

*М.М. Зафранская, Д.Б. Нижегородова, Г.Я. Хулуп, А.С. Федулов*  
**Функциональная характеристика  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов у больных рассеянным склерозом**

*Белорусская медицинская академия последипломного образования*

Целью исследований явилось изучение количественного состава и функциональных особенностей  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов при аутоиммунной патологии центральной нервной системы. Установлено снижение процента  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов в периферической крови у крыс с индуцированным экспериментальным аутоиммунным энцефаломиелитом и пациентов с диагнозом рассеянный склероз, перераспределение  $\gamma\delta$ Т-клеток у заболевших животных в лимфатические узлы, изменение активационного потенциала, а также профиля биологических свойств данной популяции у больных рассеянным склерозом. Показано, что в здоровом организме  $\gamma\delta$ Т-лимфоциты сдерживают миелин-специфический пролиферативный ответ  $\alpha\beta$ Т-клеток, выполняя иммунорегуляторную роль, в то время как у больных РС  $\gamma\delta$ Т-лимфоциты могут функционировать в качестве антиген-презентирующих клеток.

**Ключевые слова:**  $\gamma\delta$ Т-лимфоциты, рассеянный склероз, экспериментальный аутоиммунный энцефаломиелит, иммунорегуляция, антиген-презентирующие клетки.

Многообразие биологических функций популяции  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов определяется различными факторами: структурой антигенных рецепторов, распределением клеток в тканях, локальным микроокружением, способом активации клеток и стадией иммунного ответа, на которой происходит их активация. Широкий спектр липидической активности в отношении специфических мишней, активация как ТСР-зависимым, так и независимым способом, а также способность к синтезу противовоспалительных факторов ставит  $\gamma\delta$ Т-лимфоциты на один уровень с регуляторными Т-клетками [1, 4, 6]. Функциональные особенности Т-лимфоцитов, экспрессирующих  $\gamma\delta$ TCR, детально изучены при инфекционных и опухолевых заболеваниях [2], однако, механизмы вовлечения данной популяции в формирование аутотолерантности и антиген-специфического ответа при аутоиммунной патологии остаются до конца невыясненными.

Целью наших исследований явилось изучение количественного состава  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов у животных с индуцированным экспериментальным аутоиммунным энцефаломиелитом (ЭАЭ) и пациентов с диагнозом рассеянный склероз (РС), а также выявление функциональных особенностей  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов при развитии аутоиммунной патологии центральной нервной системы.

#### **Материалы и методы**

Материалом для исследования послужили мононуклеары периферической крови (МПК) и мононуклеары лимфатических узлов (МЛУ) 25 лабораторных крыс с развившимся ЭАЭ и 12 контрольных животных линии Wistar, а также МПК 26 больных с диагнозом ремиттирующий РС и 17 здоровых доноров.

Количество  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов среди МПК и МЛУ лабораторных крыс определяли методом проточной цитофлуориметрии с использованием моноклональных антител к  $\gamma\delta$ TCR-PE («Abcam», Англия). У больных РС и здоровых доноров количество  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов среди МПК определяли на 0-й день и после 6-ти дней культивирования в среде, содержащей специфические активаторы – НМВ-РР (100pM) и алендронат (10 $\mu$ M) - методом проточной цитофлуориметрии с использованием моноклональных антител к  $\gamma\delta$ Т-клеточному рецептору V $\gamma$ 9-PC5 и CD3-ECD («Beckman Coulter», США).

Пролиферативный ответ МПК на рекомбинантный миелин-специфический аутоантиген МОГ1-125 (миelin-олигодендроцитарный гликопротеин) оценивали методом проточной цитофлуориметрии после 10-дневного культивирования предварительно

окрашенных клеток карбоксифлуоресцеином (CFSE, «Sigma», Германия). МПК культивировали в концентрации  $2 \times 10^6$  клеток/мл в полной культуральной среде, содержащей RPMI-1640 с 25 мМ НЕРС, 2 мМ L-глютамина, 1% антибиотика-антимикотика («Sigma», Германия) и 10% инактивированной сывороткой группы АВ в увлажненной атмосфере с 5% CO<sub>2</sub> при 37 °C. Миелин-специфический аутоантиген МОГ1-125 добавляли в культуральную среду в конечной концентрации 10 мкг/мл.  $\gamma\delta$ Т-лимфоциты и антиген-презентирующие клетки удаляли из популяции МПК методом иммуномагнитной сепарации с использованием набора моноклональных антител, соответственно, к  $\gamma\delta$ Т-клеточному рецептору («Stem Cell Technology», Канада) и к CD14-маркеру («Dynal», Великобритания). Чистота выделения  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов составила 99,7% ± 0,2%, CD14+-клеток – 99,5% ± 0,4%; оригинальные данные результатов до и после магнитной сепарации клеток представлены на рисунке 1. Регистрацию пролиферативного ответа  $\alpha\beta$ Т-лимфоцитов осуществляли на проточном цитофлуориметре FC500 («Beckman Coulter», США) после окрашивания моноклональными антителами CD3-ECD, CD4-PE, CD8-PC5 («Beckman Coulter», США).

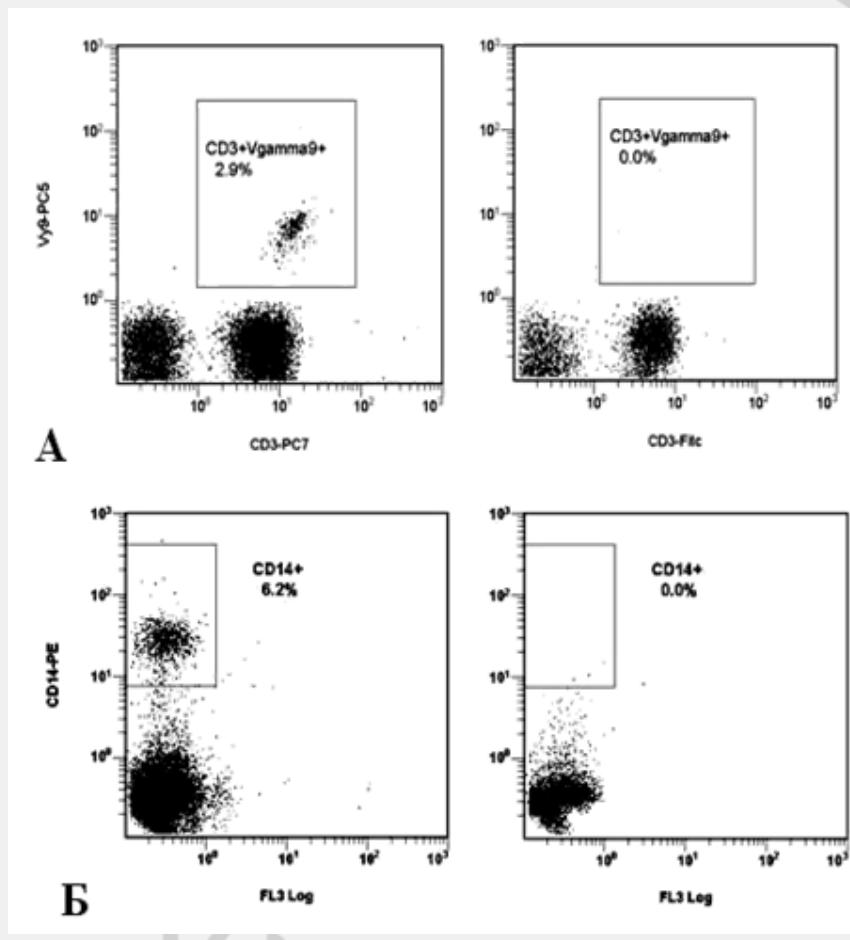


Рисунок 1 – (А) Количество  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов в популяции CD3+Т-клеток до и после магнитной сепарации. В диаграммах ось X отображает распределение CD3+Т-лимфоцитов, ось Y –  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов, экспрессирующих V $\gamma$ 9+Т-клеточный рецептор; популяция CD3+ $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов выделена квадратным гейтом. (Б) Количество CD14+-клеток среди МПК до и после магнитной сепарации. В диаграммах ось Y отображает распределение клеток, экспрессирующих CD14; популяция CD14+-клеток выделена квадратным гейтом.

Статистическую обработку данных проводили с помощью пакета Statistica 6.0 с использованием критериев Колмогорова-Смирнова, Вилкоксона, Манна-Уитни и определения коэффициентов корреляции по Спирмену. Результаты представляли в виде

медианы (25-й процентиль; 75-й процентиль). Во всех случаях результаты принимали достоверными при уровне значимости  $p<0,05$ : \*,  $p<0,05$ ; \*\*,  $p<0,01$ , \*\*\*,  $p<0,001$ .

### Результаты и обсуждение

Количественная характеристика и распределение  $\gamma\delta T$ -лимфоцитов у крыс с индуцированным ЭАЭ.

ЭАЭ представляет собой экспериментальную модель аутоиммунного заболевания центральной нервной системы, которая воспроизводит клинические, нейропатологические и иммунологические процессы, характерные при РС у человека [5, 7].

У крыс с индуцированным ЭАЭ и контрольной группы проведен количественный анализ  $\gamma\delta T$ -лимфоцитов в периферической крови и лимфатических узлах. У заболевших животных процент  $\gamma\delta T$ -лимфоцитов среди МПК был достоверно снижен относительно здоровых крыс (0,30% (0,15%; 0,42%) и 0,75% (0,68%; 0,80%), соответственно), наряду с увеличением количества  $\gamma\delta T$ -лимфоцитов среди мононуклерных клеток в лимфатических узлах у крыс с ЭАЭ по сравнению с контрольной группой (2,04% (1,85%; 2,70%) и 1,50% (1,17%; 1,61%),  $p<0,05$ , соответственно). Для характеристики компартментализации популяции  $\gamma\delta T$ -лимфоцитов нами был рассчитан коэффициент распределения, представляющий отношение процента  $\gamma\delta T$ -клеток среди МЛУ к проценту  $\gamma\delta T$ -клеток среди МПК. Показано, что у крыс с ЭАЭ данный коэффициент составил 8,90 (5,48; 13,33) и превышал в 4,5 раза аналогичный показатель в контрольной группе животных (1,99 (1,58; 2,45),  $p<0,001$ , рис.2А). Кроме того, коэффициент распределения  $\gamma\delta T$ -лимфоцитов положительно коррелировал с тяжестью заболевания ( $R=0,51$ ,  $p<0,01$ , рис.2Б).

1/4br>

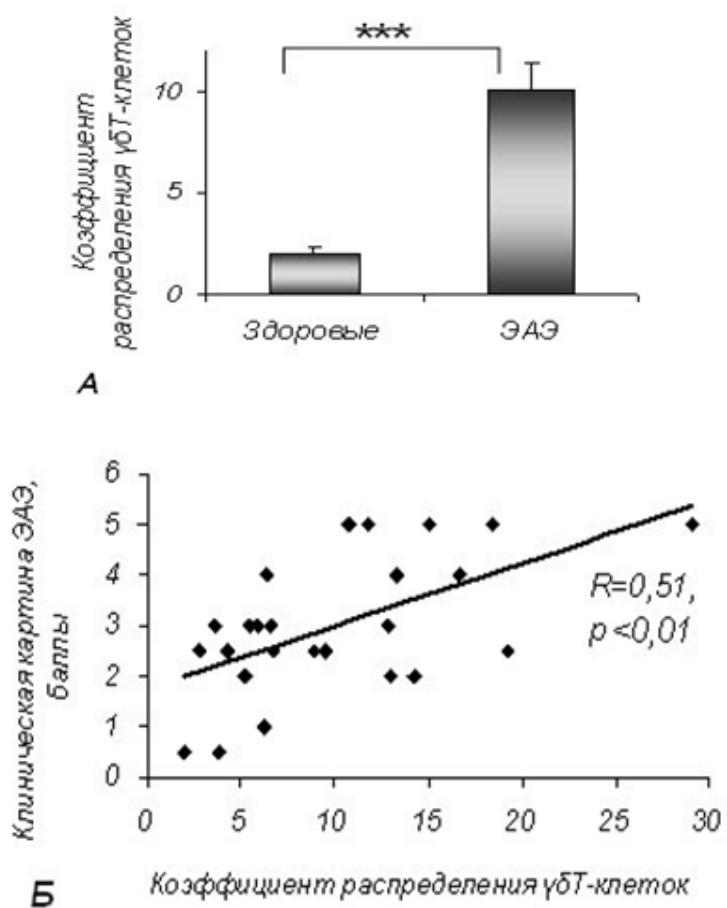


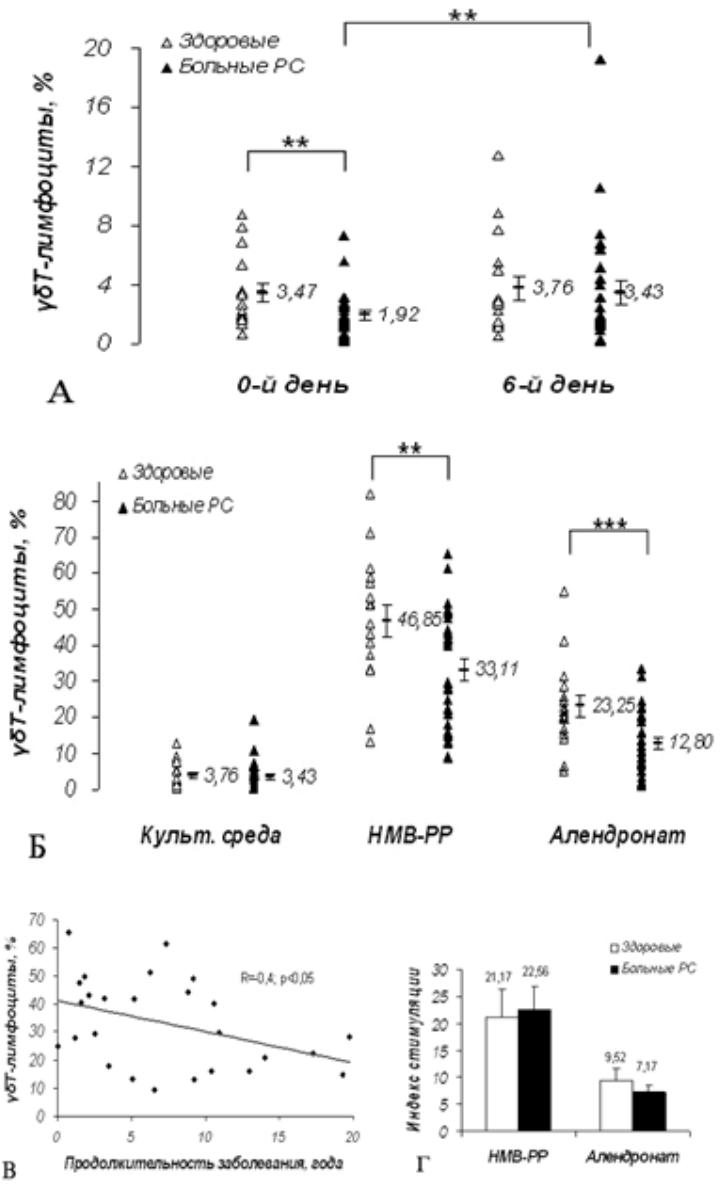
Рисунок 2 - (А) Коэффициент распределения  $\gamma\delta T$ -лимфоцитов (отношение процента  $\gamma\delta T$ -клеток среди МЛУ к проценту  $\gamma\delta T$ -клеток среди МПК) у крыс с ЭАЭ и здоровых

животных. Достоверность указана по отношению к контрольной группе: \*\*\*,  $p<0,001$ . (Б) Корреляция коэффициента распределения  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов с тяжестью клинической картины ЭАЭ заболевших животных.

Перераспределение  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов из циркуляции в лимфатические узлы (основные вторичные лимфоидные органы, в которых осуществляется инициация специфического иммунного ответа), а также выявленная взаимосвязь компартментализации  $\gamma\delta$ T-клеток с тяжестью клинической картины у крыс с развивающимся ЭАЭ характеризует вовлечение данной популяции клеток в иммунопатогенез заболевания. Для дальнейшего изучения влияния популяции  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов на формирование миелин-специфического Т-клеточного аутоиммунного ответа были исследованы количественные и функциональные характеристики  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов, а также роль данной популяции в антиген-специфической активации и пролиферации  $\alpha\beta$ T-клеток периферической крови у пациентов с диагнозом РС и здоровых доноров *in vitro*.

Количественная характеристика и активационная способность  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов у больных РС.

При количественном анализе  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов в периферической крови у больных РС установлена тенденция, аналогичная результатам, полученным при исследовании на модели ЭАЭ: у пациентов с диагнозом РС процент популяции CD3+ $\gamma\delta$ T-клеток среди МПК был достоверно снижен (1,57% (1,10%; 2,47%)) относительно здоровых доноров (2,67% (1,86%; 3,59%), рис.3А). После 6-дневного культивирования количество  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов в культуре МПК больных РС увеличивалось до 2,80% (1,50%; 5,00%) ( $p<0,01$ ), в то время как их процент в контрольной группе не изменялся (рис.3Б). Несмотря на то, что добавление специфических активаторов фосфоантителной природы, НМВ-РР и алендроната, приводило к достоверному повышению количества  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов как у больных РС, так и у здоровых доноров, ответ  $\gamma\delta$ T-клеток, у пациентов с диагнозом РС был ниже относительно контрольной группы ( $p<0,01$  и  $p<0,001$ , в присутствии НМВ-РР и алендроната, соответственно) (рис.3Б). При этом наблюдалась обратная корреляционная связь активационной способности  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов в ответ на НМВ-РР у больных РС с продолжительностью заболевания ( $R=-0,4$ ,  $p<0,05$ , рис.3В). Вместе с тем, анализ индексов стимуляции  $\gamma\delta$ T-клеток (отношение процента  $\gamma\delta$ T-клеток, культивируемых с активаторами, к проценту  $\gamma\delta$ T-клеток, культивируемых в питательной среде) как в ответ на НМВ-РР, так и алендронат не выявил достоверных различий между больными РС и здоровыми донорами (рис.3Г).



1/4/p>

Рисунок 3 - (А) Количество γδТ-лимфоцитов на 0-й и 6-й день культивирования у больных РС и здоровых доноров. (Б) Процент γδТ-лимфоцитов после 6-дневного культивирования в присутствии специфических активаторов (100pM HMB-PP или 10μM алендроната) у больных РС и здоровых доноров. (В) Корреляция активационной способности γδТ-лимфоцитов в ответ на 100pM HMB-PP у пациентов с диагнозом РС с продолжительностью заболевания. (Г) индексы стимуляции γδТ-лимфоцитов - отношение процента γδТ-клеток, культивируемых с HMB-PP или алендронатом, к проценту γδТ-клеток, культивируемых в питательной среде, - у больных РС и здоровых доноров.

Таким образом, снижение количества γδТ-лимфоцитов в периферической крови наряду с их повышенной спонтанной пролиферацией после 6-дневного культивирования *in vitro* у больных РС характеризует изменение активационного потенциала данной популяции клеток. По аналогии с результатами, полученными при исследованиях модели ЭАЭ, можно предположить, что γδТ-лимфоциты мигрируют из циркуляции во вторичные лимфоидные органы или ткани, где непосредственно участвуют в развитии и регуляции специфического иммунного процесса. Активация γδТ-клеток в ответ на стимуляторы фосфоантителенной природы, HMB-PP и алендронат, в первую очередь, характеризует цитотоксический потенциал данной популяции, реализующийся в случае противоинфекционной и

противоопухолевой защиты организма [2, 8]. Отсутствие достоверных изменений в индексах стимуляции  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов в ответ на специфические фосфоантителы является доказательством сохранения цитотоксической функции данной популяции у пациентов с диагнозом РС. При этом выявленная обратная корреляционная зависимость количества  $\gamma\delta$ T-клеток, культивируемых в присутствии НМВ-РР или алендроната, с продолжительностью заболевания у больных РС, может свидетельствовать об изменениях профиля биологических свойств  $\gamma\delta$ T-клеток при хроническом аутоиммунном процессе, а именно,  $\gamma\delta$ T-лимфоциты могут выполнять иммуорегуляторную или антиген-презентирующую функции.

Миелин-специфический пролиферативный ответ  $\alpha\beta$ T-лимфоцитов и роль популяции  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов у больных РС.

Для оценки пролиферации  $\alpha\beta$ T-лимфоцитов в ответ на аутоантиген МОГ1-125 был использован метод проточной цитофлуориметрии после окрашивания МПК внутриклеточным красителем карбоксифлуоресцеином CFSE, флуоресценция которого в лимфоците снижается пропорционально числу клеточных делений. Влияние популяции  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов на антиген-специфическую пролиферацию  $\alpha\beta$ T-клеток было изучено путем одновременной постановки культуры МПК, из которой  $\gamma\delta$ T-лимфоциты были удалены методом иммуномагнитной сепарации. При анализе результатов в соответствии со степенью интенсивности флуоресценции были установлены границы, в пределах которых регистрировались CD3+, а также CD3+ CD4+ и CD3+CD8+ неподелившиеся (CFSEhighT-клетки) и поделившиеся (CFSElowT-клетки) лимфоциты.

Увеличение пролиферации Т-лимфоцитов и их субпопуляций в ответ на специфический аутоантиген МОГ1-125 было зарегистрировано как у больных РС ( $p<0,001$ ), так и у здоровых доноров ( $p<0,001$ ), причем количество поделившихся миелин-специфических CD3+Т-клеток у больных РС было достоверно выше, чем в контрольной группе (42,74% (31,76%; 57,45%) и 20,41% (9,00%; 28,00%), соответственно, рис.4).

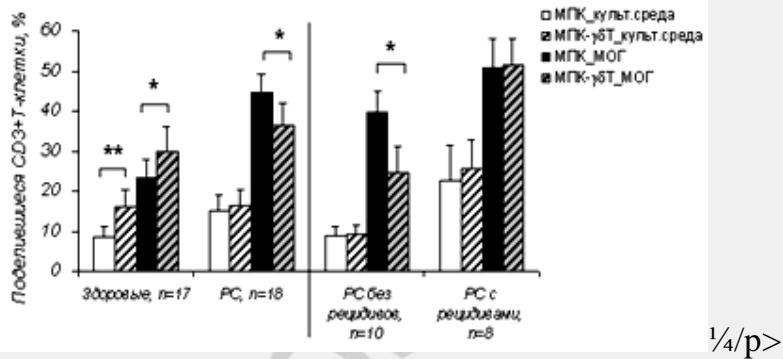


Рисунок 4 – Количество поделившихся CD3+Т-лимфоцитов, спонтанно и в ответ на аутоантиген МОГ1-125, культивируемых в присутствии и отсутствии популяции  $\gamma\delta$ T-клеток в течение 10 дней у больных РС ( $n=18$ ), а также в подгруппах больных РС (без рецидивов,  $n=10$ , и с рецидивами,  $n=8$ ) и здоровых доноров ( $n=17$ ). МПК\_культ.среда – мононуклеары периферической крови, культивируемые в питательной культуральной среде; МПК- $\gamma\delta$ T\_культ.среда – мононуклеары периферической крови с удаленной популяцией  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов, культивируемые в питательной культуральной среде; МПК\_МОГ – мононуклеары периферической крови, культивируемые с миелин-олигодендроцитарным гликопротеином; МПК- $\gamma\delta$ T\_МОГ – мононуклеары периферической крови с удаленной популяцией  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов, культивируемые с миелин-олигодендроцитарным гликопротеином.

Удаление  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов из суспензии МПК больных РС не приводило к изменениям в спонтанной пролиферации CD3+Т-клеток и их субпопуляций, однако, в

контрольной группе отмечалось ее повышение ( $p<0,01$ ), причем как за счет увеличения пролиферирующих CD3+ CD4+, так и CD3+CD8+T-лимфоцитов. При удалении  $\gamma\delta$ T-клеток из МПК МОГ-индуцированный пролиферативный ответ CD3+T-лимфоцитов у здоровых доноров также увеличивался ( $p<0,05$ ) (рис.4), при этом регистрировалось повышение пролиферации и CD3+CD4+ и CD3+CD8+T-лимфоцитов. В то же время у больных РС, в отсутствии популяции  $\gamma\delta$ T-клеток, количество пролиферирующих миелин-специфических CD3+T-лимфоцитов достоверно снижалось (рис.4), главным образом, за счет CD3+ CD4+T-клеточной субпопуляции ( $p<0,05$ ). Проведенный индивидуальный анализ показал, что данная тенденция характерна для группы больных РС ( $n=10$ ), у которых не наблюдалось рецидивов в течение 1 года после забора крови. В группе больных РС ( $n=8$ ), у которых были зарегистрированы рецидивы в течение 1-10 месяцев после забора крови присутствие  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов не влияло на миелин-специфический пролиферативный ответ  $\alpha\beta$ T-клеток.

Возвращение популяции отсепарированных  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов обратно в клеточную суспензию МПК, восстанавливало пролиферативную активность Т-лимфоцитов и их субпопуляций до уровня, сравнимого с таковым в интактной культуре МПК как у больных РС, так и у здоровых доноров.

Таким образом, в здоровом организме  $\gamma\delta$ T-лимфоциты сдерживают как спонтанную аутоактивацию, так и нежелательный МОГ-специфический пролиферативный ответ Т-лимфоцитов, выполняя тем самым иммунорегуляторную роль. Механизмы, посредством которых  $\gamma\delta$ T-лимфоциты регулируют функциональный потенциал  $\alpha\beta$ T-лимфоцитов *in vivo*, мало изучены и до конца не выяснены. Некоторыми исследователями показано, что контроль аутореактивных клонов Т-клеток  $\gamma\delta$ T-лимфоцитами может осуществляться за счет реализации одной из основных биологических функций данной популяции – цитотоксичности [4, 6]. Наряду с перфорин-гранзимовым путем, лизис  $\gamma\delta$ T-лимфоцитами клеток-мишеней может происходить посредством экспрессии поверхностных молекул Fas/FasL, TRAIL и NKG2D. Помимо прямого клеточного контакта в процессе цитолиза  $\gamma\delta$ T-лимфоциты способны также модулировать активность иммунокомпетентных клеток опосредованным путем, например, за счет хемокиновой и цитокиновой продукции как про-, так и противовоспалительного характера, экспрессии костимулирующих молекул, активации клеток врожденного иммунитета, а также участия в созревании дендритных клеток [1, 9].

В противоположность иммунорегуляторному потенциалу  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов в здоровом организме, у больных РС присутствие данной популяции в культуре МПК способствует антиген-специфической пролиферации Т-хелперов 1-го типа - основных медиаторов повреждения компонентов белка миелина при развитии аутоиммунной патологии центральной нервной системы [10]. Возможно, это является следствием вовлечения популяции  $\gamma\delta$ T-лимфоцитов в активацию и экспансию CD3+CD4+T-лимфоцитов путем участия в процессе презентации миелинового аутоантигена. В 2005г. Brandes et al. [3] было показано, что в процессе антигенной стимуляции  $\gamma\delta$ T-лимфоциты способны приобретать фенотип дендритных клеток (увеличение экспрессии МНС II класса и костимулирующих молекул CD40, CD80, CD86) и выступать в качестве профессиональных антиген-презентирующих клеток. В таком состоянии  $\gamma\delta$ T-лимфоциты могут инициировать антиген-специфический ответ наивных CD4+ $\alpha\beta$ T-лимфоцитов на антигены, как не требующих, так и требующих процессинга, а также, в некоторых случаях, индуцировать пролиферацию и дифференцировку CD8+  $\alpha\beta$ T-клеток в цитотоксические Т-лимфоциты [3, 9].

Сравнительная характеристика функциональной роли  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов и антиген-презентирующих клеток в миелинов-индуцированном пролиферативном ответе а $\beta$ Т-лимфоцитов у больных РС.

Для подтверждения гипотезы о возможной антиген-презентирующей функции  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов в патогенезе РС были проведены дополнительные исследования, заключающиеся в сравнительной характеристике миелинов-специфического пролиферативного ответа CD3+Т-лимфоцитов и их субпопуляций в культуре МПК с удаленной популяцией  $\gamma\delta$ Т-клеток и культуре МПК с удаленной популяцией CD14+-клеток (потенциальных антиген-презентирующих клеток периферической крови, к которым относятся моноциты/макрофаги и В-лимфоциты) у 5 больных РС и 5 здоровых доноров. На рисунке 5 представлена типичная пролиферация CD3+Т-лимфоцитов в ответ на аутоантigen МОГ в различных культурах МПК у больного РС и здорового донора.

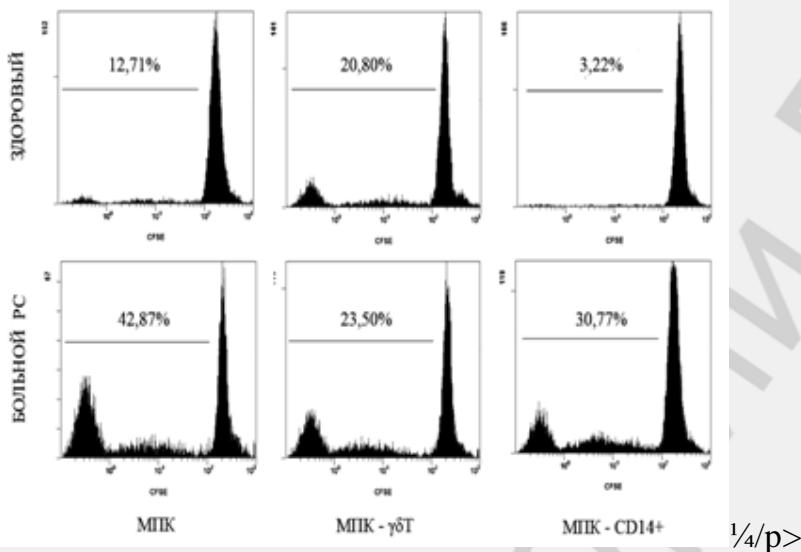


Рисунок 5 – Пролиферативный ответ CD3+Т-лимфоцитов в ответ на аутоантиген МОГ1-125 в интактной культуре мононуклеаров периферической крови (МПК) и в культурах МПК с удаленными популяциями  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов (МПК- $\gamma\delta$ Т) или CD14+-клеток (МПК-CD14+) у больного РС (нижняя панель гистограмм) и здорового донора (верхняя панель гистограмм). В гистограммах по оси X отображено распределение CFSElowT-клеток (поделившиеся лимфоциты), количество которых указано в процентах, и CFSEhighT-клеток (неподелившиеся лимфоциты).

В интактной культуре МПК регистрировалась миелинов-индуцированная пролиферация CD3+Т-лимфоцитов как у пациентов с диагнозом РС, так и здоровых доноров (рис.5). При удалении популяции  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов, как и при удалении CD14+-клеток, из суспензии МПК у больных РС отмечалось достоверное снижение пролиферативного ответа на аутоантиген МОГ1-125 по сравнению с интактной культурой МПК (рис.5, нижняя панель гистограмм), однако, количество поделившихся клеток оставалось на высоком уровне. При анализе миелинов-специфической пролиферации CD3+CD4+ и CD3+CD8+Т-лимфоцитов в присутствии и отсутствии  $\gamma\delta$ Т-клеток или CD14+-клеток у больных РС установлена аналогичная тенденция. В то же время, у здоровых доноров в отсутствии CD14+ потенциальных антиген-презентирующих клеток Т-лимфоциты и их субпопуляции практически не подвергались клеточному делению, как спонтанно, так и в ответ на аутоантиген МОГ1-125 (1,6% (0,79%; 2,81%) и 3,30% (2,15%; 4,2%) поделившихся CD3+Т-клеток, соответственно).

Данные результаты подтверждают нашу гипотезу о возможном участии популяции  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов в презентации аутоантигена Т-хелперам и, предположительно,

цитотоксическим лимфоцитам, что способствует МОГ-специфической пролиферации Т-клеток у пациентов с диагнозом РС. Таким образом, популяция  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов способна, наряду с моноцитами и В-лимфоцитами, вовлекаться в процесс презентации аутоантигена у больных РС, в то время как у здоровых доноров она участвует в иммунорегуляции миелинов-специфической пролиферации.

Перераспределение  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов у животных с индуцированным ЭАЭ характеризует их миграцию во вторичные лимфоидные органы и отражает возможное вовлечение данной популяции клеток в формировании миелин-специфического аутоиммунного ответа. У больных РС снижение процента  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов в периферической крови, наряду с изменением активационного потенциала данной популяции, возможно, происходит вследствие изменения профиля биологических свойств  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов в ходе развития аутоиммунной патологии центральной нервной системы. Было показано, что у здоровых доноров популяция  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов сдерживает нежелательную спонтанную и МОГ-индуцированную пролиферацию  $\alpha\beta$ Т-клеток, в то время как у больных РС  $\gamma\delta$ Т-лимфоциты, аналогично потенциальному CD14+антителу-презентирующему клеткам, способствуют миелин-специфическому пролиферативному ответу. Детальное изучение особенностей биологических свойств  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов расширит наши представления о механизмах иммунорегуляции и формирования миелин-специфического иммунного ответа при РС, а количественные и функциональные характеристики популяции  $\gamma\delta$ Т-лимфоцитов у больных РС могут являться лабораторно-диагностическим маркером заболевания.

### Литература

1. Beissert, S. Regulatory T cells / S. Beissert, A. Schwarz, T. Schwarz // Journal of investigative dermatology. 2006. Vol. 126. P. 15–24.
2. Bonneville, M. Human V $\gamma$ 9V $\delta$ 2 T cell: promising new leads for immunotherapy of infections and tumors / M. Bonneville, E. Scotet // Current opinion in immunology. 2006. Vol. 18. P. 539–546.
3. Brandes, M. Professional antigen-presentation function by human  $\gamma\delta$ T cells / M. Brandes, K. Willimann, B. Moser // Science. 2005. Vol. 309. P. 264–268.
4. Carding, S.  $\gamma\delta$ T cells: functional plasticity and heterogeneity / S. Carding, P. Egan // Nature reviews. 2002. Vol. 2. P. 336–345.
5. Gold, R. Understanding pathogenesis and therapy of multiple sclerosis via animal models : 70 years of merits and culprits in experimental autoimmune encephalomyelitis research / R. Gold, C. Linington, H. Lassmann. Brain. 2006. P. 1–19.
6. Hayday, A.  $\gamma\delta$  cells: a right time and a right place for a conserved third way of protection / A. Hayday // Annual reviews immunology. 2000. Vol. 18. P. 975–1026.
7. Holmoy, T. Immunopathogenesis of multiple sclerosis: concepts and controversies / T. Holmoy // Acta neurologica Scandinavica. 2007. Vol. 115. P. 39–45.
8. Tanaka, Y. Natural and synthetic non-peptide antigens recognized by human  $\gamma\delta$ T cells / Y. Tanaka [et al.] // Nature. 1995. Vol. 375. P. 155–158.
9. Thedrez, A. Self/non-self discrimination by human  $\gamma\delta$ T cells: simple solutions for a complex issue / A. Thedrez [et al.] // Immunological reviews. 2007. Vol. 215. P. 123–135.
10. Sospedra, M. Immunology of multiple sclerosis / M. Sospedra, R. Martin // Annual reviews immunology. 2005. Vol. 23. P. 683–747