# АНАЛИЗ СОСТОЯНИЯ ИММУНИТЕТА У ИНФИЦИРОВАННЫХ HELICOBACTER PYLORI БОЛЬНЫХ ХРОНИЧЕСКИМ ГАСТРИТОМ

Мохонова Е.В.,
Лапин В.А.,
Мелентьев Д.А.,
Новиков Д.В.,
Неумоина Н.В.,
Перфилова К.М.,
Неумоина М.В.,
Трошина Т.А.,
Шутова И.В.,
Новиков В.В.
ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии
и микробиологии им. академика И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний
Новгород, Россия
ANALYSIS OF THE STATE OF IMMUNITY IN PATIENTS WITH
CHRONIC GASTRITIS INFECTED WITH HELICOBACTER PYLORI

Mokhonova E.V.,

Lapin V.A.,

Melent'ev D.A.,
Novikov D.V.,
Neumoina N.V.,
Perfilova K.M.,
Neumoina M.V.,
Troshina T.A.,
Shutova I.V.,
Novikov V.V.
I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology
and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Резюме.** Helicobacter pylori считается этиологическим агентом хронического гастрита и ряда других заболеваний желудочно-кишечного тракта. Иммунный ответ на *H. pylori* характеризуется развитием как толерогенных провоспалительных, так И реакций. На предполагается также возможность формирования аутоиммунных сдвигов. Целью настоящей работы явилось проведение сравнительного анализа состояния иммунитета у больных хроническим гастритом в стадии обострения, ассоциированным и не ассоциированным с инфицированием Н. pylori. В работе использовали образцы цельной периферической крови (n=50) и плазмы крови (n=49) больных с впервые выявленным хроническим гастритом в стадии обострения, у которых с помощью ПЦР в реальном времени в желудочном соке тестировалось наличие или отсутствие ДНК Н. pylori.

В периферической крови больных помощью проточной c цитофлуорометрии и моноклональных антител оценивали относительное содержание CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> клеток (Т-регуляторы) и CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> клеток (IL-17 продуцирующие клетки), с помощью ОТ-ПЦР в реальном времени определяли уровень мРНК FoxP3 и мРНК IL-17A, с применением иммуноферментного анализа определяли концентрацию IL-2 и IL-23. Показано, что у *H. pylori*-инфицированных больных хроническим гастритом в стадии обострения в сопоставлении с больными, не инфицированными Н. pylori, в крови не изменяется содержание CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup>клеток, CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> клеток, а также уровень мРНК FoxP3 и мРНК IL-17A. Поскольку равновесие между популяциями Th17 клеток и T-регуляторов модулируется IL-2, который важен для генерации популяции Т-регуляторов, но ингибирует поляризацию иммунного ответа в сторону Th17 клеток, мы провели сравнительную оценку содержания IL-2 в крови больных хроническим гастритом. У всех больных выявлено повышение содержания IL-2 в сравнении с нормой. При этом концентрация IL-2 в крови инфицированных Н. pylori больных была статистически значимо выше, чем у больных, не инфицированных Н.pylori. Важным регулятором функции Тh17 клеток является также IL-23, индуцирующий дифференцировку наивных Тлимфоцитов в Th17 клетки, принимающих участие в воспалительных и аутоиммунных реакциях. В связи с этим мы провели определение уровня этого цитокина в крови больных хроническим гастритом. Выявлено многократное повышение концентрации IL-23 в сравнении с нормальным уровнем и более высокое содержание IL-23 у Н. pylori-инфицированных больных в сравнении с неинфицированными больными. На основании полученных данных можно заключить, что повышение концентрации IL-23 не исключает возможности формировании аутоиммунных сдвигов с его участием у лиц с хеликобактерной инфекцией, однако вопрос требует дальнейшего изучения.

**Ключевые слова:** Helicobacter pylori, хронический гастрит, лимфоциты, проточная цитофлуориметрия, ОТ-ПЦР, мРНК

**Abstract.** *Helicobacter pylori* is considered an etiological agent of chronic gastritis and a number of other diseases of the gastrointestinal tract. The immune response to *H. pylori* is characterized by the development of both proinflammatory and tolerogenic reactions. Against this background, the possibility of forming autoimmune shifts is also assumed. The purpose of the present work was to conduct a comparative analysis of the state of immunity in patients with chronic gastritis in the exacerbation stage associated with and not associated with *H. pylori* infection. There were used whole peripheral blood (n=50) and serum (n=49)samples from 162 patients with primary chronic gastritis at the exacerbation stage, in which the presence or absence of *H. pylori* DNA was tested by real-time PCR in gastric juice.

In the peripheral blood of patients, the relative content of CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> cells (T regulators) and CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> cells (IL-17 producing cells) was evaluated using flow cytofluorometry and monoclonal antibodies, the level of mRNA FoxP3 and mRNA IL-17A was determined using real time RT-PCR, and the concentration of IL-2 and IL-23 was determined using enzyme immunoassay. It has been shown that in H. pylori-infected patients with chronic gastritis in the exacerbation stage in comparison with patients not infected with H. pylori, the content of CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> cells, CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> cells does not change in the blood, with also the level of mRNA FoxP3 and mRNA IL-17A. Since the equilibrium between the populations of Th17 cells and T regulators is modulated by IL-2, which is important for generating the population of T regulators, but inhibits polarization of the immune response towards the Th17 of cells, we conducted a comparative assessment of the serum IL-2 level in patients with chronic gastritis. All patients showed an increase in IL-2 content in comparison with the norm. In this case, the concentration of IL-2 in the blood of infected *H. pylori* patients was statistically significantly higher than in *H. pylori*-uninfected patients. An important regulator of the function of Th17 cells is also IL-23, which induces the differentiation of naive T-lymphocytes into Th17 cells involved in inflammatory and autoimmune reactions. In this regard, we determined the level of this cytokine in the blood of patients with chronic gastritis. Multiple increase of IL-23 concentration in comparison with normal level and higher content of IL-23 in H. pylori-infected patients in comparison with uninfected patients were revealed. On the basis of the obtained data, it can be concluded that an increase in the concentration of IL-23 does not exclude the possibility of forming autoimmune shifts with its participation in persons with helicobacter infection, but the issue requires further study.

**Key words:** Helicobacter pylori, chronic gastritis, lymphocytes, flow cytofluorimetry, RT-PCR, mRNA

#### Введение

1

В настоящее время показана связь между инфицированием организма 2 агентами бактериальной и вирусной природы и развитием аутоиммунных 3 заболеваний разного характера. Стало очевидным, что эволюционные 4 процессы могут стимулировать фиксацию генетических вариаций, которые 5 увеличивают или уменьшают степень иммунологической защиты организма 6 от инфекций, но также приводят к более высокому риску развития 7 аутоиммунных заболеваний [11]. В группу инфекционных агентов, которые 8 потенциальными факторами развития аутоиммунных служить 9 заболеваний включен Helicobacter pylori (H. pylori). Данный микроорганизм 10 находится в центре пристального внимания с момента своего открытия в 11 12 1982 г. Он встречается у более, чем 60 процентов населения планеты. В настоящее время его считают основным этиологическим фактором гастрита и 13 язвенной болезни, а также фактором, вовлеченным в генез рака и лимфомы 14 желудка MALT-типа [12, 18]. Характерной особенностью хеликобактерной 15 инфекции является то, что у значительного процента зараженных она 16 протекает практически бессимптомно, что, несомненно, сильно затрудняет ее 17 идентификацию [9]. Одним из факторов, влияющих на подобное положение 18 вещей, считают способность *H. pylori* воздействовать на иммунный ответ 19 хозяина, направляя его в сторону усиления толерогенных процессов [5]. На 20 21 фоне толерогенного действия показана возможность влиять на развитие аутоиммунных и аллергических заболеваний [8, 16, 20, 31]. То есть 22 существует достаточно сложная и неоднозначная картина влияния *H. pylori* 23 на иммунологические процессы организма, в том числе на состояние 24 иммунитета и цитокинового статуса у больных хроническим гастритом. 25 Целью настоящей работы явилось проведение сравнительного анализа 26 состояния иммунитета у больных с хроническим гастритом в стадии 27

- 28 обострения, ассоциированным и не ассоциированным с инфицированием H.
- 29 pylori.

30

### Материалы и методы

биоэтическим Исследование проводили согласно И этическим 31 принципам, установленным Хельсинской декларацией (принятой в июне 32 1964 г. (г. Хельсинки, Финляндия) и пересмотренной в октябре 2013 г. (г. 33 Форталеза, Бразилия). В соответствии со статьей 24 конституции РФ и 34 Хельсинской декларацией (1964 г.), все пациенты дали информированное 35 согласие использование биологического 36 на материала исследовании. Проведение данного исследования одобрено локальным 37 комитетом по этике ФБУН ННИИЭМ им. академика И.Н. Блохиной 38 Роспотребнадзора (протокол №6 от 25.11.2021). В работе использовали 39 образцы цельной периферической—крови (n=50) и плазмы крови (n=49) 40 больных с впервые выявленным хроническим гастритом 41 обострения, проходивших лечение в клинике инфекционных болезней ФБУН 42 «ННИИЭМ им. академика И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора. Диагноз 43 хронический гастрит подтверждали проводимым алгоритмом исследования с 44 времени детализацией жалоб И ИΧ появления, проведением 45 эзофагогастродуоденоскопии (ЭГДС) с забором биопсии слизистой оболочки 46 из антрального отдела и тела желудка, морфологическим исследованием 47 48 биоптатов слизистой. При выполнении исследования серии предварительных наблюдений было проведено сопоставление результатов 49 ПЦР (определение ДНК *H. pylori* в желудочном соке) с анализом 50 обсемененности образцов биопсии слизистой антрального отдела и тела 51 желудка H. pylori, а также сопоставление результатов ПЦР с выделением H. 52 анализом образцов с помощью MALDI-TOF культуру И 53 спектрометрии с использованием аппарата Autoflex Speed LRF (Bruker 54 55 Daltonics, Германия). Во всех случаях было обнаружено полное совпадение

- 56 результатов ПЦР, анализа биопсии и результатов спектрометрии. В связи с
- 57 этим в дальнейшей работе мы использовали только определение ДНК Н.
- 58 pylori в желудочном соке методом ПЦР в реальном времени с
- 59 использованием набора «РеалБест ДНК Helicobacter pylori», производства
- 60 «Вектор-Бест», Россия.
- В первую группу вошли лица с *H. pylori*-ассоциированными гастритами
- 62 (n=26), а во вторую с гастритами, не связанными с *H. pylori*-инфекцией
- 63 (n=24).
- 64 Периферическую кровь забирали в объёме 10 мл в вакуумные
- 65 пробирки с динатриевой солью этилендиаминтетраацетата (ЭДТА) (Vacuette,
- 66 Германия) и использовали в дальнейшем исследовании.
- 67 Из образцов цельной периферической крови выделяли лейкоцитарную
- 68 фракцию клеток. В отдельной пробирке смешивали 1 мл крови и 10 мл
- 69 раствора для лизиса эритроцитов (1x Red Blood Cell (1x RBC) Lysis Buffer,
- 70 eBioscience, США), аккуратно перемешивали и инкубировали 10 минут при
- 71 комнатной температуре. Лейкоциты осаждали центрифугированием 5 минут
- 72 (400g,  $2-8^{\circ}$ С) и промывали 0.9% NaCl. Лейкоциты ресуспендировали в 400
- 73 мкл буфера для цитометрии (Flow cytometry staining Buffer solution,
- 74 eBioscience, США). Для фенотипирования Th17 проводили поверхностное
- 75 окрашивание моноклональными антителами Anti-Human CD4-FITC, Anti-
- 76 Human CD161-PE (eBioscience, США). Для фенотипирования Т-регуляторных
- 77 лимфоцитов клетки окрашивали моноклональными антителами Anti-Human
- 78 CD4-FITC (eBioscience, США), фиксировали и пермеабилизировали
- 79 соответствующим набором буферных растворов (Fixation/Permeabilization
- 80 Diluent, Permeabilization Buffer 10X, eBioscience, США) и добавляли
- 81 моноклональные антитела Anti-Human FoxP3-PE (eBioscience, США). Клетки
- 82 анализировали на проточном цитофлуориметре CytoFLEX (Beckman Coulter,
- 83 США). Использовали программное обеспечение CytExpert (Beckman Coulter,
- 84 США). Т-хелперы 17 типа (Th17) и Т-регуляторы (T-reg) определяли как

85 клетки фенотипа  $CD4^+CD161^+$  и клетки фенотипа  $CD4^+FoxP3^+$  86 соответственно [10, 11].

Содержание цитокинов IL-2 и IL-23 определяли в плазме крови с 87 иммуноферментных наборов «Интерлейкин-2-ИФА-БЕСТ» 88 («Вектор Бест», Россия) и «Human IL-23 Platinum ELISA» («eBioscience», 89 США). При анализе результатов в качестве нормы использовали данные 90 производителей наборов и результаты, представленные в работах других 91 авторов. За норму принимали концентрацию IL-2 не выше 10 пг/мл [2], 92 концентрацию IL-23 не выше 40 пг/мл [30]. 93

Относительный уровень мРНК IL-17A и FoxP3, определяли 94 периферической крови методом ОТ-ПЦР в реальном времени. Для этого из 95 периферической крови выделяли нуклеиновую кислоту с 96 использованием набора «Рибо-преп» (Интерлабсервис, РФ) и инкубировали с 97 RNase-free (Fermentas, EU) для удаления ДНК, согласно 98 рекомендациям производителей. Полученный препарат РНК использовали в 99 реакции обратной транскрипции с использованием статистических затравок 100 и M-MLV RT (Invitogen, США). С полученной комплементарной ДНК 101 проводили дуплексную полимеразную цепную реакцию в реальном времени. 102 Реакционная смесь, содержала 20 mMTris-HClpH 8.4, 50 mMKCl, 1,5 мМ 103 MgCl2, 0,4 мМдНТФ, по 10 пг прямого, обратного праймеров и 104 флуоресцентно меченых зондов, как для исследуемой мРНК (IL-17A или 105 FoxP3), так и для референсной мРНК тирозин 3-монооксигеназа /триптофан 106 107 5-монооксигеназа активационного протеина зета (YWHAZ), 5 единиц активности полимеразы TaqF (Amplysens, Россия) и 2 мкл комплементарной 108 ДНК. Реакцию проводили в амплификаторе DTprime5 (ООО «ДНК -109 Технология, Россия) при следующих температурных условиях: 94°C – 10 110 мин, 45 циклов амплификации ( $94^{\circ}C - 30$  сек,  $55^{\circ}C - 30$  сек,  $72^{\circ}C - 30$  сек). 111 Первичная структура используемых праймеров и зондов представлена в 112

таблице 1.

113

Уровень исследуемой мРНК (X) рассчитывали относительно мРНК референсного гена (N) с использованием значений пороговых циклов амплификации Сt по формуле:  $2^{-(CtN-CtX)}$ .

Статистическую обработку полученных результатов проводили с 117 118 помощью компьютерной программы GraphPadPrism 8 (GraphPadSoftware, США). Исследованные количественные показатели представлены в виде Ме 119 (25%-75%), где Ме- медиана, 25% -нижний квартиль, 75% - верхний 120 квартиль. Для сопоставления двух независимых групп использовали 121 двусторонний U-критерий Манна-Уитни, предварительно проведя проверку 122 на нормальное распределение значений. Корреляционный анализ проводили 123 методом ранговой корреляции Спирмена. Различия между группами 124 полагали статистически значимыми при р≤0,05. 125

### Результаты

126

127

128

129

130

131

132

133

134

135

136

137

138

139

140

141

142

В крови больных хроническим гастритом проанализировано содержание клеток фенотипа CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> от всех CD4<sup>+</sup> Т-лимфоцитов. Обнаружено, что у пациентов, положительных по *H. pylori*, медиана содержания клеток фенотипа CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> составила 2,37 (1,52 – 4,45) %. В то же время у пациентов с отсутствием хеликобактерной инфекции этот показатель составил 2,31 (1,92 - 5,58)% (рис.1). Количество клеток фенотипа CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> у пациентов с наличием *H. pylori* статистически значимо не отличалось от пациентов, у которых *H. pylori* не было выявлено.

С помощью ОТ-ПЦР в реальном времени был определен относительный уровень мРНК гена, кодирующего FoxP3. Статистически значимых различий в экспрессии гена FoxP3 у больных, инфицированных и не инфицированных *Н. руlori*, обнаружено не было, что находится в соответствии с результатами цитофлуорометрического анализа (рис.2).

Цитофлуорометрический анализ популяций  $CD4^+$  клеток показал, что относительное содержание Т-лимфоцитов фенотипа  $CD4^+CD161^+$  у положительных по H. pylori пациентов с обострением хронического гастрита

- 143 статистически значимо не отличалось от количества CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> клеток у
- 144 больных хроническим гастритом в стадии обострения, но не
- 145 инфицированных *H. pylori*. Медиана содержания Т-лимфоцитов фенотипа
- 146  $CD4^{+}CD161^{+}$  у пациентов с положительным тестом на *H. pylori* составила
- 9.94 (8,89 12,36)% от всех  $CD4^+$  клеток, у пациентов, негативных по H.
- 148 *pylori*, 10,84 (8,74 14,40)% от всех  $CD4^+$  клеток (рис.3).
- 149 Наряду с цитофлуорометрическим анализом содержания CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup>
- 150 клеток в крови больных хроническим гастритом был определен
- 151 относительный уровень мРНК IL-17A (рис.4). В крови больных,
- 152 инфицированных *H. pylori*, как и в крови больных, отрицательных по этому
- 153 показателю, содержание мРНК IL-17A статистически значимо не
- 154 различалось, что соответствует полученным данным по содержанию
- 155 CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> клеток.
- 156 В сыворотке крови больных хроническим гастритом в стадии
- 157 обострения был определен уровень цитокинов IL-2 и IL-23. Медиана
- 158 концентрации IL-2 у пациентов, положительных по *H. pylori*, составила 18,51
- 159 (17,67-19,34) пг/мл, у отрицательных 16,84 (16,21-17,28) пг/мл (рис.5). В
- 160 сыворотке крови пациентов, инфицированных *H. pylori*, выявлено
- 161 статистически значимое повышение уровня IL-2 в сравнении с группой
- 162 пациентов, не инфицированных *H. pylori* (p < 0.0001).
- У отрицательных по *H. pylori* пациентов медиана концентрации IL-23
- 164 составила 294,8 [259,1 362,9] пг/мл. В то же время у положительных по H.
- 165 *pylori* пациентов она была статистически значимо выше и составила 419,8
- 166 [324,2 625,4] пг/мл (p = 0,0008) (рис.6). В обоих случаях уровень IL-23
- 167 многократно превышал показатели нормы.

#### Обсуждение

168

- В настоящее время хорошо известно, что Т-клетки, продуцирующие IL-
- 170 17 и IFN-у, играют преобладающую роль в иммунитете против *H. pylori*, а
- 171 регуляторные Т-клетки способны подавлять эти Т-клеточные функции и

182

183

184

185

186

187

188

189

190

191

192

193

194

обладают толерогенным действием [15]. У *Н. руlori*-инфицированных 172 пациентов в слизистой желудка обнаружено повышенное содержание Т-173 регуляторов, которое положительно коррелирует с тяжестью хронического 174 гастрита [14]. Ранее нами была проведена оценка способности *H. pylori* 175 176 модулировать дифференцирующее действие на Т-лимфоциты при прямом контакте в условиях in vitro, что оценивалось по изменению содержания в 177 культуре Т-регуляторов фенотипа CD4<sup>+</sup>CD25<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup>. Было показано, что 178 при прямом контакте с *H. pylori* количество Т-регуляторов увеличивается в 179 раза. Одновременно регистрировалось многократное 180 повышение продукции Т-клетками IL-10 [1]. 181

Представлены сообщения о локальных изменениях количества Трегуляторов в слизистой оболочке желудка и об увеличении их количества в периферической крови больных с CagA<sup>+</sup> *H. pylori* инфекцией, которое определялось по уровню CD4<sup>+</sup>CD25<sup>+hi</sup> клеток. Однако, в крови больных с CagA<sup>-</sup> *H. pylori* инфекцией уровень CD4<sup>+</sup>CD25<sup>+hi</sup> клеток оставался соответствующим норме [29]. В исследовании Hussain К. с соавторами показано, что содержание FoxP3<sup>+</sup> клеток среди CD4<sup>+</sup>CD25<sup>+hi</sup> клеток периферической крови и уровень мРНК FoxP3 не различались между инфицированными и неинфицированными *H.pylori* донорами [13], что соответствует полученным нами данным об отсутствии различий между инфицированными и неинфицированными *H. pylori* больными хроническим гастритом, содержании в периферической крови CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> Т-клеток и мРНК FoxP3.

Наряду с оценкой влияния *H. pylori* на популяцию Т-регуляторов в 195 196 условиях in vitro ранее нами была проведена также оценка влияния H. pylori CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> Т-клеток, популяции 197 на которые являются IL-17 198 продуцирующими клетками и перекрываются с популяцией Th17 клеток, играющей важную роль в развитии иммунного ответа на *H. pylori*. Было 199 показано, что при прямом контакте с *H. pylori* содержание CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> T-200

206

207

208

209

210

211

212

213

214

215

216

217

218

219

220

221

222

223

224

225

226

227

228

229

201 лимфоцитов не изменяется на фоне многократного повышения концентрации INF- $\gamma$  [3]. В то же время имеются сообщения о повышении уровня Th17 203 клеток, продуцирующих IL-17 в слизистой желудка инфицированных H. 204 pylori лиц [10]. По данным литературы количество Th17 клеток в крови здоровых

По данным литературы количество Th17 клеток в крови здоровых доноров составляет 6-7% от всех CD4<sup>+</sup> клеток [19, 27]. Содержание Т-клеток фенотипа CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> у тестированных больных обеих групп превышало представленные в литературе контрольные показатели CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> клеток в крови здоровых доноров.

Молекула CD161, известная как молекула, относящаяся лектиноподобным рецепторам натуральных киллеров, участвует в клеточной передаче сигналов и активации клеток. Имеются противоречивые данные о специфичности этой молекулы по отношению к Th17 клеткам, поскольку она экспрессируется в различной степени на многих других популяциях Т-клеток, включая наивные Т-клетки, CD4<sup>+</sup> Т-клетки памяти, Th2 и Т-регуляторные клетки [4, 21, 25].

Определение мРНК IL-17A, продукция которого характерна для Th17 клеток, также не обнаружило различий между *H. pylori*-инфицированными и H. pylori- не инфицированными больными. Известно несколько изоформ IL-17, самыми распространенными из которых являются IL-17A и IL-17C. В слизистой желудка больных с хеликобактерной инфекцией недавно был обнаружен повышенный уровень мРНК IL-17C, уровень IL-17A не менялся в ответ на инфицирование Н. pylori [28]. Однако, существуют противоположные данные, свидетельствующие о повышении и понижении экспрессии мРНК IL-17 в слизистой разных отделов желудка при хеликобактерной инфекции [24]. Данных о содержании IL-17A в крови при хеликобактерной инфекции в доступной литературе нами не обнаружено.

Таким образом, полученные в рамках настоящей работы результаты свидетельствуют об отсутствии на системном уровне изменений в

230 содержании регуляторных  $CD4^+$  FoxP3 $^+$  клеток, мРНК FoxP3, мРНК IL-17A и близкой к Th17 популяции  $CD4^+CD161^+$  Т-клеток у инфицированных H. 232 pylori больных хроническим гастритом.

Известно, что равновесие между популяциями Th17 клеток и T-reg 233 модулируется IL-2, который важен для генерации популяции T-регуляторов, 234 но ингибирует поляризацию иммунного ответа в сторону Th17 клеток. 235 Делеции в гене, кодирующем IL-2, блокада антителами против IL-2, 236 разрушение сигнальных путей путем устранения транскрипционного фактора 237 STAT5 приводит к дифференцировке в сторону популяции Th17 клеток [17]. 238 Мы оценили уровень IL-2 в крови больных хроническим гастритом в стадии 239 обострения. Обнаружено повышение сывороточного содержания IL-2 в 240 крови *H. pylori*-инфицированных лиц, что вероятно является свидетельством 241 смещения равновесия популяций Т-клеток в сторону T-reg и объясняет 242 243 отсутствие повышенного содержания у *H. pylori*-инфицированных больных уровня не только CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> Т-клеток, а также отсутствие различий в 244 245 содержании мРНК IL-17A.

Еще одним важным регулятором функции Th17 клеток является IL-23, основной ролью которого является индукция дифференцировки наивных Тлимфоцитов в Th1 и Th17 клетки, принимающих участие в воспалительных и аутоиммунных реакциях [26]. Интерлейкин-23 (IL-23) относится к семейству IL-12. Показано, что IL-23 повышает секрецию IL-17, в то время как IL-12 опосредует специфическое ингибирование продукции IL-17. Считается, что за счет этого IL-23 играет роль провоспалительного цитокина, стимулируя продукцию Т-лимфоцитами IL-17 [22]. IL-23 может выступать в качестве промотора аутоиммунного воспаления, в отличие от IL-12, который парадоксальным образом обеспечивает защиту от аутоиммунного воспаления [23]. Нами получены данные о многократном повышении уровня IL-23 в крови больных хроническим гастритом, отражает наличие ЧТО сопровождающих фазы воспалительных процессов, течение острой

246

247

248

249

250

251

252

253

254

255

256

257

258

259

260

261

262

263

264

265

266

267

268

269

270

271

272

заболевания. Кроме того, получены данные о статистически значимом подъеме содержания IL-23 в крови *H. pylori*-инфицированных больных в сравнении с больными, у которых *H. pylori* не был выявлен. Это указывает как на провоспалительное действие IL-23, развивающееся при обострении хронического гастрита, так и на возможную провокацию этим цитокином аутоиммунных реакций. Показано, что слизистыми поверхностями *H. pylori*инфицированных лиц продуцируется повышенное количество IL-23, которое поддерживает продукцию IL-17, результатом чего является стимуляция воспаления [6, 71. Известно, что повышенное содержание ассоциируется с некоторыми аутоиммунными заболеваниями, такими как ревматоидный артрит и множественный склероз [30]. Полученные нами результаты не исключают возможного участия IL-23 в формировании аутоиммунных сдвигов у лиц с хеликобактерной инфекцией, однако вопрос требует дальнейшего изучения.

#### РИСУНКИ

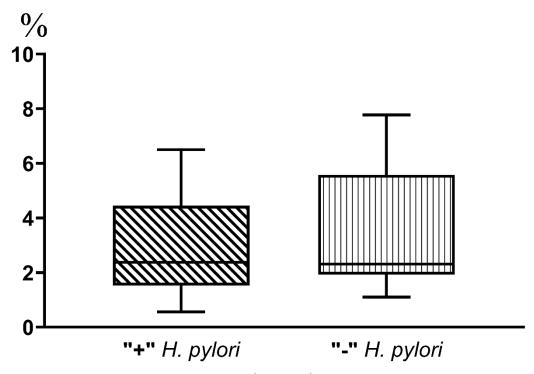


Рисунок 1. Содержание CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> клеток в периферической крови больных хроническим гастритом, инфицированных (+) и не инфицированных (-) *H. pylori* (% от CD4<sup>+</sup> T-лимфоцитов)

Figure 1. The content of CD4<sup>+</sup>FoxP3<sup>+</sup> cells in the peripheral blood of patients with chronic gastritis infected with (+) and not infected with (-) *H. pylori* (% of CD4<sup>+</sup> T-lymphocytes)

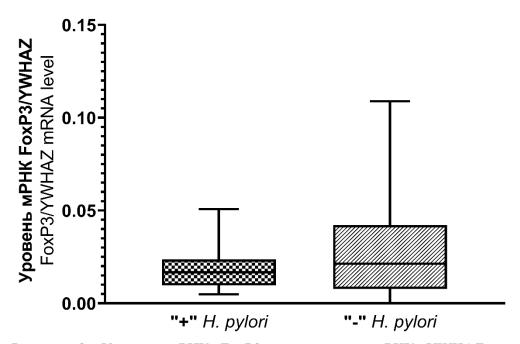


Рисунок 2. Уровень мРНК FoxP3 относительно мРНК YWHAZ в периферической крови больных хроническим гастритом, инфицированных (+) и не инфицированных (-) *H. pylori*.

Figure 2. The level of FoxP3 mRNA relative to YWHAZ mRNA in the peripheral blood of patients with chronic gastritis infected with (+) and not infected with (-) *H. pylori*.

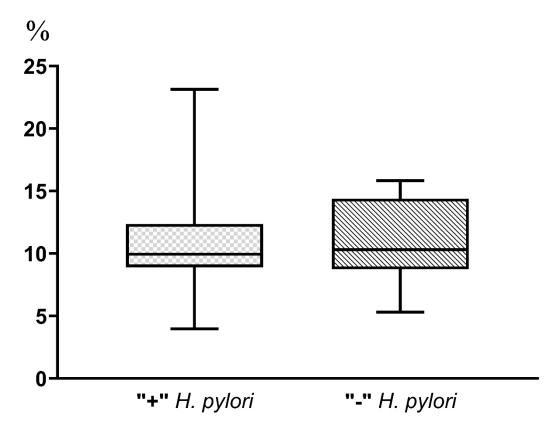


Рисунок 3. Содержание CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> клеток в периферической крови больных хроническим гастритом, инфицированных (+) и не инфицированных (-) *H.pylori* (% от CD4<sup>+</sup> T-лимфоцитов)

Figure 3. The content of CD4<sup>+</sup>CD161<sup>+</sup> cells in the peripheral blood of patients with chronic gastritis infected with (+) and not infected with (-) *H. pylori* (% of CD4<sup>+</sup> T-lymphocytes)

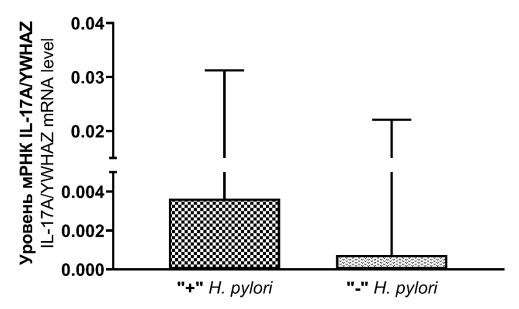


Рисунок 4. Уровень мРНК IL-17A относительно мРНК YWHAZ в периферической крови больных хроническим гастритом, инфицированных (+) и не инфицированных (-) *H. pylor*i

Figure 4. The level of II-17A mRNA relative to YWHAZ mRNA in the peripheral blood of patients with chronic gastritis infected with (+) and not infected with (-) *H. pylori* 

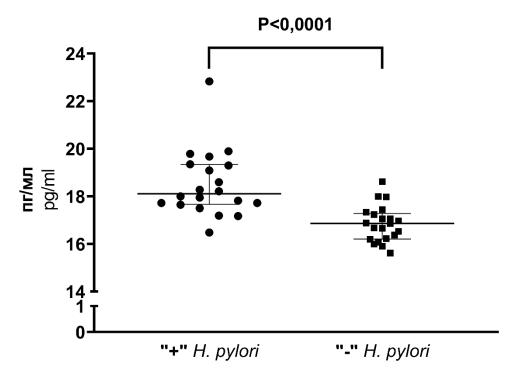


Рисунок 5. Содержание IL-2 в сыворотке крови больных хроническим гастритом, инфицированных (+) и не инфицированных (-) H.pylori. Примечание. p<0,001 достоверные отличия при p $\leq$ 0,05

Figure 5. IL-2 content in the blood serum of patients with chronic gastritis infected with (+) and not infected with (-) H. pylori Note. p<0.001 significant differences at p $\leq$ 0.05

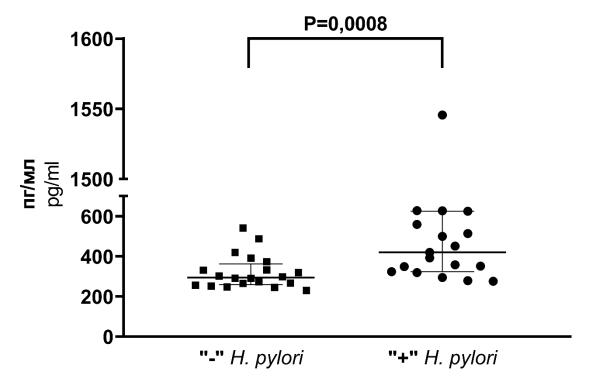


Рисунок 6. Содержание IL-23 в сыворотке крови больных хроническим гастритом, инфицированных (+) и не инфицированных (-) H.pylori Примечание. p=0,008 достоверные отличия при p $\leq$  0,05

Figure 6. IL-23 content in the blood serum of patients with chronic gastritis infected with (+) and not infected with (-) H. pylori Note. p=0.008 significant differences at  $p \le 0.05$ 

## ТАБЛИЦЫ

## Таблица 1. Первичная структура олигонуклеотидов

Table 1. Primary structure of oligonucleotides

мРНК	Праймер	Первичная структура (5' – 3')
mRNA	Primer	Primary structure (5' – 3')
	прямой	TCTGTGATCTGGGAGGCAAAGT
IL-17	forward	
	обратный	GGAGTTGGGGCAGTGTGGAG
	revers	
	зонд	ROX- TGGGAACGTGGACTACCACATGAACTCT -
	probe	BHQ-2
	прямой	GAGAAGCTGAGTGCCATGCA
FoxP3	forward	
	обратный	GGAGCCCTTGTCGGATGAT
	revers	
	зонд	FAM- TGCCATTTTCCCAGCCAGGTGG -BHQ-1
	probe	
	прямой	TGCAATGATGTACTGTCTCT
YWHAZ	forward	
	обратный	ACTGATCGACAATCCCTTTC

revers	
зонд	Cy5- ATTACTACCGTTACTTGGCTGAGGTTGCC -
probe	BHQ-2

### **МЕТАДАННЫЕ**

### Адрес для переписки:

Мохонова Екатерина Валерьевна - научный сотрудник лаборатории иммунохимии

Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии имени академика И.Н. Блохиной, Россия, 603950, Нижний Новгород, ул. Малая Ямская, 71

Тел.: +7 (987) 740-99-18 (моб.).

E-mail: <u>ekaterinamohonova@yandex.ru</u>

#### **Contacts:**

Ekaterina V. Mokhonova – researcher at Immune Chemistry Laboratory

Nizhniy Novgorod Research Institute of Epidemiology and Microbiology named after Academician I.N. Blokhina, 71m Malaya Yamskaya Str., Nizhniy Novgorod, 603950, Russian Federation

Phone: +7 (987) 740-99-18 (mobile).

E-mail: ekaterinamohonova@yandex.ru

## Сооавторы

**Лапин В. А.** — младший научный сотрудник лаборатории иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Мелентьев Д. А**. – младший научный сотрудник лаборатории иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт

эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Новиков Д. В.** – к.б.н., доцент, ведущий научный сотрудник лаборатории иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Неумоина Н.В.** — к.м.н., главный врач Клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

Перфилова К.М. — к.м.н., заместитель главного врача клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Неумоина М. В.**— к.м.н., заведующий отделением клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Трошина Т.А.** – заведующий отделением клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, г. Нижний Новгород, Россия

**Шутова И. В.** – к.м.н., заведующий отделением клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Новиков В. В.** – д.б.н., профессор, заведующий лабораторией иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

#### **Co-authors**

**Lapin V.A.**, Junior Researcher at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Melent'ev D.A.**, Junior Researcher at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

Novikov D.V., PhD (Biology), Docent, Leading Researcher at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation Neumoina N.V., PhD (Medicine), Head Physician, Infectious Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Perfilova K.M.**, PhD (Medicine), Deputy Head Physician, Infectious

Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute
of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Neumoina M.V.**, PhD (Medicine), *Head of the Department*, Infectious Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Troshina T.A.**, *Head of the Department*, Infectious

Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

Shutova I.V., PhD (Medicine), Head of the Department, Infectious

Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Novikov V.V.**, Bio.Sc. D., Professor, Head at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

Анализ состояния иммунитета у инфицированных Helicobacter pylori больных хроническим гастритом

Мохонова Е.В., Лапин В.А., Мелентьев Д.А., Новиков Д.В., Неумоина Н.В., Перфилова К.М., Неумоина М.В., Трошина Т.А., Шутова И.В., Новиков В.В.

ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. академика И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

Analysis of the state of immunity in patients with chronic gastritis infected with *Helicobacter pylori* 

Mokhonova E.V., Lapin V.A., Melent'ev D.A., Novikov D.V., Neumoina N.V., Perfilova K.M., Neumoina M.V., Troshina T.A., Shutova I.V., Novikov V.V.,

I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

Количество страниц текста (10), количество рисунков (6), количество таблиц (1).

Работа предназначена для раздела журнала: оригинальная статья (Original articles)

Дата отправления работы: 19.04.2021

Подписи авторов:

Мохонова Е.В

Лапин В.А

Мелентьев Д.А.

Новиков Д.В.

Неумоина Н.В.

Перфилова К.М.

Неумоина М.В.

Трошина Т.А.

Шутова И.В.

Новиков В.В.

## ТИТУЛЬНЫЙ ЛИСТ

Анализ состояния иммунитета у инфицированных *Helicobacter pylori* больных хроническим гастритом

Мохонова Е.В., Лапин В.А., Мелентьев Д.А., Новиков Д.В., Неумоина Н.В., Перфилова К.М., Неумоина М.В., Трошина Т.А., Шутова И.В., Новиков В.В.

ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. академика И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

Analysis of the state of immunity in patients with chronic gastritis infected with *Helicobacter pylori* 

Mokhonova E.V., Lapin V.A., Melent'ev D.A., Novikov D.V., Neumoina N.V., Perfilova K.M., Neumoina M.V., Troshina T.A., Shutova I.V., Novikov V.V.

I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Мохонова Е. В.** - научный сотрудник лаборатории иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Mokhonova E.V.**, Researcher at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Лапин В. А.** – младший научный сотрудник лаборатории иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт

эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Lapin V.A.**, Junior Researcher at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation **Мелентьев** Д. А. – младший научный сотрудник лаборатории иммунохимии

**Мелентьев Д. А**. — младший научный сотрудник лаборатории иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Melent'ev D.A.**, Junior Researcher at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Новиков** Д. В. – к.б.н., доцент, ведущий научный сотрудник лаборатории иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Novikov D.V.**, PhD (Biology), Docent, Leading Researcher at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Неумоина Н.В.** — к.м.н., главный врач Клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

Neumoina N.V., PhD (Medicine), Head Physician, Infectious

Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Перфилова К.М.** – к.м.н., заместитель главного врача клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Perfilova K.M.**, PhD (Medicine), Deputy Head Physician, Infectious Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Неумоина М. В.**— к.м.н., заведующий отделением клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Neumoina M.V.**, PhD (Medicine), *Head of the Department*, Infectious Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Трошина Т.А.** – заведующий отделением клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, г. Нижний Новгород, Россия

Troshina T.A., Head of the Department, Infectious

Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Шутова И. В.** – к.м.н., заведующий отделением клиники инфекционных болезней ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Shutova I.V.**, PhD (Medicine), *Head of the Department*, Infectious Diseases Clinic, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

**Новиков В. В.**— д.б.н., профессор, заведующий лабораторией иммунохимии ФБУН «Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии им. акад. И.Н. Блохиной» Роспотребнадзора, Нижний Новгород, Россия

**Novikov V.V.**, Bio.Sc. D., Professor, Head at Immune Chemistry Laboratory, I.N. Blokhina Nizhny Novgorod Scientific and Research Institute of Epidemiology and Microbiology, Nizhny Novgorod, Russian Federation

## Хеликобактер и иммунитет

*Helicobacter* and immunity

**Ключевые слова:** Helicobacter pylori, хронический гастрит, лимфоциты, проточная цитофлуориметрия, ОТ-ПЦР, мРНК

*Key words: Helicobacter pylori*, chronic gastritis, lymphocytes, flow cytofluorimetry, RT-PCR, mRNA

#### Адрес для переписки:

Мохонова Екатерина Валерьевна - научный сотрудник лаборатории иммунохимии ХЕЛИКОБАКТЕР И ИММУНИТЕТ HELICOBACTER AND IMMUNITY

10.15789/2220-7619-AOT-1725

Нижегородский научно-исследовательский институт эпидемиологии и микробиологии имени академика И.Н. Блохиной, Россия, 603950, Нижний Новгород, ул. Малая Ямская, 71

Тел.: +7 (987) 740-99-18 (моб.).

E-mail: ekaterinamohonova@yandex.ru

#### **Contacts:**

Ekaterina V. Mokhonova – researcher at Immune Chemistry Laboratory

Nizhniy Novgorod Research Institute of Epidemiology and Microbiology named after Academician I.N. Blokhina, 71m Malaya Yamskaya Str., Nizhniy Novgorod, 603950, Russian Federation

Phone: +7 (987) 740-99-18 (mobile).

E-mail: ekaterinamohonova@yandex.ru

## СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

Поряд	Авторы, название	ФИО, название	Полный интернет-
ковый	публикации и источника,	публикации и	адрес (URL)
	где она опубликована,		цитируемой статьи
номер	•	источника на	
ссылки	выходные данные	английском	и/или
1	Матвеичев А.В., Талаева	Matveichev A.V.,	https://journal.fcrisk
	М.В., Талаев В.Ю.,	Talaeva M.V., Talaev	<u>.ru/2017/1/3</u>
	Неумоина Н.В.,	V.Yu., Neumoina	[doi:10.21668/healt
	Перфилова К.М., Лапаев	N.V., Perfilova K.M.,	h.risk/2017.1.03.en
	Д.Г., Мохонова Е.В.,	Lapaev D.G.,	[g]
	Цыганова М.И.,	Mokhonova E.V.,	81
	Коптелова В.Н.,	Tsyganova M.I.,	
	Никитина З.И., Лапин	Koptelova V.N.,	
	В.А., Мелентьев Д.А.	Nikitina Z.I., Lapin	
	Влияние Helicobacter	V.A., Melent'ev D.A.	
	pylori на	Influence exerted by	
	дифференцировку Т-	Helicobacter pylori	
	регуляторных клеток //	on regulatory T-cells	
	Анализ риска здоровью.	differentiation. Analiz	
	2017. № 1. C. 21-28.	riska zdorov'yu =	
		Health Risk Analysis,	
		2017, no. 1, pp. 21–	
		28.	
2	Синяков А.А., Смирнова	Sinyakov A.A.,	https://cyberleninka.
	О.В., Каспаров Э.В.	Smirnova O.V.,	ru/article/n/pokazate
	Показатели некоторых	Kasparov E.V.	<u>li-nekotoryh-</u>
	цитокинов у больных	Indicators of some	tsitokinov-u-

	хроническим,	cytokines in patients	bolnyh-
	хроническим	with chronic, chronic	<u>hronicheskim-</u>
	атрофическим гастритом	atrophic gastritis with	hronicheskim-
	на фоне Helicobacter	Helicobacter pylori	atroficheskim-
	pylori-инфекции //	infection. Sibirskiy	gastritom-na-fone-
	Siberian Journal of Life	zhurnal estestvennykh	helicobacter-pylori-
	Sciences and Agriculture.	nauk i sel'skogo	<u>infektsii</u>
	2019. T. 11, № 5-2.	khozyaystva =	[doi:10.12731/2658
	C. 124-128.	Siberian Journal of	-6649-2019-11-5-2-
		Life Sciences and	124-128]
		Agriculture, 2019,	124-120]
		vol.11, no. 5-2, pp.	
		124-128.	
3	Цыганова М.И., Талаева	Tayganaya M I	https://journal.fcrisk
3	,	Tsyganova M.I.,	
	М.В., Талаев В.Ю.,	Talaeva M.V., Talaev	<u>.ru/2018/3/13</u> [doi:
	Неумоина Н.В.,	V.Yu., Neumoina	10.21668/health.ris
	Перфилова К.М.,	N.V., Perfilova K.M.,	k/2018.3.13.eng]
	Мохонова Е.В., Лапин	Mokhonova E.V.,	
	В.А., Мелентьев Д.А.	Lapin V.A.,	
	Влияние <i>Helicobacter</i>	Melent'ev D.A.	
	pylori на содержание	Influence exerted by	
	провоспалительных Т-	Helicobacter pylori	
	клеточных цитокинов и	on concentrations of	
	продуцирующих их	anti-inflammatory T-	
	субпопуляций // Анализ	cell cytokines and	
	риска здоровью. 2018.	sunpopulations that	
	№3. C. 120-127.	produce them. Analiz	
		riska zdorov'yu =	
1			

		Health Risk Analysis, 2018, no. 3, pp. 120- 127.	
4	Afzali B., Mitchell P. J., Edozie F. C., Povoleri G.A.M., Dowson S.E., Demandt L., Walter G., Canavan J.B., Scotta C., Menon B., Chana P.S., Khamri W., Kordasti S., Heck S., Grimbacher B., Tree T., .Cope A. P., Taams L. S., Lechler R.I., John S., Lombardi G. CD161 expression characterizes a subpopulation of human regulatory T cells that produces IL-17 in a STAT3-dependent manner. European Journal of Immunology, 2013, vol.		https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/23677 517/ [doi:10.1002/eji.201 243296]
5	43, no. 8, pp. 2043–2054.  Altobelli A., Bauer M., Velez K., Cover T.L., Müller A.  Helicobacter pylori VacA Targets Myeloid Cells in	_	https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/30890 606/ [doi:10.1128/mBio.

	the Gastric Lamina Propria		00261-19]
	To Promote Peripherally		
	Induced Regulatory T-Cell		
	Differentiation and		
	Persistent Infection. mBio,		
	2019, vol. 10, no. 2:		
	e00261-19.		
6	Caruso R., Pallone F.,		https://pubmed.ncbi
	Monteleone G. Emerging	_	.nlm.nih.gov/17948
	role of IL-23/IL-17 axis		927/
	in <i>H pylori</i> -associated		
	pathology. <i>World. J.</i>		[doi: 10.3748/wjg.v
	Gastroenterol., 2007, vol.		13.i42.5547]
	13, no. 42, pp. 5547–5551.		
7	Caruso R., Fina	_	https://pubmed.ncbi
	D., Paoluzi O.A., Blanco		<u>.nlm.nih.gov/18200</u>
	G.D.V., Stolfi C., Rizzo		<u>634/</u>
	A., Caprioli F., Sarra		[doi:10.1002/eji.200
	M., Andrei F., Fantini		737635]
	M.C., MacDonald		_
	T.T., Pallone		
	F., Monteleone G. IL-23-		
	mediated regulation of IL-		
	17 production in		
	Helicobacter pylori-		
	infected gastric mucosa.		
	Eur. J. Immunol., 2008,		

	vol. 38, no. 2, pp. 470-478.		
8	Chmiela M., Gonciarz W.	<u> </u>	https://www.ncbi.nl
	Molecular mimicry		m.nih.gov/pmc/artic
	in Helicobacter		les/PMC5473117/
	<ul><li>pylori infections. World J.</li><li>Gastroenterol., 2017, vol.</li><li>23, no. 22, pp. 3964-3977.</li></ul>		[doi:10.3748/wjg.v2 3.i22.3964]
9	Chojnacki C., Popławski	_	https://www.archive
	T., Błońska A., Błasiak		sofmedicalscience.c
	J., Romanowski		om/Expression-of-
	M., Chojnacki J.		tryptophan-
	Expression of tryptophan		<u>hydroxylase-in-</u>
	hydroxylase in gastric		gastric-mucosa-in-
	mucosa in symptomatic		symptomatic-and-
	and		asymptomatic,6855
	asymptomatic Helicobacte		<u>7,0,2.html</u>
	r pylori infection. Arch.  Med. Sci., 2019, vol. 15,  no. 2, pp.416-423.		[doi:10.5114/aoms. 2018.76928]
10	Dixon B.R.E.A, Hossain	_	https://www.ncbi.nl
	R., Patel R.V., Algood		m.nih.gov/pmc/artic
	H.M.C. Th17 Cells in		les/PMC6803329/
	Helicobacter pylori		[doi:10.1128/IAI.00
	Infection: a Dichotomy of		363-19]
	Help and Harm. Infect.		303-17]
	Immun., 2019, vol. 87, no		
	11: e00363-19.		

11	Dominguez-Andres J., Netea M.G. Impact of Historic Migrations and	-	https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/31786
	Evolutionary Processes on Human Immunity. <i>Trends in Immunology</i> , 2019, vol. 40, no. 12, pp. 1105–1119.		023/ [doi:10.1016/j.it.20 19.10.001]
12	FitzGerald R., Smith S.M. An Overview of Helicobacter pylori Infection.  Methods Mol. Biol., 2021, vol. 2283, pp 1-14.	-	https://link.springer. com/protocol/10.10 07/978-1-0716- 1302-3_1 [doi: 10.1007/978- 1-0716-1302-3_1]
13	Hussain K., Letley D.P., Greenaway A.B., Kenefeck R., Winter J.A., Tomlinson W., Rhead J., Staples E., Kaneko K., Atherton J.C., Robinson K.  Helicobacter pylori- Mediated Protection from Allergy Is Associated with IL-10-Secreting Peripheral Blood Regulatory T Cells.  Front. Immunol., 2016, vol. 7, pp. 71.		https://www.ncbi.nl m.nih.gov/pmc/artic les/PMC4779884/ [doi: 10.3389/fimm u.2016.00071]

14	Jang T.J. The number of	_	https://pubmed.ncbi
	Foxp3-positive regulatory		.nlm.nih.gov/19819
	T-cells is increased in		643/
	Helicobacter pylori		[1.10.1016//
	gastritis and gastric		[doi:10.1016/j.prp.2
	cancer. Pathol. Res.		009.07.019]
	Pract., 2010, vol. 206, no.		
	1, pp. 34-38.		
15	Kandulski	_	https://pubmed.ncbi
	A., Malfertheiner P., Wex		.nlm.nih.gov/20530
	T. Role of regulatory T-		414/
	cells in <i>H. pylori</i> -induced		[PMID:20530414]
	gastritis and gastric cancer.		[1 MID.20330414]
	Anticancer Research,		
	2010, vol. 30, no. 4,		
	pp. 1093-1103.		
16	Lankarani K.B., Honarvar	_	https://pubmed.ncbi
	B., Athari S.S. The		.nlm.nih.gov/29849
	Mechanisms		<u>681/</u>
	Underlying Helicobacter		[PMID: 29849681.
	Pylori-Mediated		PMCID: PMC5971
	Protection against Allergic		755]
	Asthma. Tanaffos, 2017,		733]
	vol. 16, no. 4, pp. 251-259.		
17	Laurence A., Tato C. M.,	_	https://pubmed.ncbi
	Davidson T.S., Kanno Y.,		.nlm.nih.gov/17363
	Chen Z., Yao Z., Blank		300/

	R.B., Meylan F., Siegel R.,		[doi:10.1016/j.imm
	Hennighausen L., Shevach		uni.2007.02.009]
	E.M., O' shea J.J.		
	Interleukin-2 signaling via		
	STAT5 constrains T		
	helper 17 cell generation.		
	Immunity, 2007, vol. 26,		
	no. 3, pp. 371–381.		
18	Leja M., Axon A., Brenner	_	https://pubmed.ncbi
	H. Epidemiology of		.nlm.nih.gov/27531
	Helicobacter pylori		531/
	infection. Helicobacter,		[doi:10.1111/hel.12
	2016, vol. 21, no. 1, pp. 3-		332]
	7.		332]
19	Li L., He J., Zhu L.,	_	https://www.ncbi.nl
	Yang Y., Jin Y, Jia R, Liu		m.nih.gov/pmc/artic
	X, <u>Liu</u> Y, <u>Sun</u> X, <u>Li</u> Z.		<u>les/PMC4578753/</u>
	The Clinical Relevance of		[doi:10.1155/2015/3
	IL-17-Producing CD4 <sup>+</sup>		07453]
	CD161 <sup>+</sup> Cell and Its		
	Subpopulations in Primary		
	Sjögren's Syndrome.		
	Journal of Immunology		
	Research, 2015, vol. 1, pp.		
	1–15.		
20	Magen E., Delgado J-S.	_	https://pubmed.ncbi
	Helicobacter pylori and		.nlm.nih.gov/24587

	skin autoimmune diseases.		626/
	World J. Gastroenterol.,		51 : 10 27 10 / 1
	2014, vol. 20, no. 6, pp.		[doi:10.3748/wjg.v2
	1510-1516.		0.i6.1510]
21	Maggi L., Santarlasci V.,	_	https://pubmed.ncbi
	Capone M., Peired A.,		.nlm.nih.gov/20486
	Frosali F., Crome S.Q.,		<u>123/</u>
	Querci V., Fambrini M.,		[doi:10.1002/eji.200
	Liotta F., Levings M.K.,		940257]
	Maggi E., Cosmi L.,		740231]
	Romagnani S., Annunziato		
	F. CD161 is a marker of		
	all human IL-17-		
	producing T-cell subsets		
	and is induced by RORC.		
	European Journal of		
	Immunology, 2010, vol.		
	40, no. 8, pp. 2174–2181.		
22	Hoeve M.A., Savage		https://pubmed.ncbi
22	N.D.L., Tjitske de Boer.,	_	.nlm.nih.gov/16482
	Langenberg D.M.L.,		<u>511/</u>
	Malefyt Ren de Waal.,		[doi: I
	Ottenhoff T.H.M., Verreck		10.1002/eji.200535
	F.A.W. Divergent effects		239]
	of IL-12 and IL-23 on the		
	production of IL-17 by		
	human T cells. Eur. J.		
	Immunol., 2006, vol. 36,		

	no. 3, pp. 661-670.		
23	Murphy C.A., Langrish	-	https://rupress.org/j
	C.L., Chen		em/article/198/12/1
	Y., Blumenschein		951/39928/Diverge
	W., McClanahan		nt-Pro-and-
	T., Kastelein		Antiinflammatory-
	R.A., Sedgwick J.D., Cua		Roles-for-IL-23
	D.J. Divergent pro- and		[doi:10.1084/jem.20
	antiinflammatory roles for		030896]
	IL-23 and IL-12 in joint		
	autoimmune		
	inflammation. J. Exp.		
	Med., 2003, vol. 198, no.		
	12, pp. 1951-1957.		
24	Outlioua A., Badre	_	https://hal.archives-
	W., Desterke C., Echarki		ouvertes.fr/hal-
	Z., El Hammani N., Rabhi		03008966/documen
	M., Riyad M., Karkouri		<u>t</u>
	M., Arnoult D., Khalil		[doi:10.1016/j.cyto.
	A., Akarid K. Gastric IL-		2019.154893]
	1β, IL-8, and IL-17A		2019.10 1055]
	expression in Moroccan		
	patients infected with		
	Helicobacter pylori may		
	be a predictive signature		
	of severe pathological		
	stages. Cytokine, 2020,		

	vol. 126, pp. 154893.		
25	Ramesh R., Kozhaya L., McKevitt K., Djuretic I.M., Carlson T.J., Quintero M.A., McCauleyJ.L., Abr eu M.T., Unutmaz D., Sundrud M.S. Pro- inflammatory human Th17 cells selectively express P- glycoprotein and are		https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/24395 888/ [doi:10.1084/jem.20 130301]
26	refractory to glucocorticoids. J. Exp.  Med., 2014, vol. 211, no.  1, pp. 89-104.		https://puhmod.pohi
26	Schinocca C., Rizzo C., Fasano S., Grasso G., Barbera L.L., Ciccia F., Guggino G. Role of the IL-23/IL-17 Pathway in Rheumatic Diseases: An Overview. Front. Immunol., 2021, vol. 12, pp. 637829.	_	https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/33692 806/ [doi:10.3389/fimmu .2021.637829]
27	Shen H., Goodall J.C., Gaston J.S.H. Frequency and phenotype of	_	https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/19479 869/

	peripheral blood Th17 cells in ankylosing spondylitis and rheumatoid arthritis.  Arthritis Rheum., 2009, vol. 60, no.6, pp. 1647– 1656.		[doi:10.1002/art.24 568]
28	Tanaka S., Nagashima H., Cruz M., Uchida T., Uotani T., Abreu J.A.J., Mahachai V., Vilaichone R., Ratanachu-ek T., Tshering L, Graham D.Y, Graham D.Y., Yamaoka Y. Interleukin-17C in Human Helicobacter pylori Gastritis. <i>Infect. Immun.</i> , 2017, vol. 85, no. 10:e00389-17.		https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/28739 826/ [doi:10.1128/IAI.00 389-17]
29	Wang S.K., Zhu H.F., He B.S., Zhang Z.Y., Chen Z.T., Wang Z.Z., Wu G.L. CagA <sup>+</sup> H. pylori infection is associated with polarization of T helper cell immune responses in	_	https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/17589 941/ [doi:10.3748/wjg.v1 3.i21.2923]

30	gastric carcinogenesis.  World J. Gastroenterol., 2007, vol. 13,no.21, pp. 2923-2931.  Zaky D.S.E., El-Nahrery E.M.A. Role of interleukin-23 as a biomarker in rheumatoid arthritis patients and its correlation with disease activity. Int. Immunopharmacol., 2016, vol. 31, pp. 105-108.		https://pubmed.ncbi .nlm.nih.gov/26709 220/ [doi:10.1016/j.intim p.2015.12.011]
31	Zuo Z.T., Ma Y., Sun Y., Bai C.Q., Ling C.H., Yuan F.L. The Protective Effects of Helicobacter pylori Infection on Allergic Asthma. <i>Int. Arch. Allergy Immunol.</i> , 2021, vol. 182, no. 1, pp. 53-64.	_	https://www.karger. com/Article/FullTe xt/508330 [doi:10.1159/00050 8330]