СУБПОПУЛЯЦИИ ЛИМФОЦИТОВ В ЭПИКАРДИАЛЬНОЙ, ТИМУСНОЙ И ПОДКОЖНОЙ ЖИРОВОЙ ТКАНИ ПРИ ВЫРАЖЕННОМ КОРОНАРНОМ АТЕРОСКЛЕРОЗЕ У ПАЦИЕНТОВ С ИШЕМИЧЕСКОЙ БОЛЕЗНЬЮ СЕРДЦА

Кологривова И. В.¹, Дмитрюков А. А.¹, Нарыжная Н. В.¹, Кошельская О. А.¹, Харитонова О. А.¹, Выросткова А. И.¹, Евтушенко В. В., Крапивина А. С.¹, Рябченко П. Е.², Суслова Т. Е.¹

¹ Научно-исследовательский институт кардиологии, Томский национальный исследовательский медицинский центр Российской академии наук, Томск, Россия.

² Федеральное государственное бюджетное образовательное учреждение высшего образования «Сибирский государственный медицинский университет» Министерства здравоохранения Российской Федерации, Томск, Россия.

LYMPHOCYTE SUBSETS IN EPICARDIAL, THYMIC AND SUBCUTANEOUS ADIPOSE TISSUE DURING ADVANCED CORONARY ATHEROSCLEROSIS IN PATIENTS WITH CORONARY ARTERY DISEASE

Kologrivova I. V. a, Dmitriukov A. A. a, Naryzhnaya N. V. a, Koshelskaya O. A. a, Kharitonova O. A. a, Vyrostkova A. I. a, Evtushenko V. V. a, Krapivina A. S. a, Riabchenko P. E. b, Suslova T. E. a

^a Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Center, Russian Academy of Sciences, Tomsk, Russia.

^b Siberian State Medical University.

Резюме

Обсуждается важная роль эпикардиальной (ЭЖТ) и тимусной (ТЖТ) жировой ткани в развитии атеросклероза у пациентов с ишемической болезнью сердца (ИБС). Целью данной работы стало исследование субпопуляций лимфоцитов и свойств FoxP3+ Treg-лимфоцитов в эпикардиальной, тимусной и подкожной жировой ткани в зависимости от выраженности коронарного атеросклероза у пациентов с хронической ИБС. Обследовано 24 пациента с ИБС (21 мужчина; средний возраст 65,0 (58,0; 68,0) лет), имеющих показания для проведения хирургической операции на открытом сердце. В образцах ЭЖТ, ТЖТ и подкожной жировой ткани (ПЖТ) методом проточной цитометрии с визуализацией определяли содержание CD4+, CD8+, В-лимфоцитов, NK- и CD4+CD25hiFoxP3+ NKT-клеток, также оценивали долю CD4+CD25^{low}FoxP3+ Т регуляторных лимфоцитов (Treg), и долю Treg с транслокацией FoxP3 в ядро. В зависимости от выраженности атеросклероза, оцененной по данным селективной ангиографии и расчетному индексу Gensini Score, пациенты были разделены на две группы: группа 1 – пациенты с Gensini Score<65 баллов; группа 2 – пациенты с Gensini Score ≥65 баллов (наиболее выраженный и распространенный коронарный атеросклероз). В ЭЖТ для пациентов группы 2 было характерно большее относительное содержание CD4+CD25^{low}Treg клеток с внутриядерной транслокацией FoxP3, а в ТЖТ – большее содержание CD8+ Т-лимфоцитов и NK-клеток и меньшее – двойных позитивных CD4+CD8+ Т-лимфоцитов. Также в ТЖТ выявлена тенденция к относительного содержания CD4+CD25hi Treg внутриядерной транслокацией FoxP3 по сравнению с пациентами группы 1. Уровень ядерной транслокации FoxP3 в CD4+CD25hi Treg клетках ТЖТ был обратно взаимосвязан с долей CD8+ Т-лимфоцитов (r_s =-0,653; p=0,012) и NKклеток (r_s =-0,723; p=0,003) в ТЖТ, и прямо – с долей двойных позитивных CD4+CD8+ Т-лимфоцитов в ТЖТ (rs=0,567; p=0,034) и значением отношения окружности талии к окружности бедер (r_s =-0,474; p=0,041). Требуется дальнейших исследований изучения ДЛЯ молекулярных механизмов реализации данных взаимосвязей у пациентов с коронарным атеросклерозом и хронической ИБС.

Ключевые слова: FoxP3+ T-регуляторные лимфоциты, субпопуляции лимфоцитов, NK-клетки, атеросклероз, эпикардиальная жировая ткань, тимус.

Abstract

The important role of epicardial (EAT) and thymic (TAT) adipose tissue in the development of atherosclerosis in patients with coronary artery disease (CAD) is widely discussed. The purpose of the study was to investigate the lymphocytes subsets and FoxP3+ Treg lymphocytes in epicardial, thymic and subcutaneous adipose tissue depending on the severity of coronary atherosclerosis in patients with chronic CAD. We examined 24 patients with CAD (21 men; mean age 65.0 (58.0; 68.0) years) scheduled for open-heart surgery. In samples of EAT, TAT and subcutaneous adipose tissue (SAT), the content of CD4+, CD8+, B-lymphocytes, NK- and NKT-cells, CD4+CD25hiFoxP3+ and CD4+CD25lowFoxP3+ T regulatory lymphocytes (Treg) and a proportion of Tregs with FoxP3 nuclear translocation was determined by imaging flow cytometry. Depending on the severity of atherosclerosis, assessed according to Gensini Score, patients were divided into groups: group 1 – patients with Gensini Score<65; group 2 – patients with Gensini Score ≥ 65. Patients in group 2 had higher frequency of EAT CD4+CD25^{low}Treg with FoxP3nuclear translocation, TAT CD8+ T lymphocytes and NK cells, a lower content of TAT double positive CD4+CD8+ T lymphocytes, and a tendency towards a decrease of frequency of TAT CD4+CD25hiTreg with FoxP3 nuclear translocation compared to patients in group 1. The level of nuclear translocation of FoxP3 in CD4+CD25hiTreg cells in TAT was inversely related to the proportion of CD8+ T lymphocytes (r_s =-0.653; p=0.012) and NK cells (r_s =-0.723; p=0.003) in TAT, and directly – to the proportion of double positive CD4+CD8+ T-lymphocytes in TAT (rs=0.567; p=0.034) and the value of the waist-to-hip ratio $(r_s=-0.474; p=0.041)$. Further research is required to study the molecular mechanisms of these relationships in patients with coronary atherosclerosis and chronic coronary artery disease.

Keywords: FoxP3+ T regulatory lymphocytes, lymphocytes subsets, NK-cells, atherosclerosis, epicardial adipose tissue, thymus.

1 Введение

1

- 2 В настоящее время важная роль жировой ткани в регуляции метаболизма,
- з процессов репродукции, иммунорегуляции и увеличения риска сердечно-
- 4 сосудистых заболеваний является общепризнанной. Кроме того, установлено,
- 5 что свойства различных жировых депо разнятся, как по характеристикам
- 6 адипоцитов, основных клеточных элементов жировой ткани, так и по составу
- 7 клеток стромально-сосудистой фракции жировой ткани, которые очень тесно
- 8 взаимодействуют с адипоцитами [4].
- 9 Отличительной чертой висцеральной жировой ткани является значительная
- 10 доля в ней FoxP3+ T-регуляторных (Treg)-лимфоцитов, которые в норме могут
- 11 составлять до 50% от всех CD4+ Т-лимфоцитов [15]. FoxP3 является основным
- 12 транскрипционным фактором Treg, что подразумевает необходимость его
- 13 транслокации в ядро для участия Treg-лимфоцитов в подавлении иммунного
- 14 ответа и воспаления [10]. В последнее время обсуждается наличие
- 15 субпопуляций Treg-лимфоцитов с высокой и низкой экспрессией молекулы
- 16 CD25 (CD4+CD25^{hi}FoxP3+ и CD4+CD25^{low}FoxP3+Treg), которые, по-
- 17 видимому, представляют собой клетки на различных стадиях зрелости.
- 18 Причем, увеличение доли клеток с низкой экспрессией CD25 оказалось
- 19 характерным для пациентов с хроническими воспалительными заболеваниями
- 20 [2].
- 21 Следует признать, что для пациентов с сердечно-сосудистой патологией, в том
- 22 числе, атеросклеротической природы, важнейшую роль играет морфология и
- 23 функциональная активность эпикардиальной жировой ткани (ЭЖТ) [3]. ЭЖТ
- 24 непосредственно прилежит к ткани миокарда и имеет с ней общее
- 25 кровоснабжение. Несмотря на то, что адипоциты ЭЖТ имеют морфологию,
- 26 свойственной белой жировой ткани, они обладают рядом черт бурой жировой
- 27 ткани, что определяет их уникальность [7]. У пациентов с ишемической
- 28 болезнью сердца (ИБС) ЭЖТ характеризуется более выраженным
- 29 воспалением по сравнению с подкожной жировой тканью (ПЖТ) и
- зо висцеральными жировыми депо [7]. Однако на сегодняшний день получено
- 31 крайне мало данных о вовлеченности лимфоцитарного звена иммунной
- за системы в модуляцию воспаления в ЭЖТ у пациентов с ИБС, а также о
- 33 взаимосвязи выраженности коронарного атеросклероза с долей
- 34 иммуносупрессорных FoxP3+ Т-регуляторных лимфоцитов в составе
- 35 стромально-сосудистой фракции ЭЖТ.
- 36 Жировая ткань тимуса (ТЖТ) представляет собой наименее изученное в
- 37 функциональном аспекте депо жировой ткани, начиная с того, что отсутствует
- зв однозначное мнение о происхождение тимусных адипоцитов [9]. При этом
- зэ показано, что тимус в зрелом возрасте сохраняет очаги функциональной
- 40 активности. FoxP3+ Treg-лимфоциты, в свою очередь, оказались способными
- 41 к рециркуляции в тимус. Рециркулировавшие Treg могут подавлять развитие
- 42 Treg-лимфоцитов de novo и, таким образом, способствовать срыву
- 43 аутоиммунной толерантности, что особенно актуально у пациентов с ИБС и
- 44 атеросклерозом [1, 6], однако взаимосвязь клеточного состава ТЖТ с

- 45 выраженностью коронарного атеросклероза по-прежнему остается
- 46 неизученной.
- 47 Целью данной работы стало исследование состава субпопуляций лимфоцитов
- 48 и свойств FoxP3+ Treg-лимфоцитов в эпикардиальной, тимусной и подкожной
- 49 жировой ткани в зависимости от выраженности коронарного атеросклероза у
- 50 пациентов с хронической ИБС.

51 2 Материалы и методы

- 52 Проведено наблюдательное одноцентровое одномоментное исследование на
- 53 базе института (директор директор). В исследование вошло 24 пациента с
- 54 ИБС, имеющие показания для проведения хирургической операции на
- 55 открытом сердце. Все исследования и манипуляции были проведены в рамках
- 56 Хельсинкской декларации Всемирной медицинской ассоциации «Этические
- 57 принципы проведения научных медицинских исследований с участием
- 58 человека» с поправками 2000 г. и «Правилами клинической практики в
- 59 Российской Федерации», утвержденными Приказом Минздрава РФ от
- 60 19.06.2003 г. № 266. Исследование было одобрено локальным этическим
- 61 комитетом института (протокол № 241 от 09.03.2023 г.). Все пациенты,
- 62 вошедшие в исследование, подписали добровольное информированное
- 63 согласие. Критерии включения в исследование: возраст пациентов от 40 до 70
- 64 лет; наличие верифицированного диагноза хронической ИБС со стабильной
- 65 стенокардией II III ФК; наличие показаний для проведения селективной
- 66 ангиографии и проведения кардиохирургического вмешательства на открытом
- 67 сердце. Критерии исключения из исследования: острые атеросклеротические
- 68 осложнения или проведение хирургического вмешательства в течение
- 69 последних 6 месяцев; любое острое воспалительное заболевание или
- 70 хроническое заболевание в стадии обострения; хроническая болезнь почек
- 71 выше с3б; любое онкологическое или гематологическое заболевание; отказ от
- 72 участия в исследовании.
- 73 Все пациенты получали стандартную медикаментозную терапию. Как
- 74 минимум за неделю до хирургического вмешательства всем пациентам была
- 75 выполнена селективная ангиография на ангиографическом комплексе Artis
- опе и Digitron-3NAC компьютерной системе (Siemens Shenzhen Magnetic
- 77 Resonance Ltd., Shenzhen, China). На основании данных ангиографии
- 78 оценивали выраженность коронарного атеросклероза путем расчета индекса
- 79 Gensini Score [13].
- 80 Материалом для исследования служили образцы ЭЖТ, ПЖТ и ТЖТ, взятые в
- 81 ходе операционного вмешательства, массой 0,2 1 г. Транспортировку
- 82 образцов в лабораторию осуществляли в течение 15 минут после помещения
- 83 жировой ткани в среду М199. Выделение стромально-сосудистой фракции
- 84 жировой ткани проводили следующим образом: образцы жировой ткани
- 85 механически измельчали, добавляли раствор коллагеназы I типа в буфере
- 86 Кребса-Рингера (1 мг/мл, ПанЭко, Россия) и помещали в термостат при 37 °C
- 87 и постоянном мягком перемешивании; затем добавляли раствор Кребса-
- 88 Рингера в соотношении 1:1 для нейтрализации коллагеназы; полученную

- 89 суспензию клеток пропускали через нейлонный фильтр (Falcon Cell strainer,
- 90 диаметр пор 100 мкм), центрифугировали 5 мин при 400g, пропускали через
- 91 нейлонный фильтр (Falcon Cell strainer, диаметр пор 700 мкм)
- 92 центрифугировали 5 мин при 400g и ресуспендировали осадок в полной среде
- 93 RPMI 1640 (10% фетальной бычьей сыворотки; 1% L-глутамина; 1%
- 94 пенициллина/стрептомицина).
- 95 Суспензию клеток стромально-сосудистой фракции ЭЖТ, ПЖТ и ТЖТ
- 96 аликвотировали по 100 мкл и проводили окрашивание основных
- 97 субпопуляций лимфоцитов и NK-клеток (использовали коктейль
- 98 моноклональных антител: анти-CD3-FITC; анти-CD16/CD56-PE; анти-CD45-
- 99 PerCP-Cy5.5; анти-CD4-PE-Cy7; анти-CD19-APC; анти-CD8-APC-Cy7; BD,
- 100 США), а также FoxP3+ Treg-лимфоцитов. Для окрашивания поверхностных
- 101 маркеров FoxP3+ Treg-лимфоцитов использовали моноклональные антитела,
- 102 меченные флуорохромами: анти-CD45-APC-Cy7; анти-CD4-FITC, анти-CD25-
- 103 PE (BD Pharmingen, США). Затем клетки фиксировали, пермеабилизировали,
- 104 и окрашивали антителами анти-FoxP3-AF647 (BD Pharmingen, США). В
- 105 качестве ДНК-тропного красителя использовали 7-аминоактиномицин D (7-
- 106 AAD).
- 107 Клетки собирали на проточной цитометре Amnis FlowSight (Cytek Biosciences,
- 108 Fremont, США), оснащенном лазерами 488 нм и 642 нм, используя
- 109 программное обеспечение INSIRE (Amnis Corporation, США). Светлопольные
- 110 изображения собирали на канале 1. Регистрацию бокового светорассеяния
- 111 производили с помощью лазера 785 нм. Анализ данных проводили в
- 112 программе IDEAS 6.2.64.0 (Amnis Corporation, США). Выделяли
- 113 субпопуляции CD4+CD25^{hi}FoxP3+ и CD4+CD25^{low}FoxP3+Treg. Оценивали
- 114 долю Treg в каждой субпопуляции с FoxP3, транслоцированным в ядро, с
- 115 помощью мастера для анализа изображений клеток Nuclear Localization
- 116 Wizard.
- 117 Статистическую обработку данных проводили с помощью программного
- 118 обеспечения STATISTICA 10.0 (StatSoft, США). Для оценки характера
- 119 распределения данных использовали критерий Шапиро-Уилка.
- 120 Количественные данные представляли в виде медианы и межквартильного
- 121 интервала (Me (Q1; Q3)). Категориальные данные представляли в виде
- 122 абсолютных значений (п). Для исследования значимости различий
- 123 количественных данных применяли U-критерий Манна-Уитни. Ранговый
- 124 коэффициент корреляции Спирмена (rs) использовали для оценки взаимосвязи
- 125 между переменными. Значения р <0,05 считали статистически значимыми.
- 126 З Результаты и обсуждение
- 127 Верхний квартиль индекса Gensini Score в общей выборке пациентов с ИБС
- 128 составил 65,0 баллов. Мы разделили всех пациентов в зависимости от
- 129 выраженности коронарного атеросклероза в соответствии с индексом Gensini
- 130 Score: группа 1 пациенты с Gensini Score <65 баллов; группа 2 пациенты с
- 131 Gensini Score ≥65 баллов (наиболее выраженный и распространенный
- 132 коронарный атеросклероз). Группы пациентов были сопоставимы по полу,

- возрасту, продолжительности ИБС, окружности талии, статусу курения, 133
- качеству контроля артериального давлению. Все пациенты принимали 134
- препараты статинов. Пациенты с Gensini Score≥65 баллов характеризовались 135
- более высоким ИМТ по сравнению с пациентами с Gensini Score <65 баллов 136
- (Таблица 1). 137
- В общей группе мы выявили прямую корреляционную взаимосвязь между 138
- уровнем Gensini Score и долей CD4+CD25lo Treg клеток с внутриядерной 139
- транслокацией FoxP3 в ЭЖТ (r_s=0,468; p=0,021). Относительное содержание 140
- CD4+CD25^{hi} Treg клеток с внутриядерной транслокацией FoxP3 в ТЖТ было 141
- обратно взаимосвязано со значением отношения окружности талии к 142
- окружности бедер (r_s =-0,474; p=0,041). 143
- В группе с Gensini Score ≥65 баллов пациенты характеризовались большим 144
- содержанием CD4+CD25^{lo} относительным Treg клеток 145
- внутриядерной транслокацией FoxP3, а также имели тенденцию к снижению 146
- относительного содержания CD4+CD25hi Treg клеток с внутриядерной 147
- транслокацией FoxP3 в ТЖТ (Таблица 2). 148
- Кроме того, у пациентов с Gensini Score ≥65 баллов мы выявили статистически 149
- значимо большее содержание CD8+ Т-лимфоцитов и NK-клеток и меньшее 150
- содержание двойных позитивных CD4+CD8+ Т-лимфоцитов в ТЖТ по 151
- сравнению с пациентами с Gensini Score <65 баллов (Таблица 3). 152
- По данным корреляцонного анализа уровень ядерной транслокации FoxP3 в 153
- CD4+CD25hi Treg клетках ТЖТ был обратно взаимосвязан с долей CD8+ Т-154
- лимфоцитов (r_s =-0,653; p=0,012) и NK-клеток (r_s =-0,723; p=0,003) в ТЖТ, и 155
- прямо с долей двойных позитивных CD4+CD8+ Т-лимфоцитов в ТЖТ 156
- (rs=0.567; p=0.034).157
- Ранее были получены сведения, что сохранность функциональной активности 158
- непосредственно взаимосвязана c тяжестью коронарного 159
- атеросклероза. Отчасти это можно объяснить нарушением негативной 160
- селекции в тимусе и выходу аутореактивных клонов Т-лимфоцитов, 161
- способных распознавать молекулу АроВ [6]. При этом была также показана 162
- взаимосвязь между состоянием тимуса И метаболической 163
- дисфункцией: полная жировая дегенерация тимуса ассоциировалась с 164
- мужским полом, более высоким ИМТ, дислипидемией и артериальной 165
- гипертензией [12]. 166
- На наш взгляд, присутствие меньшего количества двойных позитивных 167
- CD4+CD8+ Т-лимфоцитов в ТЖТ при более выраженном коронарном 168
- атеросклерозе, может отражать более выраженное угасание тимопоэза у 169
- пациентов с ИБС, и может находиться в непосредственной взаимосвязи с 170
- функциональной активностью Treg-лимфоцитов. Помимо 171
- присутствие двойных позитивных CD4+CD8+ лимфоцитов было показано в 172
- жировой ткани средостения и дуге аорты [14]. Остается открытым вопрос, 173
- способны ли CD4+CD8+ лимфоциты мигрировать из жировой ткани в стенки 174
- сосуда, и какую функцию они там могут выполнять. 175

- Для CD8+ Т-лимфоцитов жировой ткани, в свою очередь, была показана 176 способность к переключению фенотипа макрофагов на провоспалительный 177 М1-фенотип и поддержанию воспаления в жировой ткани [8]. Схожую 178 функцию, по-видимому, могут выполнять и NK-клетки жировой ткани [5]. Мы 179 показали взаимосвязь этих клеточных популяций, расположенных в ТЖТ, с 180 развитием выраженного атеросклеротического поражения коронарных 181 артерий у пациентов с ИБС, и их ассоциацию с уровнем ядерной транслокации 182 FoxP3 в Treg-лимфоцитах. 183 184
- В соответствие с нашими данными, Тreg-лимфоциты в ЭЖТ, непосредственно прилегающей к ткани миокарда, при наиболее выраженном коронарном 185 атеросклерозе находятся в активированном состоянии, так как уровень 186 транслокации FoxP3 в их ядро был выше. Учитывая способность Treg-187 лимфоцитов к рециркуляции в тимус из периферических органов и систем [1], 188 нельзя исключить, что субпопуляции ТЖТ и ЭЖТ Treg-лимфоцитов 189 взаимосвязаны между собой, а Treg из ЭЖТ при возвращении в тимус, могут 190 генерацию Treg de novo И приводить 191 аутотолерантности. ЭЖТ даже в физиологических условиях характеризуется 192 более выраженной экспрессией генов, контролирующих развитие воспаления, 193 и снижением регуляции со стороны генов, контролирующих пролиферацию и 194 катаболизм, по сравнению с ПЖТ. Нельзя исключить, что в условиях ишемии, 195 адипоциты, взаимодействуя напрямую с кардиомиоцитами и стромальными 196 клетками миокарда, могут получать дополнительные паракринные сигналы, 197 способствующие прогрессированию воспаления [11]. Природа данных 198 сигналов и место Treg-лимфоцитов в регуляции данных процессов требует 199 200 дальнейшего изучения.

4 Заключение

201 Таким образом, мы показали, что у пациентов с хронической ИБС уровень 202 транслокации FoxP3 в ядро в эпикардиальной жировой ткани в CD4+CD25^{lo} 203 Treg-клетках прямо связан с выраженностью атеросклероза, в то время как в 204 тимусной жировой ткани имеется тенденция к наличию обратной взаимосвязи 205 между выраженностью атеросклероза и уровнем транслокации FoxP3 в ядро в 206 CD4+CD25^{hi} Treg-клетках. В жировой ткани тимуса уровень ядерной 207 транслокации FoxP3 в CD4+CD25hi Treg-клетках имеет ассоциацию с 208 антропометрическими показателями ожирения 209 субпопуляционного состава лимфоцитов. Требуется проведение дальнейших 210 исследований для изучения молекулярных механизмов реализации данных 211 взаимосвязей и определения места данного патофизиологического феномена в 212 стратификации риска и разработке подходов к терапии пациентов с 213 коронарным атеросклерозом и хронической ИБС. 214

Благодарности. Исследование выполнено при финансовой поддержке 215

Российского научного фонда (грант № 23-25-00010). 216

ТАБЛИЦЫ

Таблица 1. Базовые характеристики пациентов.

Table 1. Basic characteristics of patients.

Table 1. Basic characterist Параметр	Gensini Score<65	Gensini Score≥65	р
Parameter	баллов (n=15)	баллов (n=9)	
	Gensini Score<65	Gensini Score≥65	
	points (n=15)	points (n=9)	
Пол (муж/жен), п	12/3	9/0	0,266
Sex (male/female), n			
Возраст, лет	65,0 (58,0; 67,0)	65,0 (55,0; 68,0)	0,953
Age, years			
Gensini Score, баллы	33,5 (9,0; 56,0)	77,5 (75,0; 100,0)	<0,001
Gensini Score, points			
Продолжительность	4,5 (1,0; 12,0)	8,5 (2,3; 12,5)	0,482
ИБС, лет			
CAD duration, years			
ИМТ, кг/м ²	27,3 (24,7; 29,0)	30,5 (28,7; 32,4)	0,035
BMI, kg/m ²			

LYMPHOCYTES OF ADIPOSE T	LYMPHOCYTES OF ADIPOSE TISSUE 10.46235/1028-7221-16594-			
Окружность талии, см	100,0	106,0	0,310	
Waist circumference, cm	(96,5; 106,5)	(100,0; 111,0)		
Курение, п	7	3	0,679	
Smoking, n				
Систолическое АД, мм	137,0	125,0	0,088	
рт. ст.	(125,0; 144,0)	(111,0; 133,0)		
Systolic BP, mmHg				
Диастолическое АД,	68,0	70,0	0,689	
мм рт. ст.	(65,0; 77,0)	(68,0; 73,0)		
Diastolic BP, mmHg				
Прием статинов, п	15	9	0,999	
Statins intake, n				

АД – артериальное давление; ИМТ – индекс массы тела; ИБС – ишемическая болезнь сердца

BP – blood pressure; BMI – body mass index; CAD – coronary artery disease

Таблица 2. Доля FoxP3+ T-регуляторных лимфоцитов и уровень транслокации FoxP3 в ядро клеток в различных жировых депо пациентов с ИБС.

Table 2. FoxP3+ T regulatory lymphocytes frequency and FoxP3 nuclear

translocation in various fat depots of CAD patients.

Параметр	Gensini	Gensini	p
Parameter	Score<65	Score≥65	
	баллов (n=15)	баллов (n=9)	
	Gensini	Gensini	
	Score<65 points	Score≥65 points	
	(n=15)	(n=9)	
ТЖТ CD25 ^{hi} FoxP3+ Treg, %	7,5 (4,5; 13,9)	9,1 (6,5; 16,3)	0,482
TAT CD25hiFoxP3+ Treg, %			
ТЖТ CD25 ^{lo} FoxP3+ Treg, %	3,2 (2,2; 6,7)	5,5 (3,9; 6,8)	0,411
TAT CD25loFoxP3+ Treg, %			
ТЖТ ядр FoxP3 CD25 ^{hi} Treg, %	34,3 (22,8; 51,4)	19,4 (14,9; 26,0)	0,084
TAT nucl FoxP3 CD25hi Treg, %			
ТЖТ ядр FoxP3 CD25 ^{lo} Treg, %	23,1 (11,6; 38,8)	13,8 (5,8; 18,7)	0,138
TAT nucl FoxP3 CD25 ^{lo} Treg, %			
ЭЖТ CD25 ^{hi} FoxP3+ Treg, %	9,5 (4,2; 17,2)	8,9 (5,6; 22,3)	0,770

LYMPHOCYTES OF ADIPOSE TISSUE		10.46235/1028-7221	-10594-L31
EAT CD25 ^{hi} FoxP3+ Treg, %			
DAME CDA flot. DA . E. A/	2.0 (0.0.11.0)	2.1 (2.2 (.2)	0.000
ЭЖТ CD25 ^{lo} FoxP3+ Treg, %	3,0 (0,9; 11,0)	3,1 (2,2; 6,2)	0,999
EAT CD25 ^{lo} FoxP3+ Treg, %			
DAGE E DA CIDAShi E 0/	10 ((0, 22 0)	167(110 221)	0.770
ЭЖТ ядр FoxP3 CD25hi Treg, %	19,6 (0; 32,0)	16,7 (11,8; 22,1)	0,770
EAT nucl FoxP3 CD25hi Treg, %			
LAI nucl I oal 3 CD23 Tieg, 70			
ЭЖТ ядр FoxP3 CD25 ^{lo} Treg, %	11,0 (0; 26,1)	27,6 (20,0; 33,3)	0,014
SACT MAP TOMES CD 25 Trogs, 70	11,0 (0, 20,1)	27,0 (20,0, 33,3)	0,011
EAT nucl FoxP3 CD25 ^{lo} Treg, %			
ПЖТ CD25 ^{hi} FoxP3+ Treg, %	13,1 (9,8; 20,0)	8,8 (4,5; 17,5)	0,411
SAT CD25hiFoxP3+ Treg, %			
ПЖТ CD25 ^{lo} FoxP3+ Treg, %	4,6 (1,4; 10,5)	3,5 (1,8; 8,2)	0,999
SAT CD25 ^{lo} FoxP3+ Treg, %			
	1.50 (5.0.0)		0.640
ПЖТ ядр FoxP3 CD25 ^{hi} Treg, %	15,8 (7,8; 33,0)	16,3 (0; 20,9)	0,640
CAT 1E D2 CD25hi T 0/			
SAT nucl FoxP3 CD25hi Treg, %			
ПЖТ ядр FoxP3 CD25 ^{lo} Treg, %	16.4 (0: 24.5)	0 (0; 14,3)	0,411
TIME Adp Foxes CD25 Tieg, 70	10,7 (0, 27,3)	0 (0, 17,3)	0,711
SAT nucl FoxP3 CD25 ^{lo} Treg, %			
1105, 70			

ТЖТ — тимусная жировая ткань; ПЖТ — подкожная жировая ткань; ЭЖТ — эпикардиальная жировая ткань; ядр FoxP3 — доля клеток с FoxP3, локализованным в ядре; для субпопуляций Treg указана доля клеток от всех CD4+ Т-лимфоцитов; доля клеток с транслокацией FoxP3 в ядро указана от всех CD25^{hi} Treg или CD25^{lo} Treg

TAT- thymic adipose tissue; SAT- subcutaneous adipose tissue; EAT- epicardial adipose tissue; nucl FoxP3 – frequency of cells with FoxP3, localized in nucleus; Treg frequency represents percentage of all CD4+ T lymphocytes; frequency of cells with FoxP3 nuclear translocation represents percentage of all CD25 $^{\rm hi}$ Treg или CD25 $^{\rm lo}$ Treg

Таблица 3. Субпопуляции лимфоцитов в различных жировых депо пациентов с ИБС.

Table 3. Lymphocyte subsets in various fat depots of CAD patients.

Параметр	Gensini	Gensini	p
Parameter	Score<65	Score≥65	
	баллов (n=15)	баллов (n=9)	
	Gensini	Gensini	
	Score<65 points	Score≥65 points	
	(n=15)	(n=9)	
ТЖТ CD4+ Т-лимфоциты, %	33,6 (30,5; 43,5)	29,6 (25,4; 31,6)	0,112
TAT CD4+ T lymphocytes, %			
ТЖТ CD8+ Т-лимфоциты, %	19,5 (15,8; 27,2)	30,3 (29,9; 30,9)	0,029
TAT CD8+ T lymphocytes, %			
ТЖТ CD4+CD8+ Т-	1,3 (0,7; 2,4)	0,3 (0,2; 0,6)	0,038
лимфоциты, %			
TAT CD4+CD8+ T			
lymphocytes, %			

LYMPHOCYTES OF ADIPOSE TISSUE		10.46235/1028-7221	-16594-LSI
ТЖТ NK-клетки, %	3,1 (1,8; 6,0)	14,2 (10,9; 16,7)	0,022
TAT NK cells, %			
ТЖТ NKТ-клетки, %	9,9 (4,7; 14,6)	10,9 (5,8; 18,9)	0,596
TAT NKT cells, %			
ТЖТ В-лимфоциты, %	5,7 (3,8; 8,5)	3,3 (2,6; 4,2)	0,316
TAT B lymphocytes			
ЭЖТ CD4+ Т-лимфоциты, %	35,2 (31,0; 37,9)	31,2 (23,5; 39,8)	0,680
EAT CD4+ T lymphocytes			
ЭЖТ CD8+ Т-лимфоциты, %	26,8 (19,6; 28,4)	30,6 (22,7; 35,9)	0,517
EAT CD8+ T lymphocytes, %			
ЭЖТ NK-клетки, %	10,7 (6,6; 15,4)	10,1 (5,9; 12,9)	0,680
EAT NK cells, %			
ЭЖТ NKТ-клетки, %	13,0 (5,0; 13,4)	14,7 (6,4; 20,2)	0,596
EAT NKT cells, %			
ЭЖТ В-лимфоциты, %	4,8 (2,7; 11,1)	7,9 (4,2; 10,8)	0,680
EAT B lymphocytes			
		1	

LYMPHOCYTES OF ADIPOSE TISSUE		10.46235/1028-7221-	16594-LSI
ПЖТ CD4+ Т-лимфоциты, %	32,8 (23,7; 32,9)	34,1 (32,7; 36,4)	0,216
SAT CD4+ T lymphocytes, %			
ПЖТ CD8+ Т-лимфоциты, %	16,3 (13,4; 20,5)	27,1 (18,6; 28,7)	0,216
SAT CD8+ T lymphocytes			
ПЖТ NK-клетки, %	21,5 (16,3; 26,1)	14,6 (10,8; 21,9)	0,215
SAT NK cells, %			
ПЖТ NКТ-клетки, %	14,4 (7,3; 17,3)	10,1 (6,7; 18,4)	0,723
SAT NKT cells, %			
ПЖТ В-лимфоциты, %	2,2 (1,3; 3,7)	1,9 (1,2; 2,3)	0,953
SAT B lymphocytes, %			

TЖT — тимусная жировая ткань; ПЖT — подкожная жировая ткань; ЭЖT — эпикардиальная жировая ткань; доля клеток указана от всех CD45+ лимфоцитов

TAT – thymic adipose tissue; SAT – subcutaneous adipose tissue; EAT – epicardial adipose tissue; the frequency of cells is indicated as percentage of all CD45+ lymphocytes

ТИТУЛЬНЫЙ ЛИСТ_МЕТАДАННЫЕ

Блок 1. Информация об авторе ответственном за переписку

Кологривова Ирина Вячеславовна — канд. мед. наук, старший научный сотрудник отделения клинической лабораторной диагностики Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

адрес: 634012, г. Томск, ул. Киевская 111А;

телефон: 8(913)105-38-69; ORCID: 0000-0003-4537-0008; e-mail: ikologrivova@gmail.com

Irina V. Kologrivova – Cand. Sci. (Med.), Senior Research Fellow, Department of Clinical Laboratory Diagnostics, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

address: 634012, Tomsk, Kievskaya, 111a;

telephone: 8(913)105-38-69; ORCID: 0000-0003-4537-0008; e-mail: ikologrivova@gmail.com

Блок 2. Информация об авторах

Дмитрюков Алексей Александрович Научноаспирант исследовательского кардиологии, национального института Томского медицинского центра Российской академии наук; исследовательского клинической лабораторной сотрудник отделения младший научный диагностики Научно-исследовательского института кардиологии, Томского исследовательского медицинского центра Российской национального академии наук;

ORCID: 0000-0002-6924-966X

Alexey A. Dmitriukov – postgraduate student, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences; Junior Research Fellow, Department of Clinical Laboratory Diagnostics, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

ORCID: 0000-0002-6924-966X

Нарыжная Наталья Владимировна — д-р. мед. наук, ведущий научный сотрудник лаборатории экспериментальной кардиологии Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

ORCID: 0000-0003-2264-1928

Natalia V. Naryzhnaya – M.D., Ph.D., Dr. Sci. (Med.), Leading Research Fellow, Laboratory of Experimental Cardiology, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

ORCID: 0000-0003-2264-1928

Кошельская Ольга Анатольевна — д-р мед. наук, профессор, ведущий научный сотрудник отделения атеросклероза и хронической ишемической болезни сердца Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

ORCID: 0000-0002-6679-1269

Olga A. Koshelskaya – M.D., Ph.D., Prof., the Leading Research Fellow of the Department of Atherosclerosis and Coronary Artery Disease, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences; ORCID: 0000-0002-6679-1269

Харитонова Ольга Анатольевна — младший научный сотрудник отделения атеросклероза и хронической ишемической болезни сердца Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

ORCID: 0000-0001-6278-1744

Olga A. Kharitonova – M.D., Junior Research Fellow, Department of Atherosclerosis and Coronary Artery Disease, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

ORCID: 0000-0001-6278-1744

Выросткова Александра Игоревна — лаборант-исследователь отделения клинической лабораторной диагностики Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

ORCID: 0009-0000-7865-6948

Alexandra I. Vyrostkova – Research Laboratory Assistant, Department of Clinical Laboratory Diagnostics, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

ORCID: 0009-0000-7865-6948

Евтушенко Владимир Валериевич – д-р мед. наук, врач отделения сердечнососудистой хирургии Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

ORCID: 0000-0002-5537-0864

Vladimir V. Evtushenko – M.D., Ph.D., Dr. Sci. (Med.), Doctor of the Department of Cardiovascular Surgery, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

ORCID: 0000-0002-5537-0864

Крапивина Анастасия Сергеевна — лаборант-исследователь отделения атеросклероза и хронической ишемической болезни сердца Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

ORCID: 0000-0001-6850-182X

Anastasia S. Krapivina – Research Laboratory Assistant, Department of Atherosclerosis and Coronary Artery Disease, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

ORCID: 0000-0001-6850-182X

Рябченко Полина Евгеньевна — студент Сибирского государственного медицинского университета Министерства здравоохранения Российской Федерации;

ORCID: 0009-0000-7255-1053

Polina E. Riabchenko – Medical Student, The Siberian State Medical University;

ORCID: 0009-0000-7255-1053

Суслова Татьяна Евгеньевна — канд. мед. наук, руководитель отделения клинической лабораторной диагностики Научно-исследовательского института кардиологии, Томского национального исследовательского медицинского центра Российской академии наук;

ORCID: 0000-0001-9645-6720

Tatiana E. Suslova – Cand. Sci. (Med.), Head of the Department, Department of Clinical Laboratory Diagnostics, Cardiology Research Institute, Tomsk National Research Medical Centre, Russian Academy of Sciences;

ORCID: 0000-0001-9645-6720

Блок 3. Метаданные статьи

СУБПОПУЛЯЦИИ ЛИМФОЦИТОВ В ЭПИКАРДИАЛЬНОЙ, ТИМУСНОЙ И ПОДКОЖНОЙ ЖИРОВОЙ ТКАНИ ПРИ ВЫРАЖЕННОМ КОРОНАРНОМ АТЕРОСКЛЕРОЗЕ У ПАЦИЕНТОВ С ИШЕМИЧЕСКОЙ БОЛЕЗНЬЮ СЕРДЦА

LYMPHOCYTE SUBSETS IN EPICARDIAL, THYMIC AND SUBCUTANEOUS ADIPOSE TISSUE DURING ADVANCED CORONARY ATHEROSCLEROSIS IN PATIENTS WITH CORONARY ARTERY DISEASE

Сокращенное название статьи для верхнего колонтитула:

ЛИМФОЦИТЫ В ЖИРОВОЙ ТКАНИ LYMPHOCYTES OF ADIPOSE TISSUE

Ключевые слова: FoxP3+ T-регуляторные лимфоциты, субпопуляции лимфоцитов, NK-клетки, атеросклероз, эпикардиальная жировая ткань, тимус. **Keywords:** FoxP3+ T regulatory lymphocytes, lymphocytes subsets, NK-cells, atherosclerosis, epicardial adipose tissue, thymus.

Объединенный иммунологический форум 2024. Количество страниц текста – 5, Количество таблиц – 3, Количество рисунков – 0. 14.03.2024

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

№	Авторы, название публикации и	ФИО, название публикации и	Полный интернет-
	источника, где она опубликована,	источника на английском	адрес (URL)
	выходные данные		цитируемой статьи
			или ee doi.
1.	Козлов В.А. Определяющая роль тимуса в	Kozlov V.A. Determining role of thymus in	https://www.mimmun.ru/
	иммунопатогенезе аутоиммунных,	immune pathogenesis of autoimmune,	mimmun/article/view/25
	онкологических и инфекционных	oncological and infectious diseases.	91 [doi: 10.15789/1563-
	заболеваний // Медицинская иммунология.	Medical Immunology, 2023, Vol. 25, no. 1,	0625-DRO-2591]
	– 2023. – T. 25, №1. – C. 39-58.	pp. 39-58.	
2.	Кологривова И.В., Кошельская О.А.,	Kologrivova I.V., Suslova T.E.,	https://www.dia-
	Суслова Т.Е., Харитонова О.А., Трубачева	Koshelskaya O.A., Kharitonova O.A.,	endojournals.ru/jour/artic
	О.А., Кравченко Е.С., Дмитрюков А.А. Т-	Trubacheva O.A., Kravchenko E.S.,	le/view/12980 [doi:
	лимфоциты FoxP3+ и их взаимосвязь с	Dmitriukov A.A. T-lymphocytes FoxP3+	10.14341/DM12980]
	выраженностью коронарного	and their interconnection with the	
	атеросклероза у пациентов с ишемической	severity of coronary atherosclerosis in	
	болезнью сердца и сахарным диабетом 2	patients with coronary artery disease and	
	типа: пилотное исследование // Сахарный		
	диабет. – 2023. – Т. 26, №3. – С. 213-223.	Diabetes Mellitus, 2023, Vol. 26, no. 3, pp.	
		213-223.	
3.	Кошельская О.А., Нарыжная Н.В.,		https://www.sibjcem.ru/j
	Кологривова И.В., Суслова Т.Е., Кравченко	Kologrivova I.V., Suslova T.E.,	our/article/view/1714/78
	Е.С., Харитонова О.А., Андреев С.Л.,	,	<u>8</u>
	Марголис Н.Ю., Шарыпова Н.Г.,	Andreev S.L., Margolis N.Yu., Sharipova	F1 : 10 20001/2072
	Крапивина А.С. Взаимосвязь гипертрофии	N.G., Krapivina A.S. Correlation of	[doi:10.29001/2073-
	эпикардиальных адипоцитов с	epicardial adipocytes hypertrophy with	8552-2023-38-1-64-74]

	адипокинами, воспалением и метаболизмом глюкозы и липидов // Сибирский журнал клинической и экспериментальной медицины. — $2023 T.$ 38, $Nollow{0}1 C.$ 64-74.	<i>J</i>	
4.	Романцова Т.И. Жировая ткань: цвета, депо и функции // Ожирение и метаболизм. — 2021. — Т. 18, №3. — С. 282-301.	Romantsova T.I. Adipose tissue: colors, depots and functions. Obesity and metabolism, 2021, Vol. 18, no. 3, pp. 282-301.	https://www.omet- endojournals.ru/jour/artic le/view/12748/9891 [doi: 10.14341/omet12748]
5.	Haugstøyl M.E., Cornillet M., Strand K., Stiglund N., Sun D., Lawrence-Archer L., Hjellestad I.D., Busch C., Mellgren G., Björkström N.K., Fernø J. Phenotypic diversity of human adipose tissue-resident NK cells in obesity. Front. Immunol., 2023, Vol. 14, 1130370.	_	https://www.frontiersin.org/journals/immunology/articles/10.3389/fimmu.2023.1130370/full [doi: 10.3389/fimmu.2023.1130370]
6.	Hester A.K., Semwal M.K., Cepeda S., Xiao Y., Rueda M., Wimberly K., Venables T., Dileepan T., Kraig E., Griffith A.V. Redox regulation of age-associated defects in generation and maintenance of T cell self-tolerance and immunity to foreign antigens. Cell Rep. 2022, Vol. 38, no. 7, 110363.		https://www.sciencedirec t.com/science/article/pii/ S2211124722000845 [doi: 10.1016/j.celrep.2022.11 0363]
7.	Iacobellis G. Epicardial adipose tissue in contemporary cardiology. Nat. Rev. Cardiol., 2022, Vol. 19, pp. 593–606.	_	https://www.nature.com/ articles/s41569-022- 00679-9 [doi:

			10.1038/s41569-022- 00679-9]
8.	Kiran S., Kumar V., Murphy E.A., Enos R.T., Singh U.P. High fat diet-induced CD8+ T cells in adipose tissue mediate macrophages to sustain low-grade chronic inflammation. Front, Immunol. 2021, Vol. 12, 680944.	_	https://www.frontiersin.org/journals/immunology/articles/10.3389/fimmu.2021.680944/full [doi: 10.3389/fimmu.2021.680944]
9.	Liang Z., Dong X., Zhang Z., Zhang Q., Zhao Y. Age-related thymic involution: Mechanisms and functional impact. Aging Cell, 2022, Vol. 21, no. 8, e13671.	_	https://onlinelibrary.wile y.com/doi/full/10.1111/ac el.13671 [doi: 10.1111/acel.13671]
10.	Magg T., Mannert J., Ellwart J.W., Schmid I., Albert M.H. Subcellular localization of FOXP3 in human regulatory and nonregulatory T cells. Eur. J. Immunol. 2012, Vol. 42, no. 6, pp. 1627-1638.	_	https://onlinelibrary.wile y.com/doi/full/10.1002/ej i.201141838 [doi: 10.1002/eji.201141838]
11.	Rietdorf K., MacQueen H. Investigating interactions between epicardial adipose tissue and cardiac myocytes: what can we learn from different approaches? Br. J. Pharmacol., 2017, Vol. 174, no. 20, pp.3542-3560.	_	https://bpspubs.onlinelibr ary.wiley.com/doi/full/10 .1111/bph.13678 [doi: 10.1111/bph.13678]
12.	Sandstedt M., Chung R.W.S., Skoglund C., Lundberg A.K., Östgren C.J., Ernerudh J., Jonasson L. Complete fatty degeneration of thymus associates with male sex, obesity and loss of circulating naïve CD8+ T cells in a		https://immunityageing.b iomedcentral.com/article s/10.1186/s12979-023- 00371-7 [doi:

	Swedish middle-aged population. Immun Ageing, 2023, Vol. 20, no. 1, 45.		10.1186/s12979-023- 00371-7]
13.	Wang K.Y., Zheng Y.Y., Wu T.T., Ma Y.T., Xie	_	https://www.frontiersin.o
	X. Predictive value of Gensini Score in the		rg/articles/10.3389/fcvm.
	long-term outcomes of patients with coronary		2021.778615/full [doi:
	artery disease who underwent PCI. Front.		10.3389/fcvm.2021.7786
	Cardiovasc. Med., 2022, Vol. 8, 778615.		15]
14.	Winkels H., Ghosheh Y., Kobiyama K.,	_	https://journals.aai.org/ji
	Kiosses W.B., Orecchioni M., Ehinger E.,		mmunol/article/207/11/2
	Suryawanshi V., Herrera-De La Mata S.,		720/234805/Thymus-
	Marchovecchio P., Riffelmacher T., Thiault N.,		Derived-CD4-CD8-
	Kronenberg M., Wolf D., Seumois G.,		Cells-Reside-in-
	Vijayanand P., Ley K. Thymus-derived		Mediastinal [doi:
	CD4+CD8+ cells reside in mediastinal adipose		10.4049/jimmunol.21002
	tissue and the aortic arch. J. Immunol. 2021,		08]
	Vol. 207, no. 11, pp. 2720-2732.		
15.	Zeng Q., Sun X., Xiao L., Xie Z., Bettini M.,	_	https://www.frontiersin.o
	Deng T. A unique population: adipose-resident		rg/journals/immunology/
	regulatory T cells. Front. Immunol., 2018, Vol.		articles/10.3389/fimmu.2
	9, 2075.		018.02075/full [doi:
			10.3389/fimmu.2018.020
			75]