

© Притуло Л.Ф.

УДК 616.24-002: 612.017.74

## **ІММУНОЛОГІЧЕСКИЙ СТАТУС ДЕТЕЙ С ГНОЙНО-ДЕСТРУКТИВНИМИ ПНЕВМОНІЯМИ С УЧЕТОМ ТИНКТОРИАЛЬНИХ СВОЙСТВ ВОЗБУДІТЕЛЯ**

**Л.Ф.Притуло**

*Кримський державний медичний університет ім. С.І.Георгієвського, м. Сімферополь*

---

### **ІМУННИЙ СТАТУС ХВОРИХ НА ГНОЙНО-ДЕСТРУКТИВНІ ПНЕВМОНІЇ ДІТЕЙ З ВРАХУВАННЯМ ТИНКТОРИАЛЬНИХ ВЛАСТИВОСТЕЙ ЗБУДНИКА**

**Резюме.** Дослідженням імунного статусу 220 хворих на гнійно-деструктивні пневмонії дітей визначені нові закономірності реагування імунної системи з врахуванням статистичного аналізу різноманітних форм і типів збудника.

**Ключові слова:** гнійно-деструктивні пневмонії, імунітет, гнійно-септичні стани, діти.

---

Ранняя диагностика и выбор рациональных методов лечения детей с осложненными гнойно-деструктивными формами острой пневмонии – актуальная проблема детской хирургии [1]. Снижение иммунной реактивности у детей с гнойно-деструктивными пневмониями определяет особенности формирования, течения и прогноза заболеваний, в том числе и хирургических [2]. Иммунная недостаточность может проявляться цитокиновой дисрегуляцией, нарушением функционирования фагоцитарной, клеточной и гуморальной систем иммунитета [3]. Хирургические инфекции являются примером индуцированной формы вторичного иммунодефицита. Кроме того, течение пневмонии с риском развития септического состояния зависит от типов возбудителей, которые в различной степени могут влиять на альтерацию иммунной системы [4].

Таким образом, эффективность хирургического лечения детей зависит от степени иммунной недостаточности в пред- и послеоперационном периодах.

**Цель исследования.** Изучить показатели иммунного статуса детей с гнойно-деструктивными пневмониями в зависимости

от формы пневмонии, типов инфекционных агентов на этапе госпитализации как дополнительные критерии интегральной оценки проявления гнійно-септического состояния.

**Материал и методы.** Иммунный статус при острой гнійно-деструктивній пневмонії (ОГДП) изучен у 220 детей в возрасте 1-14 лет, госпитализированных в хирургическое отделение Республиканской детской клинической больницы (г. Симферополь). У 140 (64 %) детей была легочная форма (ЛФ) пневмонии, у 80 (36 %) – легочно-плевральная (ЛПФ). В зависимости от тинкториальных свойств возбудителя пациенты разделены на 3 субгруппы: с грамм-негативной, грамм-позитивной и смешанной флорой. Контрольную группу составили 110 условно здоровых детей того же возраста. Количество мальчиков, девочек и возраст в исследуемых группах статистически не отличался.

Диагноз ОГДП определяли на основании клинических, рентгенологических и лабораторных данных. Основой оценки системы иммунитета служила классическая развернутая иммуноограмма. Дополнительно определяли активационный маркер CD25,

уровень экспрессии Fas (CD95) как маркера готовности клеток к экзогенному апоптозу. Для оценки процессов передачи антигенных сигналов определяли уровень экспрессии классических молекул антигенов главного комплекса гистосовместимости (HLA-I и HLA-II). Определение уровня экспрессии маркеров CD на иммунокомпетентных клетках (лимфоцитах) проводили с помощью реакции непрямой иммунофлуоресценции с использованием моноклональных антител фирмы "Протеиновый контур" (Россия). Для исследования иммуноглобулинов A, M и G использовали иммуноферментный анализ с использованием тест-систем "Иммуноглобулины A, M, G-ИФА" (ООО НВЛ "Гранум").

Полученные результаты подвергнуты статистической обработке для параметрических и непараметрических критериев с использованием программы "MedStat" (№ MS0011) ДНПП ООО "Альфа" (Донецк). Для проверки распределения на нормальность использовали Хи-квадрат и W-критерий Шапиро-Уилка, сравнение центральных тенденций двух независимых выборок с использованием W-критерия Вилкоксона и сравнение средних двух независимых выборок по критерию Стьюдента. Для множественного сравнения использовали ранговый однофакторный анализ Крускала-Уолиса и критерий Дана [5].

**Результаты исследования и их обсуждение.** Анализ результатов, приведенных в таблице 1, свидетельствует, что содержание лейкоцитов при ЛПФ пневмонии значительно больше по сравнению с ЛФ. Такая динамика лейкоцитов "классически" стратифицировала течение ОГДП и исключила "нейтропенический" вариант пневмонии. При анализе показателей лимфоцитов и CD3+, CD4+, CD8+, CD16+, CD25+ клеток выявлена противоположная динамика по сравнению с лейкоцитами. Значения этих показателей ниже контроля. При сравнении ЛПФ и ЛФ пневмонии выявлена аналогичная картина: показатели клеточного звена значительно ниже у пациентов с ЛПФ. Проанализированные критерии клеточного иммунитета интересны тем, что наблюдаемый вторичный иммунодефицит ассоциирован со снижением экспрессии активационного рецептора для ИЛ-2 – CD25+ на В-, Т-лимфоцитах у детей с ОГДП в зависимости от формы пневмонии.

Анализ гуморального звена иммунитета (табл. 2) свидетельствует, что значения В-лимфоцитов и уровень иммуноглобулинов А, М, Г были значительно ниже по сравнению с контролем. При сравнении ЛПФ и ЛФ показатели гуморального звена были значительно ниже у пациентов с ЛПФ. Можно утверждать, что ОГДП приводит к комбинированному вторичному им-

Таблица 1

**Показатели клеточного иммунитета у детей с гнойно-деструктивными пневмониями в первые сутки госпитализации ( $M \pm m$ )**

Показатели	Контроль (n=110)	Легочная форма (n=140)	Легочно-плевральная форма (n=80)
Лейкоциты ( $\times 10^9$ )	8,4±0,12	11,87±0,21*; #	13,81±0,3*; #
Лимфоциты ( $\times 10^9$ )	3,72±0,07	3,62±0,06**; #	3,02±0,09 *; #
CD3+ ( $\times 10^9$ )	2,47±0,04	1,66±0,02*; #	1,43±0,03 *; #
CD4+ ( $\times 10^9$ )	1,27±0,02	1,14±0,02*; #	0,91±0,02*; #
CD8+ ( $\times 10^9$ )	1,08±0,02	0,96±0,02 *; #	0,61±0,02*; #
CD16+( $\times 10^9$ )	0,45±0,01	0,34±0,01*; #	0,22±0,01*; #
CD25+( $\times 10^9$ )	0,57±0,02	0,42±0,01*; #	0,29±0,01*; #

Примечание: \* –  $P<0,01$  \*\* –  $P<0,05$  – достоверность различий показателей контрольной группы от основных; # –  $P<0,01$  – достоверность различий показателей основных групп между собой.

*Таблица 2*

**Показатели гуморального иммунитета у детей с гнойно-деструктивными пневмониями в первые сутки госпитализации ( $M \pm m$ )**

Показатели	Контроль (n=110)	Легочная форма (n=140)	Легочно-плевральная форма (n=80)
В-лимфоциты (CD22) ( $\times 10^9$ )	$0,92 \pm 0,02$	$0,73 \pm 0,01^*; ##$	$0,69 \pm 0,02^*; ##$
IgA (г/л)	$1,81 \pm 0,04$	$1,42 \pm 0,02^*; #$	$1,15 \pm 0,02^*; #$
IgG (г/л)	$11,56 \pm 0,28$	$7,32 \pm 0,17^*; #$	$6,20 \pm 0,22^*; #$
IgM (г/л)	$1,22 \pm 0,04$	$0,56 \pm 0,02^*; #$	$0,41 \pm 0,03^*; #$

Примечание: \* –  $P < 0,01$  \*\* –  $P < 0,05$  – достоверность различий показателей контрольной группы от основных; # –  $P < 0,01$  ## –  $P < 0,05$  – достоверность различий показателей основных групп между собой.

*Таблица 3*

**Экспрессия молекул CD95 и HLA-I, II у детей с гнойно-деструктивными пневмониями в первые сутки госпитализации (%),  $M \pm m$**

Показатели	Контроль (n=110)	Легочная форма (n=140)	Легочно-плевральная форма (n=80)
CD95+ ( $\times 10^9$ )	$21,34 \pm 0,27$	$25,84 \pm 0,50^*$	$27,67 \pm 0,65^*$
HLA – I	$12,27 \pm 0,23$	$12,40 \pm 0,21$	$12,90 \pm 0,33$
HLA – II	$20,04 \pm 0,32$	$25,17 \pm 0,38^*$	$24,83 \pm 0,52^*$

Примечание: \* –  $P < 0,01$  – достоверность различий показателей контрольной группы от основных.

мунодефициту, при этом степень выраженности этого состояния зависит от формы пневмонии, которая клинико-патогенетически характеризует тяжесть состояния.

Выявлены сложные взаимосвязи в реализации иммунного ответа организма при ОГДП, в особенности для CD95+ и HLA-II (табл. 3). Уровень экспрессии проапоптотического маркера CD95 и HLA-II выше у больных с ОГДП, однако различия при разных формах пневмонии не обнаружены. Значения HLA-I не отличались от контроля. Таким образом, обнаруженные факты указывают на активацию апоптоза, гиперэкспрессию HLA-II и вторичное иммунодефицитное состояние.

Известно [6, 7], что грамм-негативная и грамм-позитивная флоры влияют на девиацию в иммунной системе. Следовательно, вторичный иммунодефицит без учета тинкториальных свойств возбудителя не полностью характеризует состояние иммунной системы. Как вытекает из данных таблицы 4, уровень лейкоцитов у больных всех субгрупп выше контроля. У больных с грамм-

негативной флорой при ЛФ количество лейкоцитов значительно выше, чем в субгруппах Гр+ и смешанной флоры. Показатели лейкоцитов в субгруппах Гр+ и смешанной флоры достоверно не отличались между собой, в то время как при ЛПФ ни в одной из трех субгрупп не было выявлено статистически значимых различий. При анализе уровня лимфоцитов у больных с ОГДП в зависимости от типа возбудителя выявлены качественно новые характеристики. При ЛФ пневмонии уровень лимфоцитов у больных с грамм-негативной флорой выше от показателей контрольной группы. У детей с грамм-позитивной и смешанной флорой содержание лимфоцитов ниже от показателей контрольной и грамм-негативной субгруппы. Для уровня лимфоцитов у детей с ЛПФ получены следующие результаты: содержание лимфоцитов в грамм-позитивной и смешанной субгруппе ниже показателей контрольной группы и грамм-негативной субгруппы, при этом значения между контролем и грамм-негативной субгруппой достоверно не отличались. При сравнении

Таблиця 4

**Показатели клеточного иммунитета у детей с гнойно-деструктивными пневмониями  
в зависимости от типа возбудителя ( $M \pm m$ ,  $10^9$ )**

Показатели	Контроль	Легочная форма (n=140)			Легочно-плевральная форма (n=80)		
		Гр- (n=42)	Гр+ (n=37)	Смешанная (n=61)	Гр- (n=23)	Гр+ (n=26)	Смешанная (n=31)
Лейкоциты	8,40± 0,12	14,37± 0,10 *; #;&	10,40± 0,30 *; &	10,96± 0,24 *; &	16,27± 0,12 *; &	12,1± 0,40 *; &	12,31± 0,33 *; &
Лимфоциты	3,72± 0,07	4,28± 0,04 *; #;&	3,12± 0,08 *; &	3,78± 0,05 #; &	3,78± 0,05 #; &	2,57± 0,11 *; &	2,60± 0,10 *; &
CD3+	2,44± 0,05	1,75± 0,05 *; &	1,62± 0,05 *	1,66± 0,04 *; &	1,41± 0,09 *; &	1,44± 0,07 *	1,46± 0,06 *; &
CD4+	1,27± 0,03	1,35± 0,01 **; #;&	1,01± 0,03 *; &	1,05± 0,02 *; &	1,12± 0,01 **; #;&	0,81± 0,03 *; &	0,82± 0,03 *; &
CD8+	1,08± 0,02	1,23± 0,01 *; #;&	0,83± 0,03 *; &	0,88± 0,02 *; &	0,75± 0,01 *; &	0,57± 0,02 *; &	0,57± 0,02 *; &
CD16+	0,45± 0,01	0,46± 0,01 #; &	0,27± 0,01 *; &	0,3± 0,01 *; &	0,27± 0,01 *; #; &	0,18± 0,01 *; &	0,19± 0,01 *; &
CD25+	0,57± 0,02	0,55± 0,01 #; &	0,3± 0,02 *; &	0,34± 0,02 *; &	0,42± 0,01 *; &	0,25± 0,02 *; &	0,25± 0,02 *; &

Примечание: \* –  $P<0,01$ , \*\* –  $P<0,05$  – достоверность различий показателей основных субгрупп от контрольной; # –  $P<0,01$ , ## –  $P<0,05$  – достоверность различий показателей основной субгруппы от двух других в пределах одной формы пневмонии; & –  $P<0,01$ , && –  $P<0,05$  – достоверность различия субгрупп с одинаковой флорой возбудителя и разными формами ОГДП.

субгрупп ЛФ и ЛПФ значения лимфоцитов выше у детей с ЛФ. Содержание Т-лимфоцитов у всех субгруппах ОГДП ниже контроля. Значения Т-лимфоцитов в субгруппе грамм-негативной и смешанной флоры ЛФ пневмонии были выше по сравнению с соответствующими субгруппами ЛПФ.

Количество Т-хелперов в грамм-негативной субгруппе выше по отношению к контрольной группе и субгруппам с грамм-позитивной и смешанной флорой; значение CD4+ клеток в субгруппах с грамм-положительной и смешанной флорой ниже контроля. При ЛПФ уровень Т-хелперов в субгруппах был ниже контроля; содержание CD4+ клеток в грамм-негативной субгруппе выше, чем в грамм-позитивной и сме-

шанной субгруппах. Количество Т-хелперов в субгруппах с ЛФ выше, чем в соответствующих субгруппах ЛПФ.

Цитотоксические Т-лимфоциты (CD8+ клетки) в контексте данного анализа повторили динамику Т-хелперов: уровень CD8+ клеток в грамм-негативной субгруппе ЛФ был выше по отношению к контрольной группе и субгруппам с грамм-позитивной и смешанной флорой; значение цитотоксических Т-лимфоцитов в субгруппах с грамм-позитивной и смешанной флорой не отличались между собой, но были ниже контроля. Уровень CD8+ клеток при ЛПФ в субгруппе грамм-негативной флоры был выше по сравнению с субгруппами с грамм-позитивной и смешанной флорой; значение Т-лимфоцитов

во всіх субгрупах були нижче контроля. Кількість цитотоксических Т-лімфоцитів (CD8+ клетки) в субгрупах з ЛФ вище, чим в соответствуючих субгрупах з ЛПФ.

При ЛФ рівень CD16+ в субгрупах з грамм-позитивною і смешанною флорою був нижче по сравненню з контрольною групой і субгрупой з грамм-негативною флорою. При цьому значення в грамм-негативної субгрупі достовірно не відрізнялося від показателя контролю. Показатели CD16+ грамм-позитивної субгрупі достовірно не відрізнялися від смешаної. При ЛПФ значення CD16+ во всіх субгрупах було нижче контролю, хоча значення CD16+ в грамм-негативної субгрупі були вище по сравненню з грамм-позитивною і смешаною флорою. Кількість натуральних кіллерів (CD16+ клетки) в субгрупах з ЛФ вище, чим в соответствуючих субгрупах з ЛПФ. Для активаційного маркера (CD25, рецептор для ІЛ-2) виявлена аналогічна статистическа картина, як і для CD16+. Інтересним являється тот факт, що у больных в субгрупі з грамм-негативною флорою при ЛФ вторичный клеточный иммунодефицит по большинству показателей нивелировался, що може объяснить способностью грамм-негативных бактерий в начальных этапах патогенеза пневмонии чрезмерно активировать иммунный ответ; степень выраженности вторичного клеточного иммунодефицита при ЛПФ в субгрупі з грамм-негативною флорою була менше, чим в субгрупах з грамм-позитивною і смешанною флорою.

У больных з ЛФ во всіх субгрупах (табл. 5) рівень В-лімфоцитів був нижче по сравненню з контролем; значення цього показателя достовірно не відрізнялись між субгрупами. Для ЛПФ виявлена аналогічна картина. При парном сравнении значений В-лімфоцитів между ЛФ и ЛПФ в соответствующих субгрупах получены следующие: у пациентов с ЛФ в грамм-негативной и смешанной субгрупах уровень В-лимфоцитов выше по сравнению

с теми же субгрупами при ЛПФ. При таком анализе субгрупа з грамм-позитивною флорою ЛФ достовірно не відрізнялась від такової при ЛПФ. Содержание IgA нижче по сравненню з контролем для всіх субгруп ЛФ і ЛПФ, хоча рівень цього іммуноглобулина був вище при ЛФ по сравненню з ЛПФ для всіх соответствуючих субгруп. Аналіз динаміки IgM був аналогичним IgA, крім смешаної субгрупі при ЛФ і ЛПФ – значення цього показателя не відрізнялося між различними формами ОГДП при парном субгруповом аналізі. Рівень IgG нижче по сравненню з контролем во всіх субгрупах при ЛФ і ЛПФ. При ЛФ в субгрупах з грамм-позитивною і смешаною флорою рівень IgG вище по сравненню з субгрупой з грамм-негативною флорою; для ЛПФ значення IgG були вище у смешаної субгрупі по сравненню з грамм-отрицательною. Рівень IgG во всіх субгрупах при ЛФ був вище, чим в соответствуючих субгрупах при ЛПФ.

Таким образом, при анализе гуморального иммунитета у больных ОГДП в зависимости от разделения на субгрупі при ЛПФ степень манифестации вторичного гуморального иммунодефицита была тяжелее, чем при ЛФ; для грамм-позитивной і смешанной субгрупі рівень IgG був вище по сравненню з грамм-негативною субгрупой при обеих формах ОГДП.

При анализе по субгрупам рівень экспресії HLA-I (табл. 6) в смешаної субгрупі з ЛПФ був вище по сравненню з контролем; рівень HLA-I в цій субгрупі вище по сравненню з смешаної субгрупой з ЛФ. Значення HLA-II для всіх субгруп ЛФ і ЛПФ були вище контролю. Рівень экспресії CD95 во всіх субгрупах при ЛФ і ЛПФ був достовірно вище контролю; в грамм-позитивної субгрупі при ЛПФ экспресія CD95 була вище, чим в соответствуючій субгрупі з ЛФ. Проведений аналіз підтвердил зависимость иммунологических показателей от типа возбудителя: при более тяжелой ЛПФ в субгруп-

Таблиця 5

**Показатели гуморального іммунітета у дітей з гноєво-деструктивними пневмоніями  
в залежності від типу викликаного агента (M±m)**

Показатели	Контроль	Легочна форма (n=140)			Легочно-плевральна форма (n=80)		
		Гр- (n=42)	Гр+ (n=37)	Смешанная (n=61)	Гр- (n=23)	Гр+ (n=26)	Смешанная (n=31)
В-лімфоцити (CD22)	0,92± 0,02 *,&	0,75± 0,02 *	0,7± 0,02 *	0,74± 0,01 *,&&	0,65± 0,03 *,&	0,71± 0,03 *	0,7± 0,02 *,&&
IgA	1,81± 0,04 *,&	1,41± 0,04 *,&	1,49± 0,04 *,&	1,37± 0,03 *,&	1,16± 0,04 *,&	1,17± 0,04 *,&	1,13± 0,04 *,&
IgG	11,58± 0,28 *,#,&	5,33± 0,08 *,#,&	8,25± 0,23 *,&	7,9± 0,18 *,&	3,79± 0,10 *,&	6,73± 0,26 *,&	6,65± 0,20 *,&
IgM	1,22± 0,04 *,&	0,63± 0,04 *,&	0,54± 0,04 *,&	0,52± 0,03 *	0,43± 0,04 *,&	0,34± 0,04 *,&	0,55± 0,05 *

Примечание: \* – P<0,01 – достоверность различий показателей основных субгрупп от контрольной; # – P<0,01 – достоверность различий показателей основной субгруппы от двух других в пределах одной формы пневмонии; & – P<0,01, && – P<0,05 – достоверность различия субгрупп с одинаковой флорой возбудителя и разными формами ОГДП.

Таблиця 6

**Експресія молекул CD95 і HLA-I, II у дітей з гноєво-деструктивними пневмоніями  
в залежності від типу викликаного агента (%, M±m)**

Показатели	Контроль	Легочна форма (n=140)			Легочно-плевральна форма (n=80)		
		Гр- (n=42)	Гр+ (n=37)	Смешанная (n=61)	Гр- (n=23)	Гр+ (n=26)	Смешанная (n=31)
CD95+	21,34± 0,27 *	24,75± 0,95 *,&&	27,09± 0,91 *,&&	26,46± 0,79 *	27,15± 1,23 *	28,81± 1,12 *,&&	27,67± 1,05 *
HLA – I	12,27± 0,23	12,45± 0,36	13,03± 0,41	12,09± 0,33 &	10,95± 0,63	12,15± 0,55	13,84± 0,47 *,&
HLA – II	20,04± 0,32 *	26,02± 0,66 *	25,41± 0,78 *	24,53± 0,57 *	25,38± 1,12 *	25,99± 0,85 *	24,43± 0,77 *

Примечание: \* – P<0,01 – достоверность различий показателей основных субгрупп от контрольной; & – P<0,01, && – P<0,05 – достоверность различия субгрупп с одинаковой флорой возбудителя и разными формами ОГДП.

пах з грам-позитивною і смешаною фло-  
рою степень експресії CD95 і HLA-I була  
вище по сравнению з ЛФ.

Как известно [8], пневмония в боль-  
шинстве случаев протекает на фоне сниже-  
ния активности NK-клеток, Т-цитотокси-  
ческих, Т-хелперов и фагоцитарной функ-  
ции нейтрофилов, что может быть следст-

вием нарушения равновесия между уровнями провоспалительных и антивоспалительных цитокинов. Результаты нашей работы показали, что ОГДП приводит к комбинированному вторичному иммунодефициту, при этом степень выраженности этого состояния зависит от формы пневмонии – тяжесть вторичного клеточного иммунодефицита

при ЛПФ более выражена по сравнению с ЛФ. При грамм-негативной флоре ЛФ вторичный клеточный иммунодефицит по большинству показателей нивелируется, что объясняется способностью грамм-негативных бактерий в начальных этапах патогенеза пневмонии чрезмерно активировать иммунный ответ. Особенности протекания пневмонии, вызываемой грам-отрицательной микрофлорой, связывают с наличием в их клеточной стенке эндотоксина, который (как флогогенный фактор) при несостоительности защитных систем организма приводит к формированию системных расстройств. Эндотоксин инициирует активную продукцию макрофагами провоспалительных цитокинов [9].

В гуморальном звене иммунной системы при пневмонии наблюдается более низкое содержание всех классов сывороточных иммуноглобулинов [10]. В нашей работе гуморальный иммунитет при ЛПФ страдал сильнее, чем при ЛФ, а для грамм-позитивной и смешанной флоры содержание IgG было выше, чем для грамм-негативной. При пневмонии, которая сопровождается антигенным воздействием и интоксикацией, развиваются метаболические сдвиги, что может вызвать нарушения интенсивности апоптоза и дисрегуляцию в иммунной системе [11]. Факты, обнаруженные нами, указывают на активацию апоптоза и гиперэкспрессию HLA-II. При более тяжелой ЛПФ с грамм-позитивной и смешанной флорой степень экспрессии CD95 и HLA-I была выше по сравнению с ЛФ.

**Выводы.** 1. Гнойно-деструктивная пневмония у детей в первые сутки госпитализации сопровождается вторичным комбинированным иммунодефицитом: уровень CD3+, CD4+, CD8+, CD16+, CD25+, В-лимфоцитов и иммуноглобулинов А, М, G достоверно ниже контроля, при этом иммунодефицит сильнее выражен при легочно-плевральной форме. 2. У больных с грамм-негативной флорой при легочной форме клеточный иммунодефицит практически нивелируется, а при легочно-плевральной менее выражен, чем в случае с грамм-позитивной и смешанной флорой; гуморальный иммунодефицит протекает со значительным снижением IgG в случае грамм-негативной флоры, а степень его выраженности преобладает при легочно-плевральной форме. 3. Уровень экспрессии проапоптотического маркера CD95 и HLA-II достоверно выше у больных с пневмонией по сравнению с контролем, при более тяжелой легочно-плевральной форме в субгруппах с грамм-позитивной и смешанной флорой степень экспрессии CD95 и HLA-I достоверно выше по сравнению с легочной формой.

**Перспективы дальнейших исследований.** Полученные нами данные могут быть использованы для дальнейшей патогенетической иммунокоррекции и интегральной оценки иммунологического обследования в контексте стратификационной взаимосвязи с регуляторными и провоспалительными цитокинами как дополнительные предикторы в диагностике стадийности септического процесса.

### **Література**

1. Гайдаш І.С. Імунний статус новонароджених, хворих на сепсис, викликаний умовно-патогенними бактеріями / І.С.Гайдаш, Н.Б.Пількевич, В.В.Флегонтова // Бук. мед. вісник. – 2006. – Т. 10, № 2. – С. 35-39.
2. Евтерев В.В. Состояние иммунной системы у больных острой или хронической формой пневмонии / В.В.Евтерев, В.С.Доронин, Л.С.Круглянская // Избранные вопр. воен. мед. – Мн., 2000. – С. 43-52.
3. Миронов П.И. Тяжелая внебольничная пневмония у детей / П.И.Миронов, Э.А.Мардганиева, В.В.Макушин // Вест. интенсив. терапии. – 2004. – № 4 (прилож.). – С. 34-35.
4. Мухаметзянова В.Г. Особенности системного и местного иммунитета при внебольничной пневмонии у подростков / В.Г.Мухаметзянова // Регион. особенности развития и охр. здоровья детей и подростков: сб. науч. работ; под ред. А.Г.Муталова. – Уфа: Изд-во ГОУ ВПО "БГМУ Росздрава", 2005. – С. 219-222.
5. Новиков Ю.К. Пневмонии: сложные и нерешенные вопросы диагностики и лечения / Ю.К.Новиков // РМЖ. – 2004. – Т. 12, № 21. – С. 115-121.

6. Strieter R.M. Cytokines in innate host defense in the lung / R.M.Strieter, J.A.Belperio, M.P.Keane // *J. Clin. Investig.* 2002. – Vol. 109. – P. 699-705. 7. Острів пневмонії у дітей / под ред. В.К.Таточенка. – Чебоксари: Ізд-во Чуваш. ун-та, 1994. – 653 с. 8. Чернушенко Е.Ф. Актуальні проблеми іммунології во фтизіатрії і пульмонології / Е.Ф.Чернушенко // Укр. пульмонал. ж. – 2003. – № 2. – С. 94-96. 9. Чернишова Л.І. Вікові особливості імунітету у дітей / Л.І.Чернишова // ПАГ. – 2001. – № 4. – С. 23-26. 10. Gram-positive *Staphylococcus aureus* contrasts with Gram-negative *Escherichia coli* in the induction of tumour factor-alpha and nitric oxide from macrophages / P.E.Belcher, T.W.Evans, S.Sriskandan, J.A.Mitchell // *Br. J. Anaesthesia.* – 2003. – Vol. 90. – P. 540-541. 11. Cellular responses to bacterial cell wall components are mediated through MyD88-dependent signaling cascades / O.Takeuchi, K.Takeda, K.Hoshino [et al.] // *Int. Immunol.* – 2000. – Vol. 12. – P. 113-117.

## **ІММУНОЛОГІЧЕСКИЙ СТАТУС ДЕТЕЙ С ГНОЙНО-ДЕСТРУКТИВНИМИ ПНЕВМОНИЯМИ С УЧЕТОМ ТИНКТОРИАЛЬНЫХ СВОЙСТВ ВОЗБУДИТЕЛЯ**

**Резюме.** На основании исследования иммунного статуса 220 детей с острой гнойно-деструктивной пневмонией выявлены новые закономерности реагирования иммунной системы с учетом множественного статистического анализа различных форм и типов возбудителей.

**Ключевые слова:** гнойно-деструктивные пневмонии, иммунитет, гнойно-септические состояния, дети.

## **THE IMMUNOLOGICAL STATUS OF CHILDREN WITH PURULENT-NECRO-TIZING PNEUMONIA WITH DUE REGARD FOR THE TINTORIAL PROPERTIES OF THE CAUSATIVE AGENT**

**Abstract.** On the basis of studying the immune status of 220 children with acute purulent – necrotizing pneumonia new consistent patterns of an immune system response have been disclosed with due regard for a multiple statistical analysis of various forms and types of pathogens.

**Key words:** purulent-destructive pneumoniae, immunity, purulent-septic states, children.

S.I.Georgiyevsky Crimean State Medical University (Simferopol')

Надійшла 14.10.2008 р.  
Рецензент – проф. Б.М.Боднар (Чернівці)