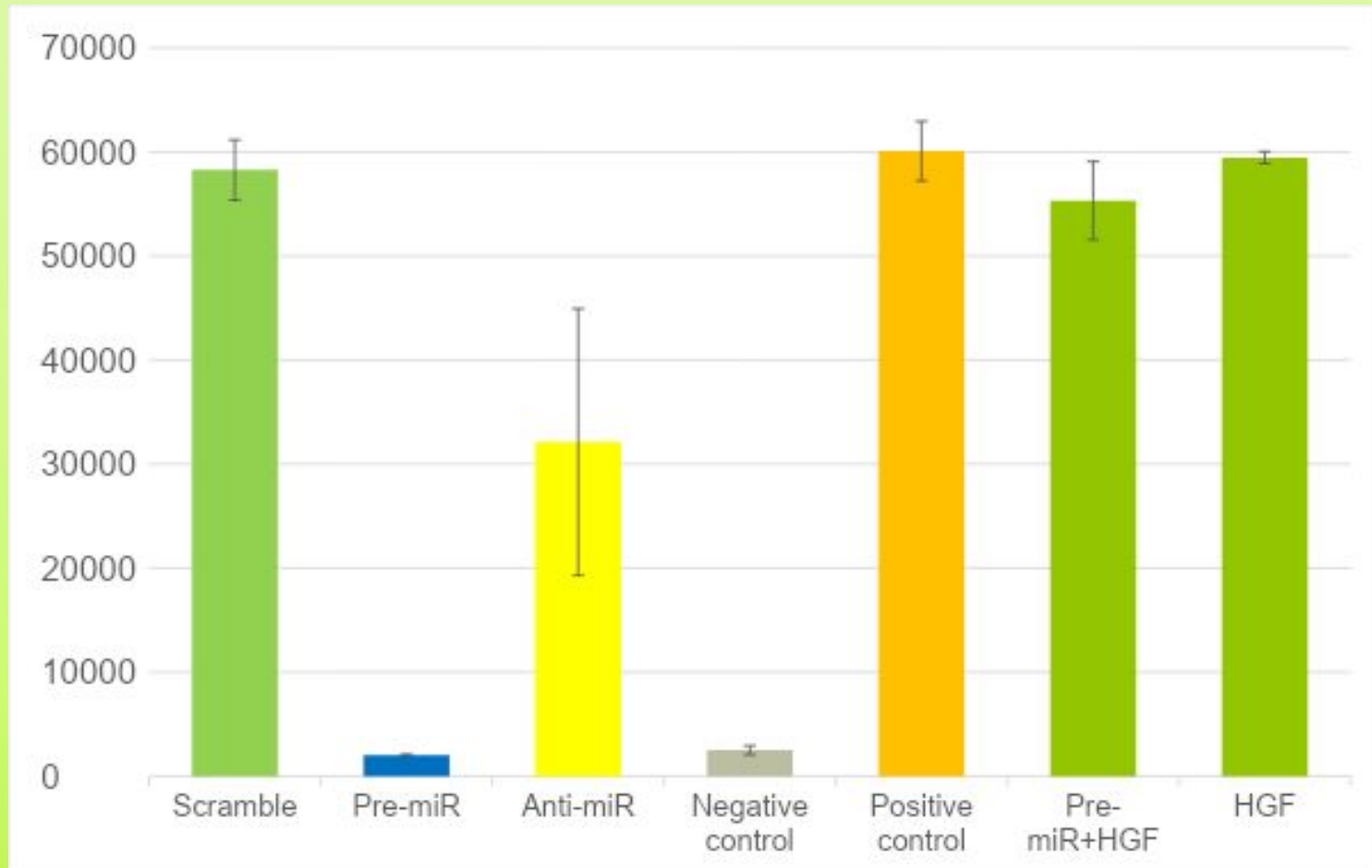


Жизнеспособность HUVEC после 24 ч инкубации с кондиционированной средой



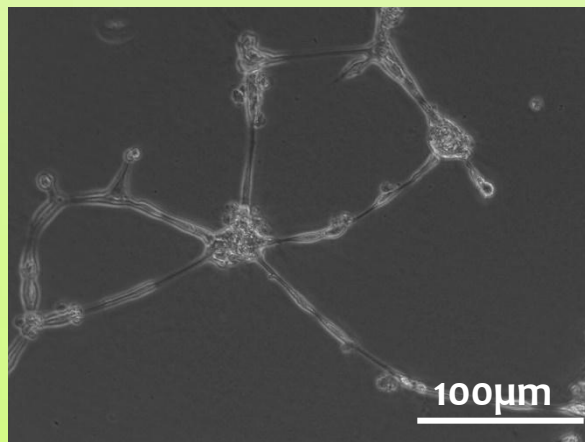
Жизнеспособность MSC после нуклеофекции

Модель двумерного ангиогенеза в Матригеле (tube assay)

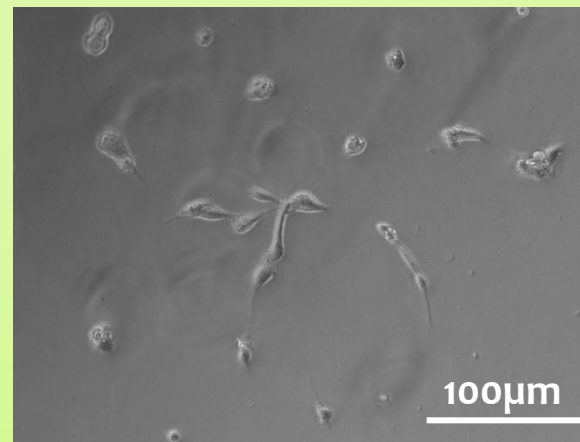


Длина капилляроподобных структур была посчитана в 5 случайных полях зрения в каждой лунке (увеличение 10x) с использованием программы MetaMorph 5.0

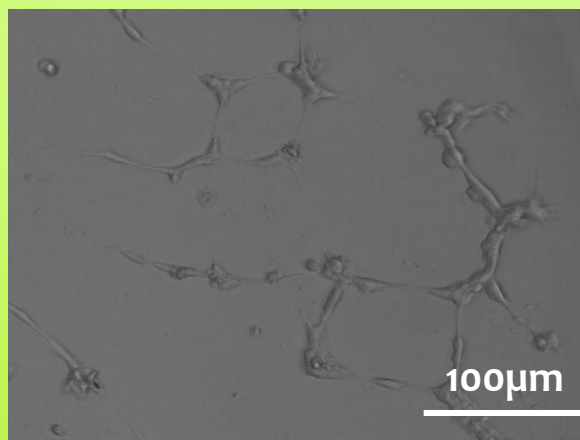
Модель двухмерного ангиогенеза в Матригеле (tube assay)



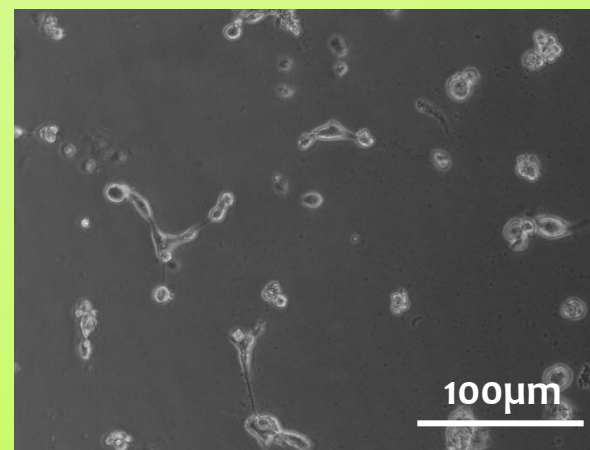
Позитивный контроль



Негативный контроль

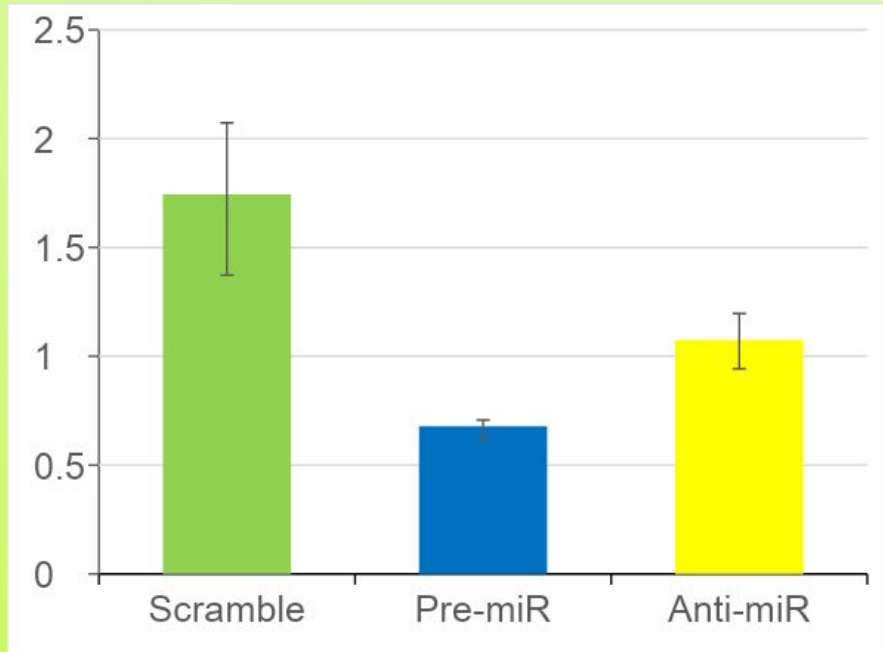


Anti-miRNA

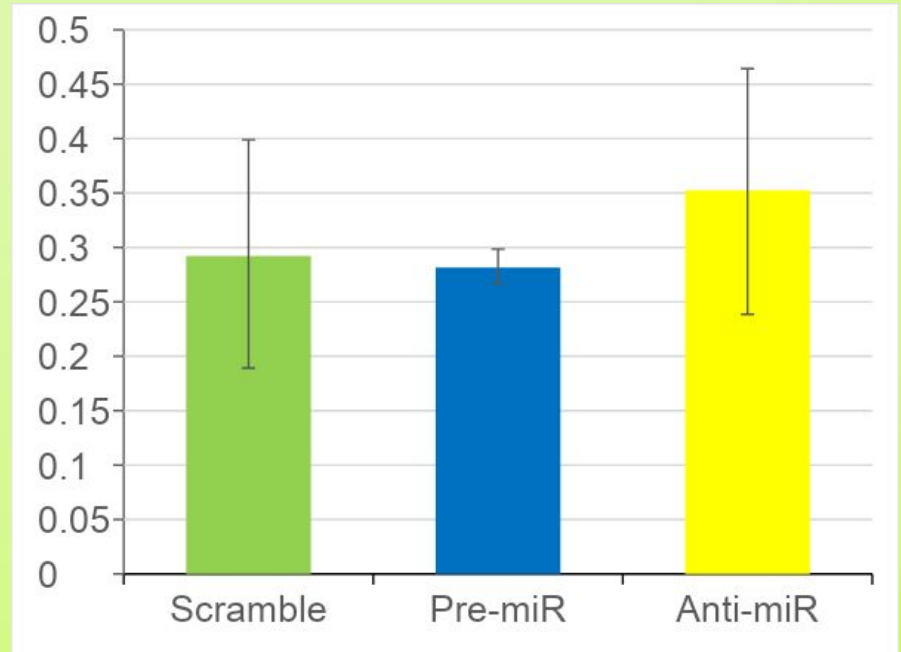


Pre-miRNA

ELISA



*Содержание HGF в
кондиционированной среде от МСК,
нормированное на число клеток,
отн. единицы*



*Содержание Angpt-1 в
кондиционированной среде от МСК,
нормированное на число клеток,
отн. единицы*

Модель трёхмерного ангиогенеза в фибриновом геле (fibrin bead assay)

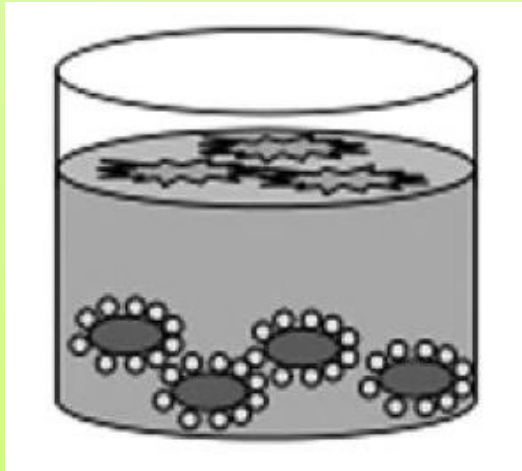
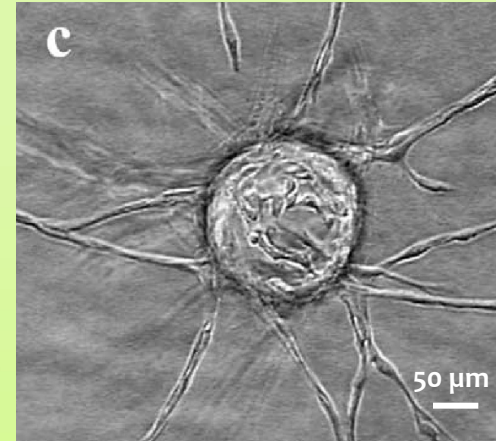
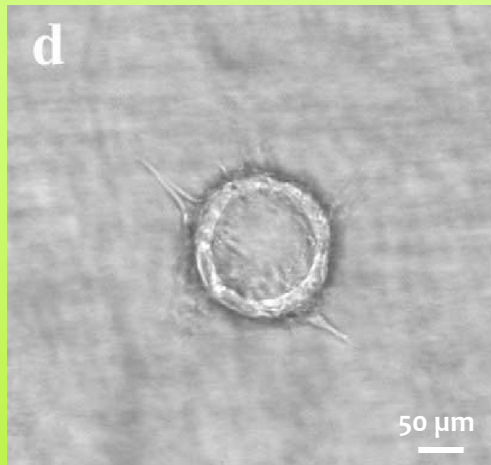


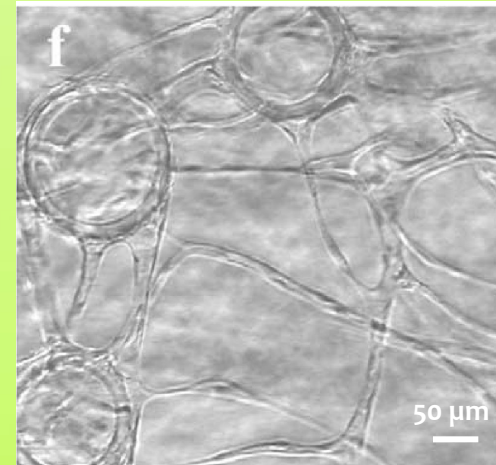
Схема эксперимента



5 день культивирования, образуется большое количество тонких сосудов



2 день культивирования, начало образования капилляроподобных структур



7 день культивирования, формирования сложной сети и анастомозов между соседними сосудами

N. Nakatsu, 2003

