

## ROLE OF ENDOTHELIAL DYSFUNCTION IN THE CURRENT CHRONIC HCV-INFECTION AND ITS CORRECTION BY PREPARATION L-ARGININE

M.A. Andreychyn, Yu.Yu. Ryabokon

*SUMMARY. In work indicators an endothelium-dependent function of endothelium at patients with chronic hepatitis C are studied. Signs of endothelial dysfunction are registered at the majority patients with chronic HCV-infection, and play a part in activity of hepatitis and formation of extrahepatic implications of disease. At patients with chronic*

*hepatitis C signs of endothelial dysfunction are combined with the low maintenance of a L-arginine, that has allowed to prove necessity of pathogenetic correction of the taped disturbances. For correction of endothelial dysfunction L-arginine application (Tivortin) is effective that confirms depression of the maintenance of endothelin-1, rising of the maintenance of nitrites in blood serum and restoration of an indicator of a reactive hyperemia of a humeral artery against treatment.*

**Key words:** chronic hepatitis C, endothelial dysfunction, L-arginine.

Отримано 29.12.2011 р.

© Волянський А.Ю., 2012  
УДК 576.851.47.078.39

**А.Ю. Волянський**

## ЦИТОКІНОВА РЕАКЦІЯ ОРГАНІЗМУ У ПОСТВАКЦИНАЛЬНОМУ ПЕРІОДІ

ДУ «Інститут мікробіології та імунології ім. І.І. Мечникова НАМН України», Харків

*Проаналізовано стан проблеми вакцинопрофілактики в Україні та означено перспективу розробки вітчизняних імунобіологічних препаратів. Виявлено прямі та опосередковані взаємозв'язки між рівнем поствакцинальних специфічних антитіл, терміном їх перебування в крові вакцинованих і ступенем прояву цитокінової реакції. Доведено, що суттєве підвищення продукції ІЛ-1, ІЛ-2 та ІЛ-15 призводять до активації макрофагально-фагоцитарної ланки специфічного імунітету, Т- та В-лімфоцитів. Означено також роль ІЛ-10 як регулятора про- та протизапальних процесів. Формування клітин специфічної імунологічної пам'яті у поствакцинальному періоді пов'язано з продукцією ІЛ-15 та ІЛ-21, що може бути використано в якості маркеру-індикатора напруженості формування стійкого імунітету.*

**Ключові слова:** вакцини, цитокіни, специфічна профілактика, Т- і В-лімфоцити.

За теперішнього часу захворюваність і смертність від інфекційних та неінфекційних хронічних соматичних хвороб у світі потребує постійного удосконалення вакцинопрофілактики. Це

диктується неухильним зростанням числа захворюєлих серед щеплених, підвищенням дитячих інфекцій в осіб, старших за 18 років, збільшенням числа ускладнень після перенесених захворювань, швидким згасанням вакцинального імунітету з віком, проблематичністю створення напруженого імунітету у літніх осіб. Ефективна боротьба з інфекціями потребує не тільки документального 95%-го охоплення вакцинацією, але і фактичного досягнення захищеності від інфекцій більше 95 % населення, оскільки слабкий імунітет і вразливість до інфекційних захворювань створює нішу для циркуляції збудників і слугує джерелом розвитку епідемій та пандемій [1, 2].

У зв'язку з цим особливої актуальності набуває питання підвищення ефективності вакцинопрофілактики, що має бути досягнуто шляхом конструювання високоімуногенних та нереактогенних багатокомпонентних вакцинних препаратів, а також примусового включення імунних регуляторних механізмів у формування повноцінного довготривалого поствакцинального імунітету. На шляху вирішення такого завдання уявляється

## ОРИГІНАЛЬНІ ДОСЛІДЖЕННЯ

важливим вивчення поствакцинального процесу, який охоплює всі регуляторні системи організму, а також характеру імунних перебудов у поствакцинальному періоді в залежності від компонентності та властивостей антигенів вакцинних препаратів. Виходячи з цього, метою даного дослідження було виявлення зв'язку між рівнем поствакцинальних антитіл (АТ), тривалістю їх перебування у крові та цитокіновою реакцією організму при щепленнях різними типами вакцин.

Відомо, що у розвитку гуморальних і клітинних імунних реакцій та формуванні клітин пам'яті дуже важливу роль відіграють цитокіни. Під їх впливом відбуваються процеси гемопоезу та лімфоцитопоезу, вони беруть участь у підтриманні пулу антигенреактивних лімфоцитів, контролюють та регулюють процеси формування Т-цитотоксичних клітин та антитілопродуцентів, переключення синтезу імуноглобулінів з одного класу на інший. Цитокіни є обов'язковими учасниками імунозапальної реакції, а також незамінними факторами розвитку повноцінної імунної відповіді. Такі цитокіни, як ІЛ-1 (прозапальний цитокін), є ко-стимуляторами Т-хелперів, разом з антигеном запускають їх до проліферації, збільшують експресію на клітинах рецептору до ІЛ-2 та його продукцію лімфоцитами. ІЛ-1 також є кофактором активації та проліферації В-клітин.

ІЛ-2 стимулює проліферацію Т-хелперів (Th0) та їх диференціювання у Th1 та Th2, цитотоксичні клітини, сприяє підтриманню пулу Т-загальних лімфоцитів (CD3<sup>+</sup>-клітин). Під впливом ІЛ-2 В-лімфоцити диференціюються у плазматичні клітини.

ІЛ-10 належить до багатофункціональних цитокінів. Він здатен пригнічувати процеси активації Т-лімфоцитів та їх ефекторні функції, є протизапальним цитокіном.

ІЛ-15 являє собою головний гомеостатичний цитокін для Т-клітин пам'яті [3-5], стимулятор Т-клітинної проліферації, комітоген диференціювання активованих В-лімфоцитів [6].

ІЛ-21 є важливим фактором підтримання імунної пам'яті. Продукується виключно Т-клітинами пам'яті. Наївні та активовані CD4<sup>+</sup>-клітини даний цитокін не виробляють [5].

ТФРβ пригнічує проліферацію Т-лімфоцитів та формування Т-кілерів, розвиток запальної реакції за рахунок пригнічення продукції прозапальних цитокінів (ІЛ-1 та ін.).

ІНФγ сприяє диференціюванню Th0-клітин у Th1-клітини, є необхідним для визрівання Т-цитотоксичних лімфоцитів. У В-клітин ІНФγ викликає

переключення синтезу імуноглобулінів на ІgG2 та ІgG3, посилює продукцію клітинами ІЛ-2.

### Матеріали і методи

Об'єктом дослідження була сироватка крові 4-х основних груп пацієнтів, імунізованих різними типами вакцин: дифтерійно-правцевим анатоксином (АДП-М) (18-річні підлітки, щеплені раніше за віком – 40 осіб), вакциною проти кору (діти віком 6 років, щеплені раніше у віці 12 місяців – 46 осіб), протистафілококовою вакциною (молоді люди віком 20-24 роки – 50 осіб), грипозною вакциною «Інфлювак» в період епідемічного підйому захворюваності на грип (вересень-жовтень) (молоді люди віком 20-25 років – 100 осіб). Всі пацієнти були включені до протоколу досліджень поствакцинальних реакцій і ускладнень після щеплень не мали.

Вивчення вмісту специфічних АТ у сироватці крові вакцинованих пацієнтів проводилося через 1 міс., 6 міс. та 1 рік після уведення препаратів. Дослідження вмісту цитокінів у сироватці крові щеплених пацієнтів здійснювалося через 7 днів, 1 міс., 3 міс. та 1 рік після вакцинації.

Рівень напруженості протидифтерійного та проти-правцевого імунітету визначався в РПГА з використанням еритроцитарних діагностикумів (дифтерійного та правцевого) антигенних рідких (АТВТ «Біомед» ім. І.І. Мечникова, Москва, Росія). Захисним для дифтерії вважали титр 1:40 (при активності діагностикуму 1:3200) і вищий, для правця – 1:20 (при активності діагностикуму 1:1280) і вищий. Вміст у сироватці крові специфічних протикорових АТ визначали в РПГА з використанням еритроцитарного діагностикуму (ДПВБП НДІЕМ ім. Пастера, СПб, Росія). Рівень напруженості протикорового імунітету визначали за допомогою твердофазного ІФА з використанням тест-систем «Векто-корь-IgG-стрип» (с. Кольцово Новосибірської обл., Росія) та НДІЕМ ім. Пастера (СПб, Росія).

Рівень протигрипозних АТ до гемаглютиніну вірусу А (H1N1) визначали в РПГА (реакції гальмування гемаглютинації) [7]. Титр антитіл до вірусів грипу А (H3N2) та В не визначали, оскільки у більшості досліджуваних осіб (73 та 86 % відповідно) він до вакцинації визначався у захисних кількостях – >1:40. Частка осіб, які до вакцинації мали АТ до вірусу грипу А (H1N1) у захисному титрі (1:40), становила 21%.

З метою видалення неспецифічних інгібіторів гемаглютинації, які можуть міститись у досліджуваних сироватках, перед здійсненням аналізу всі зразки оброблялися нейрамінідазою холерних вібріонів, що, не впливаючи на специфічні антитіла, руйнує інгібітори гемаглютинації до вірусів грипу А у сироватках людини і тварин.

Після видалення неспецифічних інгібіторів готували двократні розведення сироваток у лункках плексигла-

## ОРИГІНАЛЬНІ ДОСЛІДЖЕННЯ

сового планшету, починаючи з 1:10 до 1:640 і вище в об'ємі 0,2 мл. До кожного розведення сироватки додавали 0,2 мл робочої дози антигену (4 АО). Суміш перемішували у шейкері при кімнатній температурі і залишали при  $T = (20 \pm 2)^\circ\text{C}$  на 30 хв, потім у кожну лунку додавали 0,4 мл 1 % суспензії курячих еритроцитів. Суміш повторно перемішували у шейкері, залишали при  $T = (20 \pm 2)^\circ\text{C}$  на 40-45 хв (до осідання еритроцитів у контролі), після чого враховували результати реакції. За наявності специфічних антитіл у сироватці спостерігалось гальмування аглютинації еритроцитів. За титр сироватки брали граничне розведення, що викликало повне гальмування гемаглютинації.

Гальмування гемаглютинації вказує на відповідність типу антигену і взятої сироватки; відсутність гальмування гемаглютинації свідчить про невідповідність типу взятої сироватки. Препарат вважали специфічним, якщо він не реагував в РГГА з гетерологічною сироваткою.

Концентрацію ІЛ-1 $\alpha$ , ІЛ-2, ІЛ-10, ІЛ-15, ІЛ-21, ТФР $\beta$  та ІНФ $\gamma$  у зазначені терміни після вакцинації досліджували методом твердофазного ІФА, використовуючи набори ЗАТ «Вектор-Бест» (с. Кольцово Новосибірської обл., Росія) та ТОВ «Альвекс» (Харків, Україна).

Статистичну обробку даних проводили, використовуючи пакет прикладних програм Microsoft Excel – Statgraphics. Для виявлення значущих розбіжностей показників, що порівнювалися, використовували t-кри-

терій Ст'юдента. Розбіжності вважали достовірними за рівня значущості  $p < 0,05$ .

### Результати досліджень та їх обговорення

Після вакцинації АДП та коровою вакциною у всіх щеплених пацієнтів (40 – АДП, 46 – коровою вакциною) спостерігався захисний титр антитоксичних протидифтерійних та протиправцевих антитіл, а також протикорових антитіл протягом року (табл. 1, 2). Слід зазначити, що за 1 рік у всіх вакцинованих титри антитіл зберігалися на рівні, що визначався в них за 1 місяць після щеплення зазначеними вакцинами (табл. 1, 2).

Дослідження титру протикорових антитіл у попередньо щеплених за графіком дітей віком 12-14 років м. Харкова (досліджено 360 сироваток) виявило у 89,2 % з них антитіла у захисних титрах (0,20 МО/мл і більше). У 10,8 % таких пацієнтів титр протикорових антитіл був меншим від 0,20 МО/мл.

Вивчення титру протидифтерійних та протиправцевих антитіл у популяції обстежених віком 24-25 років (досліджено 400 сироваток), раніше щеплених за календарем, показало, що відповідно у 84,0 та 96,0 % з них відповідні антитіла присутні у захисних кількостях (протидифтерійні –  $> 1:40$ , протиправцеві –  $> 1:20$ ).

Таблиця 1

Титр протидифтерійних і протиправцевих антитоксинів у 18-річних пацієнтів, щеплених АДП, протягом 1 року після імунізації

Терміни після імунізації	Число пацієнтів з титром протидифтерійних АТ (n=40)							
	1:10	1:20	1:40	1:80	1:160	1:320	1:640	1:1280 і більше
1 міс.	0	0	0	0	0	0	3 (7,5%)	37 (92,5%)
6 міс.	0	0	0	0	0	0	3 (7,5%)	37 (92,5%)
1 рік	0	0	0	0	0	2 (5%)	3 (7,5%)	35 (87,5%)
	Число пацієнтів з титром протиправцевих АТ (n=40)							
	1:10	1:20	1:40	1:80	1:160	1:320	1:640	1:1280 і більше
1 міс.	0	0	0	0	0	0	1 (2,5%)	39 (97,5%)
6 міс.	0	0	0	0	0	0	1 (2,5%)	39 (97,5%)
1 рік	0	0	0	0	0	1 (2,5%)	2 (5%)	37 (92,5%)

Таблиця 2

Концентрація специфічних антитіл у 6-річних пацієнтів, щеплених протикоровою вакциною, протягом 1 року після імунізації

Терміни після імунізації	Число пацієнтів з титром протикорових АТ (МО/мл)						
	<0,20	0,21-0,30	0,31-0,40	0,41-0,50	0,51-0,60	0,61-0,80	0,81-1,0 і більше
1 міс. (n=46)	-	-	1	3 (6,5%)	7 (15,2%)	20 (45,6%)	15 (32,6%)
6 міс. (n=46)	-	-	1	3 (6,5%)	7 (15,2%)	20 (45,6%)	15 (32,6%)
1 рік (n=46)	-	1%	3 (2,1%)	3 (6,5%)	6 (13,0%)	22 (50,0%)	11 (28,2%)

## ОРИГІНАЛЬНІ ДОСЛІДЖЕННЯ

Через 1 місяць після вакцинації препаратом «Інфлювак» захисний титр АТ (1:40 та вищий) до вірусу А (Н1N1) реєструвався у 86 % пацієнтів (табл. 3). До вакцинації такий рівень специфічних АТ було виявлено у 21 людини. Кратність підвищення титру складала більше ніж у 10 разів. Через 6 міс. за-

хисний титр АТ зберігався у 70 % імунованих, через 1 рік – у 20 %, у 17 чоловік – 1:40, у 7 чоловік – 1:80. У 80 зі 100 імунованих пацієнтів значення титрів були нижчими, ніж 1:40, у 36 – 1:10 і менші, у 44 – 1:20.

Таблиця 3

Титр протигрипозних антитіл до А(Н1N1) у пацієнтів, щеплених інфлюваком, протягом 1 року після імунізації

Терміни після імунізації	Число щеплених,% (n=100)							
	Титр АТ							
	1:10 і менше	1:20	1:40	1:80	1:160	1:320	1:640	1:1280 і більше
До вакцинації	43	36	16	5	0	0	0	0
1 міс.	6	8	13	21	28	15	8	1
6 міс.	10	20	31	27	9	3	0	0
1 рік	36	44	17	3	0	0	0	0

Одноразова вакцинація стафілококовою вакциною приводила до вироблення специфічних АТ у всіх імунованих осіб (50 чоловік) (табл. 4). У 80 % пацієнтів за 1 міс. спостерігалось 10-разове збільшення у сироватці крові кількості АТ порівняно з вихідним рівнем, у 12 % відбувалося 4-разове збільшення, у 8 % – 15-разове підвищення титру АТ. За 6 міс. у всіх пацієнтів спостерігалось

зниження титру специфічних протистафілококових АТ. За 1 рік в основній 2-й групі пацієнтів титр АТ знизився в 6,1 разу. У 6 чоловік з низьким титром АТ після вакцинації за 1 рік він практично повертався до вихідних значень, в осіб з високим титром АТ за 1 рік він залишався найвищим серед усіх імунованих.

Таблиця 4

Титр протистафілококових АТ (МО/мл) протягом 1 року у 20-24-річних людей після імунізації стафілококовою вакциною

Щеплені (групи)	n=50	До імунізації	Терміни після імунізації		
			1 міс.	6 міс.	1 рік
1	6	0,57±0,06	2,30±0,30	1,90±0,20	0,70±0,08
2	40	0,75±0,08	7,40±0,80	5,10±0,60	1,20±0,10
3	4	0,83±0,08	13,10±1,40	10,60±1,10	1,60±0,20

Примітка: всі пацієнти, імуновані стафілококовою вакциною, були поділені на групи у відповідності до сили реакції на щеплення і рівня АТ у сироватці крові.

Отримані дані вказують на те, що на вакцинацію АДП та коровою вакциною формується напружений і тривалий імунітет. Більше ніж у 90 % імунованих осіб він зберігається протягом низки років (6 років). На грипозну та стафілококову вакцини виробляється короточасний та менш напружений імунітет. Через 1 рік у переважної більшості імунованих осіб антитіла у захисних титрах не визначаються (за нашими спостереженнями, у 80 % імунованих проти грипу та у 88 % – стафілококовою вакциною).

Було встановлено, що імунізація АДП стимулює продукцію ІЛ-1β, ІЛ-2, ІЛ-10, ІЛ-15, ІЛ-21 та підвищує вміст цих цитокінів у сироватці крові у поствак-

цинальному періоді. При цьому вміст ІНФγ та ТФРβ у всі строки спостереження (7-а доба, 1 міс., 3 міс., 1 рік) суттєво не змінювався. Підвищення рівня цитокінів у сироватці крові мало транзиторий характер і було найбільшим у перший місяць після імунізації. Найбільший підйом реєструвався на 7-у добу імунізації, що, очевидно, відображує напруженість імунної відповіді у цей період і важливість клітинної активації та клітинних взаємодій через цитокіни. Серед вивчених цитокінів у перший поствакцинальний місяць найбільший підйом було відмічено: щодо ІЛ-1β – на 7-у добу у 7,5 разу та через 1 міс. – у 5,7 разу; щодо ІЛ-2 – у 4,0 та 4,3 разу відповідно (табл. 5).

Вміст цитокінів в сироватці крові пацієнтів у різні терміни після вакцинації АДП

Цитокіни, пг/мл	До вакцинації	Термін після вакцинації			
		7 днів	1 міс.	3 міс.	1 рік
ІЛ-1β	1,80±0,20	13,60±1,65*	10,30±1,36*	2,20±0,23	1,80±0,20
ІЛ-2	2,40±0,23	9,70±1,21*	10,50±1,13*	3,70±0,51*	2,40±0,21
ІЛ-10	8,10±0,92	15,60±1,70*	11,90±1,40*	10,10±1,20	8,10±0,90
ІЛ-15	3,60±0,32	12,90±1,24*	13,60±1,41*	4,50±0,50*	3,70±0,36
ІЛ-21	2,10±0,22	2,20±0,22	8,50±0,84*	4,40±0,73*	2,40±0,22
ТФРβ	1,70±0,20	2,10±0,22	1,90±0,20	1,70±0,20	1,70±0,20
ІНФγ	9,80±1,21	10,10±1,22	10,70±1,22	10,50±1,22	9,80±1,21

Примітка: \* –  $p < 0,05$  між значеннями вмісту цитокінів до та після вакцинації.

Привертає увагу той факт, що зростання концентрації прозапального цитокіну ІЛ-1β супроводжувалося зростанням вмісту протизапального цитокіну ІЛ-10. Як витикає з наведених даних, приріст вмісту ІЛ-1β був вагомим, ніж ІЛ-10. На 7-у добу кількість ІЛ-1β збільшувалася у 7,5 разу, ІЛ-10 – у 1,9 разу. Через 1 міс. вміст ІЛ-1β у сироватці крові перевищував рівень до імунізації у 5,7 разу, ІЛ-10 – у 1,4 разу.

Збільшення концентрації у сироватці крові ІЛ-21, на відміну від інших інтерлейкінів, спостерігалося через 1 міс. після імунізації і залишалося підвищеним і через 3 міс. Концентрація ІЛ-2, ІЛ-

15, ІЛ-21 реєструвалася вищою за їх вміст до вакцинації і через 3 міс., при цьому вміст ІЛ-1β та ІЛ-10 на цей строк повертався до значень норми.

За імунізації коровою вакциною спостерігалася динаміка зростання у сироватці крові концентрації інтерлейкінів ІЛ-1β, ІЛ-2, ІЛ-10, ІЛ-15, ІЛ-21 – подібна до тої, що була за імунізації АДП. На відміну від пацієнтів, імунізованих АДП-вакциною, імунізація коровою вакциною викликала у перший місяць підйом концентрації ІНФγ (табл. 6). У цих пацієнтів, як і в імунізованих АДП, показники цитокінового статусу через 1 рік після вакцинації мали вихідні довакцинальні значення.

Таблиця 6

Вміст цитокінів у сироватці крові пацієнтів в різні терміни після імунізації протикоровою вакциною

Цитокіни, пг/мл	До вакцинації	Термін після вакцинації			
		7 днів	1 міс.	3 міс.	1 рік
ІЛ-1β	1,90±0,21	15,40±1,80*	9,20±1,10*	2,40±0,30	1,90±0,20
ІЛ-2	2,10±0,23	7,20±0,85*	10,40±1,20*	3,00±0,51*	2,30±0,23
ІЛ-10	7,60±0,83	14,10±1,73*	12,00±1,24*	8,40±0,93	7,70±0,84
ІЛ-15	3,10±0,33	12,40±1,17*	14,30 ±1,56*	5,10±0,91*	3,80±0,38
ІЛ-21	2,00±0,22	2,40±0,23	8,00±1,12*	4,40±0,64*	2,40±0,22
ТФРβ	1,80±0,21	1,80±0,21	1,90±0,21	1,80±0,21	1,80±0,21
ІНФγ	9,70±1,03	11,80±1,33*	11,90±1,10*	10,30±1,01	9,80±1,03

Примітка: \* –  $p < 0,05$  між значеннями вмісту цитокінів до та після вакцинації.

За імунізації інфлюваком цитокінова реакція осіб з високою продукцією АТ (2-а група) та осіб зі слабким виробленням АТ (1-а група) була відмінною – в осіб 1-ї групи вона була значно слабшою, ніж в осіб 2-ї групи. На 7-у добу після імунізації зростання концентрації ІЛ-1β, ІЛ-2, ІЛ-10, ІЛ-15 в осіб 1-ї групи складало відповідно: 5,2; 1,6; 1,3; 2,7 разів, у пацієнтів 2-ї групи – 6,8; 2,4; 1,4; 5,0 разів відповідно. Через 1 міс. в осіб 2-ї групи концентрація даних цитокінів залишалася вищою від рівня до імунізації, тоді як у осіб 1-ї групи вона

достовірно не розрізнялася. Через 3 міс. в осіб 1-ї та 2-ї груп, імунізованих інфлюваком, рівень зазначених цитокінів дорівнював нормі (табл. 7).

В осіб 2-ї групи, імунізованих «Інфлювак», які демонстрували високу продукцію АТ, у перший місяць після вакцинації спостерігався менший підйом концентрації у сироватці крові ІЛ-2, ІЛ-15 та ІЛ-21, які відіграють важливу роль у формуванні імунної пам'яті, порівняно з показниками пацієнтів, імунізованих АДП та коровою вакцинами. В осіб 1-ї групи із слабкою продукцією АТ, на відміну від

## ОРИГІНАЛЬНІ ДОСЛІДЖЕННЯ

пацієнтів 2-ї групи, імунізація яких приводила до виробки АТ у захисних титрах, у жоден з вивчених часових інтервалів не спостерігалось достовірно-го підвищення ІЛ-21 (табл. 7).

Таблиця 7

Вміст цитокінів у сироватці крові пацієнтів у різні терміни після імунізації інфлюваком

Цитокіни, пг/мл	Групи	До вакцинації	Термін після вакцинації			
			7 днів	1 міс.	3 міс.	1 рік
ІЛ-1β	1	1,80±0,32	9,40±1,07*	2,50±0,38	1,90±0,33	1,80±0,32
	2	1,80±0,41	12,30±1,37***	6,10±4,70***	2,20±0,42	1,90±0,41
ІЛ-2	1	2,30±0,32	3,80±0,43*	3,00±0,40	2,30±0,33	2,30±0,32
	2	2,30±0,43	4,70±0,57***	6,30±0,72***	2,80±0,34	2,30±0,42
ІЛ-10	1	8,00±1,09	10,80±1,13*	9,10±1,36	8,10±1,09	8,00±1,09
	2	8,00±1,51	11,60±1,16*	8,60±2,03	8,30±0,54	8,00±1,51
ІЛ-15	1	3,40±0,31	9,40±0,93*	4,0±0,51	3,60±0,31	3,60±0,31
	2	3,50±0,62	10,40±1,05*	11,50±1,42***	4,40±0,41***	3,60±0,62
ІЛ-21	1	2,00±0,20	2,10±0,40	2,60±0,51	2,10±0,24	2,00±0,20
	2	2,10±0,40	2,10±0,40	4,80±0,51***	3,50±0,41***	2,20±0,41
ТФРβ	1	1,70±0,21	1,70±0,21	2,00±0,25	1,90±0,23	1,70±0,21
	2	1,60±0,37	1,60±0,37	1,70±0,37	1,60±0,37	1,60±0,37
ІНФγ	1	9,60±1,02	11,00±1,09	10,60±1,12	9,60±1,02	9,60±1,02
	2	9,50±1,10	12,80±1,16***	12,00±1,13*	9,80±1,10	9,60±1,10

Примітки: 1-а група – особи з низьким титрами протигрипозних АТ, 2-а група – особи із захисними титрами протигрипозних АТ. \* – достовірність відмінностей показників до та після вакцинації (p<0,05), \*\* – показників 1-ї та 2-ї груп (p<0,05).

Імунізація інфлюваком в осіб 2-ї групи, на відміну від 1-ї, приводила до підвищення через 1 міс. вмісту ІНФγ у сироватці крові.

Цитокінова реакція на імунізацію стафілоковою вакциною була подібною до тої, що спостерігалась на імунізацію інфлюваком (табл. 7, 8).

Таблиця 8

Вміст цитокінів у сироватці крові пацієнтів у різні терміни після імунізації стафілоковою вакциною

Цитокіни, пг/мл	Групи	До вакцинації	Термін після вакцинації			
			7 днів	1 міс.	3 міс.	1 рік
ІЛ-1β	1	1,90±0,30	10,60±1,60*	4,60±0,55*	2,00±0,30	1,90±0,30
	2	1,80±0,20	14,00±1,51***	8,10±0,82***	2,00±0,31*	1,80±0,20
ІЛ-2	1	2,20±0,35	3,20±0,36*	3,10±0,36*	2,40±0,38	2,20±0,35
	2	2,30±0,24	4,30±0,51***	3,90±0,41***	2,60±0,36	2,30±0,24
ІЛ-10	1	8,10±1,53	12,40±1,83*	9,70±1,56	9,0±1,53	8,10±1,53
	2	8,00±0,84	14,90±1,47*	12,20±1,34*	8,90±0,84	8,00±0,84
ІЛ-15	1	3,50±0,76	4,60±0,74*	3,70±0,43	3,80±0,76	3,50±0,76
	2	3,50±0,37	6,30±0,72***	6,80±0,76***	4,10±0,39	3,50±0,37
ІЛ-21	1	2,00±0,43	2,00±0,43	3,00±0,33*	2,30±0,45*	2,00±0,43
	2	2,00±0,21	2,10±0,21	3,90±0,44***	3,40±0,31***	2,20±0,21
ТФРβ	1	1,70±0,31	1,70±0,31	1,80±0,31	1,80±0,31	1,70±0,31
	2	1,70±0,18	1,70±0,18	1,90±0,18	1,90±0,18	1,70±0,18
ІНФγ	1	9,70±1,34	9,70±1,34	9,80±1,34	9,70±1,34	9,70±1,34
	2	9,80±1,17	9,80±1,18	10,30±1,19	9,90±1,19	9,70±1,17

Примітки: 1-а група – особи з низьким титрами протистафілококових АТ, 2-а група – особи із захисними титрами протистафілококових АТ. \* – достовірність відмінностей показників до та після вакцинації (p<0,05), \*\* – достовірність відмінностей показників 1-ї та 2-ї груп (p<0,05).

У пацієнтів, імунізованих стафілоковою вакциною, які відповідали високою виробкою специфічних АТ, цитокінова реакція на вакцинацію

була вищою, ніж у пацієнтів зі слабкою виробкою АТ. В обох груп цих пацієнтів рівень підвищення вмісту у крові ІЛ-1β у перший місяць після імуні-

зації був вищим від такого в осіб, імунізованих інфлюваком, а підвищення концентрації ІЛ-2, навпаки, було значно меншим. В осіб з обох груп (з високою (2-а) та низькою (1-а) продукцією антистафілококових АТ), на відміну від пацієнтів, імунізованих інфлюваком, не відбувалося зростання концентрації ІНФ $\gamma$  у сироватці крові. Пацієнти з високою (2-а група) продукцією антистафілококових АТ, порівняно з пацієнтами з високою виробкою антигрипозних АТ (2-а група), а також тими, що були імунізовані АДП та короною вакцинами, не демонстрували значного підвищення у поствакцинальному періоді ІЛ-15 та ІЛ-21. Реакція ІЛ-10 та ТФР $\beta$  на вакцинацію стафілококовою вакциною була подібною до такої ж у осіб, імунізованих інфлюваком.

Отримані дані свідчать про те, що вакцинація викликає підвищення продукції цитокінів ІЛ-1, ІЛ-2, ІЛ-15, що відіграють важливу роль у розвитку імунних реакцій, активації макрофагально-фагоцитарних клітин, Т- та В-лімфоцитів та їх кооперативній взаємодії, проліферації та визрівання в ефекторні одиниці. Активація продукції прозапального цитокіну ІЛ-1 $\beta$  під впливом щеплення супроводжується активацією секреції протизапального цитокіну ІЛ-10, який, очевидно, відіграє стримуючу роль у розвитку імунної реакції у запальному напрямку і дозволяє контролювати баланс між прозапальними та протизапальними процесами. За імунізації вивченими вакцинними препаратами не спостерігається активної продукції цитокінів з супресорними властивостями (ТФР $\beta$ ), здатних чинити інгібуючий вплив на розвиток імунних реакцій та формування довготривалого імунітету. Формування клітин пам'яті у поствакцинальному періоді супроводжується підвищенням продукції гомеостатичного для цих клітин ІЛ-15, а також секрецією ІЛ-21, підвищений вміст якого у сироватці крові вказує на активний перебіг процесу формування клітин пам'яті.

#### Висновки

1. Імунізація вакцинним препаратом будь-якого типу (бактерійним, вірусним, корпускулярним, молекулярним, комплексним або моновакциною) викликає активацію продукції ІЛ-1, ІЛ-2, ІЛ-15 – індукторів проліферації та диференціювання Т- та В-лімфоцитів, стимуляторів функціональної активності моноцитарно-макрофагальних клітин, клітинної кооперативної взаємодії в імунній відповіді.

2. Формування стійкого довготривалого вакцинного імунітету характеризується високим продукуванням ІЛ-15 та ІЛ-21 – факторів підтримання гомеостазу клітин імунологічної пам'яті.

Перспективним напрямком продовження даного дослідження можна вважати вивчення змін у складі клітинних популяцій та динаміці накопичення Т- та В-клітин пам'яті у поствакцинальному періоді за імунізації різними типами вакцин.

#### Література

1. Чернишова Л.І. Інфекційні захворювання та їх імунопрофілактика у дітей / Л.І. Чернишова // Клінічна імунологія. Алергологія. Інфектологія. – 2007. – №5 (10). – С. 9-14.
2. Костинов М.П. Вакцины нового поколения в профилактике инфекционных заболеваний / М.П. Костинов, В.Ф. Лавров. – Изд. 2-е, дополн. – М.:МДВ, 2010. – 192 с.
3. Identification of a potent anti-IL-15 antibody with opposing mechanisms of action in vitro and in vivo / [D.K. Finch, A. Midha, C.L. Buchanan et al.] // Brit. J. Pharmacol. – 2011. – Vol. 162, Issue 2. – P.480-490.
4. MHC class I and TCR avidity control the CD8 T cell response to IL-15/IL-15Ra complex / T.A. Stoklaser, S.L. Colpitts, H.M. Smilowitz, L. Lefrancois // J. Immunol. – 2010. – Vol. 185, N 11, №1. – P. 6857-6865.
5. Synergy of IL-21 and IL-15 in regulating CD8<sup>+</sup> T cell expansion and function / [R. Zeng, R. Spolski, S.E. Finkelstein et al.] // J. Exp. Med. – 2005. – Vol. 201. – P. 139-148.
6. Попов Н.Н. Клиническая иммунология и аллергология: Учеб. пособие / Н.Н. Попов, В.Ф. Лавров, Э.Н. Солошенко. – М.: ООО Фирма «Реинфор», 2004. – 624 с.
7. Методы определения показателей качества иммунобиологических препаратов для профилактики и диагностики гриппа: Метод. указания / [Т.А. Бектимиров, Н.И. Лонская, Н.А. Агафонова и др.]. – М.: Федеральный центр Госсанэпиднадзора МЗ России, 2003. – 32 с.

#### CYTOKINE REACTION OF ORGANISM IN POSTVACCINAL PERIOD

A.Yu. Volyansky

*SUMMARY. The state of vaccine problems in Ukraine and is defined future development of domestic immunobiological preparations. There are direct and indirect relationships between the level of post-specific antibodies, duration of stay in the blood of vaccinated and degree of manifestation of cytokine response. It is shown that a significant increase in production of IL-1, IL-2 and IL-15 leads to activation of macrophage-phagocytic level specific immunity, T-and B-lymphocytes. Is defined as the role of IL-10 as a regulator of pro-and anti-inflammatory processes. The formation of cell specific immunological memory in post-vaccination period associated with the production of IL-15 and IL-21, which can be used as a marker, an indicator of tension forming stable immunity.*

**Key words:** vaccines, cytokines and specific prophylaxis, T-and B-lymphocytes.

Отримано 12.12.2011 р.