- И. А. Булатова, А. П. Щекотова, Ю. И. Третьякова и др.// Новости «Вектор-Бест» -№ 2.–2014.– С. 8-13.
- 2. Куликов В. Е., Тонеева М. А., Емелина Т. А. и др. // Международный научно-исследовательский журнал. 2015 № 4. DOI: 10.18454/IRJ.2227-6017-http://research-journal.org/medical/citokinovyj-
- status-u-bolnyx-cirrozami-pecheni-virusnojetiologii/
- 3. Пузырев В.П., Фрейдлин М.Б. Роль генов интерлейкинов и их рецепторов в формировании предрасположенности к атопической бронхиальной астме//Бюлл.Эксп.Биол.Мед.–1999.Т.127.–Прил.1.– С. 3-6

PECULIARITIES OF IMMUNOLOGICAL RESPONCE DURING LIVER CIRRHOSIS DEPENDING ON SEVERITY LEVEL

Paducheva S.V.¹, Dolgikh O.V.², Bulatova I.A.¹, Shyokotova A.P.¹

¹"Perm State Medical University named after E.A. Wagner" of the Ministry of Healthcare of Russia; ²FBSI "Federal Scientific Center for Medical and Preventive Health Risk Management Technologies", Perm. Russia

It has been established that the level of IL-6 in patients with subcompensated CP (class B) was significantly higher than in the compensated stage (p <0.001), and also had significant differences in patients with subcompensated and decompensated CP (p <0.001). The concentrations of VEGF and G-CSF significantly increased at the stage of severe cirrhosis (p <0.001 and p = 0.04, respectively). Proinflammatory cytokine TNF- α and anti-inflammatory IL-4 significantly increased during transition to the subcompensated stage of the disease (p=0.01 and p=0.04, respectively). There are no reliable differences between allelic variations of polymorphic gene loci *TNF* (G4682A), *IL-6* (C174G) and *VEGFA* (G-634C), associated with liver cirrhosis severity levels, detected by us.

Key words: IL-6, VEGF, gen VEGFA (G-634C), liver cirrhosis

СПОНТАННАЯ И СТИМУЛИРОВАННАЯ ФИТОГЕМАГГЛЮТИНИНОМ ЭКСПРЕССИЯ МАРКЕРОВ АКТИВАЦИИ CD25, CD38 И CD69 Т-ЛИМФОЦИТАМИ ПРИ ЗАБОЛЕВАНИЯХ РАЗЛИЧНОЙ ЭТИОЛОГИИ У ДЕТЕЙ

Пашнина И.А.1,2

¹ГБУЗ СО Областная детская клиническая больница № 1; ²ФГБУН Институт иммунологии и физиологии УрО РАН, Екатеринбург, Россия

Обследованы дети с системной красной волчанкой, ювенильным и реактивным артритами, хроническим гепатитом С, здоровые дети. Спонтанное количество CD3⁺CD25⁺ у детей с гепатитом и CD3⁺CD69⁺ у детей с ревматическими заболеваниями не отличалось от контроля, а после стимуляции фитогемагглютинином было ниже, чем у здоровых.

Ключевые слова: Т-лимфоциты, проточная цитометрия, дети

Исследование экспрессии маркеров активации широко используется для оценки функционального состояния лимфоцитов. Спонтанное количество клеток, экспрессирующих активационные маркеры, в физиологических условиях может составлять лишь несколько

процентов, использование стимуляции позволяет выявить не только повышение экспрессии исследуемой молекулы при патологии, но и ее снижение [1]. Стимуляция поликлональными активаторами *in vitro*, например, фитогемаглютинином ($\Phi\Gamma$ A) или конкавалонином A,

466 Тематические статьи

позволяет исследовать общую реактивность той или иной популяции клеток, и может быть использована как универсальный метод для исследования различных патологических процессов, независимо от их этиологии и патогенетических особенностей. Выбор агента для стимуляции зависит от исследуемой клеточной популяции, поскольку существуют митогены, преимущественно активирующие определенные клетки. Например, ФГА в большей степени индуцирует пролиферацию Т-лимфоцитов [2].

Наиболее удобными объектами исследования при стимуляции in vitro являются рецепторы, экспрессия которых увеличивается за короткий промежуток времени, что облегчает выполнение лабораторных исследований. Молекулы CD25, CD38 и CD69 относятся к так называемым «ранним» активационным маркерам Т-лимфоцитов, экспрессия которых после индукции значительно возрастает уже в первые сутки [2]. CD25 является α-цепью гетеродимерного компонента высокоаффинного рецептора IL-2, формирование которого необходимо для вступления Т-лимфоцитов в пролиферацию в ответ на антигенный стимул [3]. CD38 – мембранный фермент с целым рядом функций, одной из которых является регуляция концентрации внутриклеточного кальция, CD38 принимает участие в активации Т-лимфоцитов и в процессах их селекции в тимусе [4]. CD69 также участвует в повышении уровня внутриклеточного Ca²⁺, усилении экспрессии генов IL-2 и IFN-γ, в процессах выхода тимоцитов из тимуса и перемещениях периферических Т-клеток [5].

Целью настоящего исследования явилась оценка количества Т-лимфоцитов, экспрессировавших маркеры «ранней» активации CD25, CD38 и CD69, при заболеваниях различной этиологии у детей.

Обследованы дети 6-17 лет с различными заболеваниями в стадии активности: с хроническим вирусным гепатитом С (n=23), с аутоиммунным заболеванием – системной красной волчанкой (СКВ, n=13), с аутоиммунно-аутовоспалительным заболеванием – ювенильным идиопатическим артритом (ЮИА, n=61), с заболеванием смешанной инфекционно-аутоиммунной природы – реактивным артритом (PeA, n=11), а также условно здоровые дети в качестве контрольной группы (n=31). Оценка спонтанной и индуцированной экспрессии CD25, CD38 и CD69 на Т-лимфоцитах (CD3⁺)

проводилась методом проточной цитометрии с использованием моноклональных антител (Beckman Coulter, USA). Предварительно образцы цельной гепаринизированной периферической крови разводили глутаминсодержащей средой RPMI-1640 (Пан-Эко, Россия) в соотношении 1:9 и инкубировали при 37 °C, 5 % CO₂ в течение 4-х часов (CD69) и в течение 24-х часов (CD25, CD38) без стимулятора и при стимуляции фитогемагглютинином (ФГА, Sigma) в конечной концентрации 20 мкг/мл. Для математического анализа данных использовали ковариационный анализ в рамках унифицированного аппарата теории общих линейных моделей. Результаты представлены в процентах от общего количества CD3⁺ лимфоцитов в виде средних значений и 95% доверительных интервалов: М (95% ДИ).

Согласно полученным результатам, у здоровых детей количество CD3⁺CD69⁺ после инкубации без стимулятора составило 1,6 (1,3-2,0)%. У больных с РеА, ЮИА и СКВ численность этой субпопуляции не отличалось от таковой в контрольной труппе. При ХГС количество CD69-позитивных Т-лимфоцитов было существенно выше, чем у здоровых детей (4,8 (3,7-6,2)%; р<0,001). После инкубации с ФГА количество CD3⁺CD69⁺, у здоровых детей и больных с ХГС, напротив, не различалось (73,7 (61,4-81,5)% и 66,4 (54,9-76,3)%, соответственно), а у детей с ревматическими заболеваниями было в 0,5-0,7 раза ниже, чем в контроле (р<0,05).

Количество Т-лимфоцитов, экспрессировавших CD25, в группе УЗД в среднем равнялось 8,9 (7,9-10,1)%. У больных с ХГС число этих клеток не отличалось от контрольного значения, а у детей с РеА, ЮИА и СКВ было в 0,6-0,7 раза меньше, чем у здоровых детей (р<0,05). После инкубации с митогеном количество CD3+CD25+ у больных с ревматическими заболеваниями было также в 0,7 раза ниже, чем в контрольной группе (50,9 (44,8-56,9)%), однако статистически значимые различия выявлены только для группы с ЮИА (р<0,01). Стимулированное количество CD3+CD25+ у детей с вирусным гепатитом С было в 0,6 раза ниже, чем в контроле (р<0,01).

Спонтанное и стимулированное количество CD3⁺CD38⁺ у здоровых детей составило 37,8 (33,1-42,7)% и 66,2 (59,7-72,2)%, соответственно. Спонтанное количество CD38-позитивных клеток во всех исследованных группах больных было ниже контрольных значений в 0,4-0,7 раза

(p<0,001), а стимулированное – в 0,5-0,8 раза (p<0,05).

Можно заключить, что стимуляция митогеном позволила выявить закономерности, не проявлявшиеся при оценке спонтанной экспрессии маркеров активации Т-лимфоцитами. В частности, спонтанное количество CD25-позитивных клеток у детей с ХГС и CD69-позитивных клеток у больных с ревматическими заболеваниями не отличалось от контрольных значений, а после стимуляции митогеном численность этих субпопуляций была ниже, чем у здоровых детей. Таким образом, стимуляция in vitro может служить дополнительным источником информации о функциональном состоянии лимфоцитов при различной патологии.

Автор приносит искреннюю благодарность врачам ГБУЗ СО «ОДКБ № 1» Козловой Е.С., Скоробогатовой О.В., Салохиной Е.Н. и Каракиной М.Л. за подбор пациентов для исследования.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- 1. Lisowska K. A., Dębska-Ślizień A., Jasiulewicz A., Heleniak Z., Bryl E. et al. Hemodialysis Affects Phenotype and Proliferation of CD4-Positive T Lymphocytes. J. Clin. Immunol. 2012, 32, 189-200.
- Lastovicka J., Budinsky V., Spisek R., Bartunkova J. Assessment of lymphocyte proliferation: CFSE kills dividing cells and modulates expression of activation markers. Cellular Immunology. 2009, 256, 79-85.
- 3. Benczik M., Gaffen S. L. The interleukin (IL)-2 family cytokines: survival and proliferation signaling pathways in T lymphocytes. Immunol. Invest. 2004, 33 (2), 109-142.
- Bahri R., Bollinger A., Bollinger T., Orinska Z., Bulfone-Paus S. Ectonucleotidase CD38 Demarcates Regulatory, Memory–Like CD8⁺ T Cells with IFN–γ–Mediated Suppressor Activities. PLoS ONE, 2012, 7(9), http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pmc/articles/PMC 3444472/
- 5. Feng C., Woodside K. J., Vance B. A., Vance B. A., El-Khoury D. et al. A potential role for CD69 in thymocyte emigration. Int. Immunol. 2002, 14, 535-544.

SPONTANEOUS AND PHYTOGEMAGGLUTININ-STIMULATED EXPRESSION OF ACTIVATION MARKERS CD25, CD38, CD69 ON T-LYMPHOCYTES IN CHILDREN WITH DIFFERENT PATHOLOGY

Pashnina I.A.^{1,2}

¹Regional Children's Clinical Hospital № 1, ²Institute of Immunology and Physiology, Urals Branch of the Russian Acad. Sci., Yekaterinburg, Russia

Children with systemic lupus erithematosus, juvenile arthritis, reactive arthritis, chronicle hepatitis C and conditionally healthy children were investigated. Spontaneous number of CD3+CD25+ in children with hepatitis and number of CD3+CD69+ in patients with rheumatic diseases were similar to the control, after stimulation by phytogemagglutinin the amount of these subpopulations was less, then in healthy children.

Key words: T-lymphocytes, flow cytometry, children