

ОСОБЛИВОСТІ ДОЗРІВАННЯ ДЕНДРИТНИХ КЛІТИН ПІД ВПЛИВОМ ТЕЙХОЄВОЇ КИСЛОТИ *STAPHYLOCOCCUS AUREUS WOOD 46 IN VITRO*

Досліджували вплив тейхоєвої кислоти (TK) зі *Staphylococcus aureus Wood 46* на фенотипові властивості та функціональне дозрівання дендритних клітин (ДК) *in vitro*. Показано, що обробка незрілих ДК приводить до підвищення ступеня їх зрілості, що проявляється у зростанні рівня експресії поверхневих маркерів *HLA-DR* та *CD80*, *CD86*. Обробка ДК TK у концентрації 2 мкг/мл спричиняла підсилення здатності цих клітин індукувати проліферацію алогенних лімфоцитів.

Ключові слова: тейхоєва кислота, *Staphylococcus aureus Wood 46*, дендритні клітини, проліферація, лімфоцити.

Бактерії та їх субклітинні компоненти вже близько 100 років застосовуються в терапії хворих зі злойкісними пухлинами, зокрема як додаткові компоненти, що посилюють імуногенність вакцинних препаратів. [9, 15]. Серед них найбільш досліджені є стафілококовий білок А, який використовується у клінічних дослідженнях [11, 13]. Крім того, бактерії та їх компоненти останнім часом застосовуються в терапії онкологічних захворювань як ад'юванти і високоімуногенні компоненти протипухлинних вакцин [8, 5].

Тейхоєві кислоти (TK) — одні із важливих компонентів клітинної стінки грампозитивних мікроорганізмів. Результати досліджень останніх років переконливо доводять імуномодуляторні властивості TK [16]. Здатність TK ініціювати прозапальну імунну відповідь дозволила розглядати їх як потенційні терапевтичні агенти в лікуванні онкологічних захворювань, перебіг яких, як відомо, супроводжується імуносупресивним станом [10].

Унікальними антигенпрезентуючими клітинами, які поглинають антиген (АГ), процесують його та презентують Т-лімфоцитам, є дендритні клітини (ДК). [6]. Такі клітини можна розглядати як ендогенний ад'юvant, який при використанні з пухлинним антигеном викликає індукцію специфічної протипухлинної імунної відповіді [12]. Функціональна активність цих клітин у онкологічних хворих значно знижена, і однією з причин цього являється нездатність диференціювання ДК в зрілі форми. Відомо, що



лише зрілі ДК моноцитарного походження здатні ефективно стимулювати розвиток специфічної клітинної імунної відповіді [4]. Для забезпечення дозрівання ДК як правило використовують стандартний набір цитокінів IL-4, GM-CSF, TNF, або деякі субстанції бактеріального походження — ліппополісахарид (ЛПС), CpG ДНК [3].

З літератури відомо, що застосування мурамілдипептида та тейхоєвої кислоти, призводить до індукції дозрівання моноцитів з периферичної крої людини та продукції прозапальних цитокінів (IL-12, TNF- α , IL-6) [7].

Препарати тейхоєвих кислот відрізняються за походженням, структурою і, як наслідок, за впливом на імунну систему. Метою даної роботи було дослідити вплив ТК *S. aureus* Wood 46 на фенотипові і функціональні властивості ДК, вирощених *in vitro*.

Матеріали та методи

Тейхоєву кислоту отримували із клітинних стінок бактерій штаму *Staphylococcus aureus* Wood 46 за методикою Арчібальда [1], шляхом обробки клітинних стінок 10% трихлороцтовою кислотою.

З периферичної крові 10-ти практично здорових осіб отримували мононуклеари методом центрифугування з використанням градієнту щільності фікол-верографіну (ρ -1,077). Отримані мононуклеарні лейкоцити дворазово відмивали центрифугуванням при 150 g упродовж 10 хвилин у розчині Рінгера. На наступному етапі проводили сепарацію моноцитів за їх здатністю адгезувати на пластиковій поверхні. Для цього отримані клітини ресуспендували у середовищі культивування (середовище RPMI-1640 з 2 mM L-gly, 100 мкг/мл стрептоміцину та 100 од/мл пеніциліну) та інкубували в пластикових чашках Петрі при 37 °C, 5% CO₂ упродовж 3 год. Після інкубації клітини м'яко струшували та видаляли ті, що не прикріпилися, шляхом їх змивання попередньо прогрітим до 37 °C середовищем RPMI-1640. Концентрацію клітин, що адгезували, доводили до $0,5 \cdot 10^6$ /мл. Клітини культивували упродовж 6 діб при 37 °C в атмосфері з 5% CO₂. Після цього для забезпечення функціонального дозрівання ДК в середовище культивування додавали ТК в концентраціях 0,1; 0,2; 0,5; 1,0; 2,0 мкг/мл і інкубували ще 24 години. На 8 добу культивування аналізували фенотипові властивості клітин, а також їх функціональні властивості в реакції змішаної культури лімфоцитів (ЗКЛ), для чого до ДК додавали алогенні лімфоцити (ЛЦ) в співвідношенні ДК/ЛЦ — 1/10 і інкубували протягом 3 діб. Після цього визначали ДНК-статус лімфоцитів, що проліферували, з використанням методу проточної цитофлуориметрії. Для визначення фенотипових властивостей ДК обробляли моноклональними антитілами анти-CD86-FITC та анти-HLA-DR-PE, фіксували 1% розчином параформальдегіду. Аналізували фенотип ДК з використанням проточного цитофлуориметру FACSscan і програми обробки даних CellQuest. Для визначення ДНК статусу лімфоцити після інкубації з ДК інкубували у 1% розчині Triton X-100 у



ЗФР з додаванням РНК-ази (25 мкг/мл) і ДНК-тропного барвника пропідй-йодиду (PI) (5 мкг/мл). Далі клітини відмивали і фіксували 1% розчином параформальдегіду. Аналізували проби з використанням проточного цитофлуориметру FACScan і програмами обробки даних ModFit.

Результати та їх обговорення

Після обробки ТК отриманих ДК аналіз їх фенотипових властивостей показав високий рівень експресії костимуляторних молекул ДК – CD80 і CD86, та важливої для презентації антигенів поверхневої молекули ДК HLA-DR, що свідчить про фенотипову зрілість оброблених клітин (дані не представлені). Можна припустити, що зрілі за фенотиповими властивостями ДК є також зрілими функціонально.

Основною функцією ДК є їх унікальна здатність презентувати антигени Т-клітинам, після чого останні активуються, проліферують і далі диференціюються в ефекторні клітини [14]. Здатність стимулювати проліферацію лімфоцитів за допомогою ДК *in vitro*, як правило, вивчають з використанням реакції змішаної культури лімфоцитів (ЗКЛ). На наступному етапі ми досліджували проліферативну активність лімфоцитів шляхом встановлення їх ДНК-статусу, а саме проліферативного індексу.

Проліферативним індексом вважають відсоток клітин, які активно діляться і знаходяться в S- та G2-M-фазах клітинного циклу. Як відомо, за умов відсутності активної імунної відповіді проліферативний індекс лімфоцитів периферичної крові практично здорової людини становить до 10% клітин [2].

Як видно з таблиці, проліферативний індекс лімфоцитів, що інкубували з алогенними ДК, вирощеними за стандартним протоколом (без додавання ТК), становив 32,2%.

Таблиця
Розподіл клітин згідно фаз клітинного циклу (%).

Table
Cell division according to the cell cycle phases (%).

Варіанти досліду	G0-G1	G2-M+S	Апоптоз
Нестимульований контроль	73,26	32,21	11,03
ФГА	57,12	53,25	16,37
TK 0,1 мкг/мл	61,52	31,23	12,76
TK 0,2 мкг/мл	61,08	47,7	16,0
TK 0,5 мкг/мл	61,93	46,06	14,15
TK 1,0 мкг/мл	60,72	46,14	12,91
TK 2,0 мкг/мл	62,55	55,8	14,01



Додавання до ДК, що вирощували *in vitro*, ТК у різних концентраціях призводило до підвищення зрілості цих клітин і стимуляції ними поділу лімфоцитів. Найефективнішою виявилась концентрація ТК 2 мкг/мл при якій проліферативний індекс лімфоцитів становив 55,8%. При інкубації лімфоцитів з поліклональним активатором лімфоцитів ФГА (позитивний контроль проліферації), проліферативний індекс становив 53,25%.

Таким чином, можна вважати, що оброблені ТК ДК є надзвичайно активними стимуляторами проліферації алогенних лімфоцитів на рівні поліклонального активатора лімфоцитів ФГА.

Рівень апоптозу лімфоцитів, що інкубували з ДК до яких додавали ТК в концентрації 0,2 мкг/г, становить 16,0% і є порівняним результатом з ФГА. Це є ще одним свідченням здатності активованих ТК-ю ДК спричиняти активацію алогенних лімфоцитів.

Інкубація дендритних клітин *in vitro* з тейхоєвою кислотою зі *S. aureus* Wood 46 приводить до підвищення ступеня зрілості цих клітин.

На поверхні ДК зростає рівень експресії костимуляторних молекул CD80 і CD86 та важливої для презентації антигенів CD4+Т-лімфоцитам молекули HLA-DR.

При додаванні до ДК ТК в найбільшій концентрації (2 мкг/мл) спостерігали найбільш виразний активаторний вплив на проліферацію Т-лімфоцитів.

Показано, що тейхоєву кислоту *S. aureus* Wood 46 можна використовувати як альтернативний стимулятор дозрівання ДК при вирощуванні їх *in vitro*.

ЛІТЕРАТУРА

1. Арчібалльд А.Р. Методы исследования углеводов. М: Выс. школа, 1975. — 350 с.
2. Меньшиков В.В. Клиническая лабораторная диагностика // Частные аналитические технологии в клинической лаборатории. — М.: Лабинформ-РАМЛД. — 1999. — С. 170–177.
3. Askew D., Chu R.S., Krieg A.M., Harding C.V. CpG DNA Induces Maturation of Dendritic Cells with Distinct Effects on Nascent and Recycling MHC II Antigen-Processing Mechanisms // The Journal of Immunology. — 2000. — V. 165 — P. 6889–6895.
4. Gilboa E. DC-based cancer vaccines // The Journal of Clinical investigation. — 2007. — № 5. — P. 1195–1203.
5. Hara I., Sato N., Miyake H., Muramaki M., Hikosaka S., Kamidono S. Introduction of 65 kDa antigen of *Mycobacterium tuberculosis* to cancer cells enhances anti-tumor effect of BCG therapy//Microbiol Immunol. — 2004. — 48(4). — P. 289–95.



6. Holtl L., Zelle-Reiser C., Gander H. Immunotherapy of metastatic renal carcinoma with tumor lysate-pulsed autologous dendritic cells // Clin Cancer Res. – 2002. – № 8. – P. 3369–76.
7. Kim H.J., Yang J.S., Woo S.S. Lipoteichoic acid and muramyl dipeptide synergistically induce maturation of human dendritic cells and concurrent expression of proinflammatory cytokines // J Leukoc Biol. – 2007. – № 81(4). – P. 983–9.
8. Lycke N. From toxin to adjuvant: the rational design of a vaccine adjuvant vector, CTA1-DD/ISCOM//Cell Microbiol. – 2004. – 6(1). – P. 23–32.
9. Maeda H., Akaike T., Wu J., Noguchi Y., Sakata Y. Bradikinin and nitric oxide in infectious disease and cancer// Immunopharmacology. – 1996. – 33(1–3). – P. 222–30.
10. Okamoto M., Ohe G., Furuichi S., Nishikawa H., Oshikawa T., Tano T., Ahmed S.U., Yoshida H., Moriya Y., Matsubara S., Ryoma Y., Saito M., Sato M. Enhancement of anti-tumor immunity by lipoteichoic acid-related molecule isolated from OK-432, a streptococcal agent, in athymic nude mice bearing human salivary adenocarcinoma: role of natural killer cells// Anticancer Res. – 2002. – 22. – 6A: P. 3229–39.
12. Quan W.D. Jr., Palackdharry C.S. Common cancers-immunotherapy and multidisciplinary therapy: Parts III and IV. – Dis Mon. – 1997. – 43(11). – P. 745–808.
12. Schuler G. Dendritic cells in cancer immunotherapy // Eur J. Immunol. – 2010. – № 40(8). – P. 2123–30.
13. Shimizu M., Matsuzawa A., Takeda Y. A novel method for modification of tumor cells with bacterial superantigen with a heterobifunctional cross-linking agent in immunotherapy of cancer// Mol Biotechnol. – 2003. – 25(1). – P. 89–94.
14. Steinman R. The dendritic cell system and its role in immunogenicity // Ann Rev Immunol. – 1999. – № 9. – P. 271–296.
15. Terman D.S. Protein A and staphylococcal products in neoplastic disease// Crit Rev Oncol Hematol. – 1985. – 4(2). – P. 103–24.
16. Wang J.E., Juergensen P.F., Almlöf M., Thiemerann C., Foster S.J., Aasen A.O., Solberg R. Peptidoglycan and Lipoteichoic Acid from Staphylococcus aureus Induce Tumor Necrosis Factor Alpha, Interleukin 6 (IL-6), and IL-10 Production in Both T Cells and Monocytes in a Human Whole Blood Model. // Surg Infect (Larchmt). – 2003. – 4-2: P. 181–91.



В.В. Позур

Киевский национальный университет имени Тараса Шевченка, просп. Глущкова, 2,
Киев, 03022, Украина

**ОСОБЕННОСТИ СОЗРЕВАНИЯ ДЕНДРИТИЧНЫХ КЛЕТОК ПОД
ВОЗДЕЙСТВИЕМ ТЕЙХОЕВОЙ КИСЛОТЫ
STAPHYLOCOCCUS AUREUS WOOD 46 *IN VITRO***

Реферат

Исследовали влияние тейхоевой кислоты (TK) *Staphylococcus aureus* Wood 46 на фенотипические свойства и функциональное дозревание дендритных клеток (ДК) *in vitro*. Показано, что обработка незрелых ДК приводит к повышению степени их зрелости, которая проявляется в росте уровня экспрессии поверхностных маркеров HLA-DR и CD80, CD86. Обработка ДК TK в концентрации 2 мкг/мл приводила к усилению способности этих клеток индуцировать пролиферацию аллогенных лимфоцитов.

Ключевые слова: тейхоевая кислота, *Staphylococcus aureus*, дендритные клетки, пролиферация, лимфоциты.

V.V. Pozur

T.G. Shevchenko Kyiv National University, 2, Glushkova ave.,
Kyiv, 03022, Ukraine

**THE EFFECT OF TEICHOIC ACID FROM
STAPHYLOCOCCUS AUREUS WOOD 46 ON THE
DENDRITIC CELLS MATURATION *IN VITRO***

Summary

The effect of teichoic acid from *Staphylococcus aureus* Wood 46 on DC maturation *in vitro* was investigated. It was shown that treatment of immature DC with teichoic acid resulted in increasing of DC maturation. Treated with teichoic acid DC demonstrated the high level of HLA-DR and CD80, CD86 markers expression. Treatment of immature DC with 2 mkg/ml of teichoic acid caused increase of its ability to stimulate allogenic lymphocyte proliferation *in vitro*.

Key words: teichoic acid from *Staphylococcus aureus*, dendritic cells, proliferation, lymphocyte.

