

И.К. Кондаков, В.Ю. Гальчинская, А.Б. Шитова

Оценка эффективности антихеликобактерной терапии у больных хроническим атрофическим гастритом, ассоциированным с *H. PYLORI*

Институт терапии им. Л.Т.Малой АМН Украины, г. Харьков.

Ключевые слова: Де-нол, эрадикация, биопсии желудка, электронная гистохимия, *Helicobacter pylori*.

Оцінка ефективності антихелікобактерної терапії хворих на хронічний атрофічний гастрит, асоційований з *H. pylori*

I.K. Кондаков, V.YU. Гальчинська, A.B. Шитова

Ефективне лікування хронічного атрофічного гастриту, асоційованого з *H. pylori*, можливе за умови повної ерадикації бактерій. Морфологічно й ультраструктурно на первинних біопсіях установлена наявність хелікобактерій в епітелії шлунка, що затруднює ерадикацію *H. pilory* антибіотиками. Електронно-гістохімічний аналіз повторних біопсій, після курсу ерадикаційної терапії з використанням препарату «Де-нол» виявив наявність солей висмуту в епітелії, власній пластинці, стромі залоз, а також у моноцитах/макрофагах клітинного інфільтрату. Висока пенетрантність препарату «Де-нол» забезпечила повну ерадикацію слизової оболонки шлунка, включаючи і внутрішньоклітинні бактерії.

Ключові слова: Де-нол, ерадикація, біопсії шлунку, електронна гістохімія, *Helicobacter pylori*.

Патологія. – 2009. – Т.6. – №1. – С.43-46

Evaluation of EFFECTIVENESS of antihelicobactery therapy in Patients with chronic atrophic gastritis, associated with *H. pylori*

I.K. Kondakov, V.Yu. Galchinskaya, A.B. Shitova

The efficient treatment of chronic atrophic gastritis, associated with *H. pylori*, is possible only in case complete bacterial eradication. The morphological and ultrastructural investigation of primary biopsies established *H. pilory* availability in gastric epithelial cells, that prevents eradication of *H. pilory* by antibiotics. Electron-histochemical analysis of recapitulative biopsies indicated availability of bismuth salt into the epithelium, the mucosal stroma and as well in monocyte/macrophages infiltrate after course of eradication therapy with use De-Nol . The high penetration of the De-Nol provided complete eradication of gastric mucosa, including intracellular bacteriae.

Key words: De-Nol, eradication, gastrobiopsies, ultrahistochemistry, *Helicobacter pylori*

Patologia. 2009; 6(1): 43-46

Эффективность лечения язвенной болезни желудка тесно связана с санацией слизистой оболочки желудка и двенадцатиперстной кишки от *H. pylori*. Обладая мощным арсеналом ферментов, способностью менять pH среды, а также высокой подвижностью, *H. pylori* проникают сквозь слой слизи и располагаются на поверхности эпителиальных клеток. Это защищает бактерии не только от разрушающего действия соляной кислоты, но и от ряда лекарственных препаратов. До настоящего времени было постулировано, что *H. pylori* не является внутриклеточным паразитом, а обитает на поверхности эпителия, иногда проникая в межклеточные пространства [1]. Однако, в последние годы появились сообщения, что *H. pylori* способен проникать в цитоплазму клеток эпителия желудка и образовывать там крупные вакуоли, содержащие колонии жизнеспособных бактерий [2, 3]. В этих вакуолях *H. pylori* навязывает клетке поддержание необходимого pH среды, обеспечивая тем самым сохранение подвижности бактерий и их способности к репликации, не оказывая влияния на жизнеспособность клетки-хозяина [4]. Кроме того, установлено, что многие антибиотики и, в частности гентамицин, не способны проникать в цитоплазму эпителиальных клеток, что повышает толерантность *H. pylori* к антибиотикотерапии [5]. После прекращения терапии хеликобактеры могут вновь возвращаться во внеклеточное пространство, обсеменяя непораженные клетки эпителия [6]. Биологический смысл эпителиального клиренса *H. pylori* - выживание бактерий в ответ на лекарственные воздействия. Понятно, что в этом случае эффективность эрадикации будет зависеть от пенетрантности лекарственного препарата, т.е. от его способности проникать вглубь ткани и фикса-

ции в эпителиоцитах.

Как показывает клиническая практика, среди противоязвенных средств, способных уничтожать *H. pylori*, предпочтение отдают препаратам, содержащим висмут. Однако, причины высокой эффективности висмута содержащих препаратов до сих пор остаются малоизученными.

Целью настоящего исследования было изучить, с использованием методов световой и электронной гистохимии, клиническую эффективность висмута содержащего препарата “Де-нол” производства фирмы «Yamanouchi» при лечении хронического атрофического гастрита, ассоциированного с *H. pylori*.

Материал и методы исследования

Материалом исследования служили гастробиопсии антрального отдела желудка 20 больных хроническим атрофическим хеликобактерным гастритом выраженной степени (+++) по Сиднейской системе. Гастробиопсии брали при поступлении больного в стационар и после курса антихеликобактерной терапии. Эрадикацию проводили с использованием квадротерапии согласно Маастрихтскому консенсусу-3 и согласно решению Американской коллегии гастроэнтерологов по лечению инфекции *H. pylori* [7, 8]. В отличие от первой линии, во второй в схему эрадикационной терапии был добавлен препарат коллоидного субцитрата висмута («Де-нол» фирмы Yamanouchi). До и после курса антихеликобактерной терапии на повторных гастробиопсатах ставили электронно-гистохимическую реакцию по методу Хауга [9], позволяющую выявлять в клетках и тканях минимальные количества висмута. В результате гистохимической реакции висмут-положительный материал окрашивается от темно-коричневого до черного цвета. Биоптаты желуд-

ка фиксировали в 2,5% растворе глутарового альдегида в течение суток. После отмывания в растворе фосфатного буфера ($\text{pH}=7,5$) кусочки дофиксировали в 2% растворе тетроксида осмия, обезвоживали в багарее спиртов возраставшей концентрации, ацетоне и заливали в эпон-аралдит (Fluka). Полутонкие срезы окрашивали по Apparicio [10], исследовали и фотографировали с помошью микроскопа Olympus BX-41. Ультратонкие срезы контрастировали уранилацетатом, цитратом свинца, исследовали и фотографировали в электронном микроскопе ЭМВ 100 АК (Сумы).

Результаты исследования

По данным световой микроскопии, при поступлении больных в стационар, во всех отобранных для исследования гастробиоптатах выявлялся хронический атрофический гастрит выраженной степени. Морфологически, общим для всех наблюдений, в слизистой оболочке желудка было уменьшение количества желез, как за счет истинной атрофии, так и инфильтрации лейкоцитами собственной пластинки и ямочного эпителия желудка. В фундальных отделах желез имело место уменьшение числа париетальных и главных клеток. В последних отмечалось нарушение полярности эпителия.

На полутонких срезах в слое слизи и на поверхности покровного и ямочного эпителия выявлялось различное число хеликобактера в виде скопления мелких спиралевидных образований (рис. 1 а, цв. вкладка 4).

В строме желез наблюдалась выраженная гиперплазия гладкомышечных клеток, сопровождаемая гиперпродукцией ретикулиновых и эластических волокон. Строма желез инфильтрирована большим числом лейкоцитов, которые раздвигают собственные железы, создавая иллюзию атрофии (рис. 1 б, цв. вкладка 4).

Ультраструктурно, на поверхности ямочного эпителия располагаются вегетативные формы бактерий. В местах контакта *H. pylori* с поверхностью париетальных клеток отмечается деструкция и десквамация ресничек (Рис. 2 а).

Практически во всех гастробиоптатах адгезия бактерий к поверхности ямочного эпителия сопровождалась вакуолизацией цитоплазмы клеток. В цитоплазматических вакуолях этих эпителиоцитов располагались вегетативные и кокковые формы бактерий.

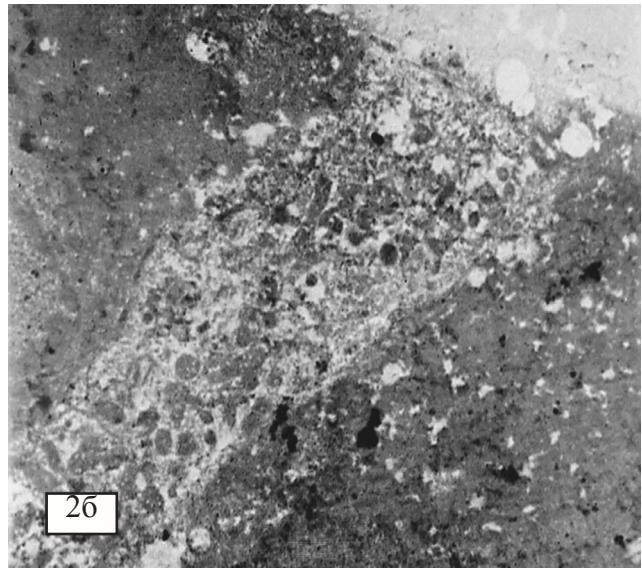
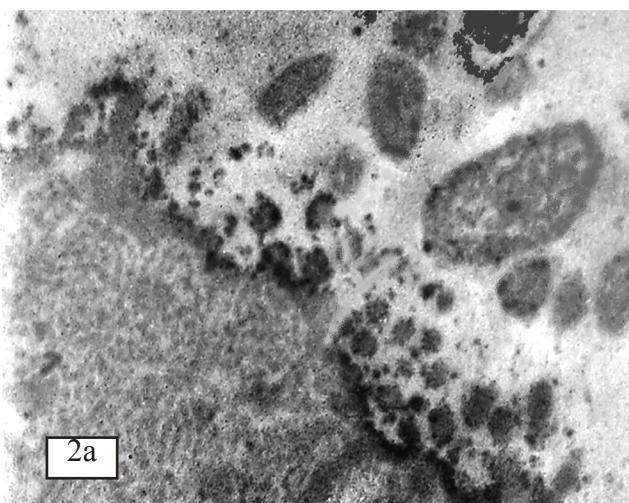


Рис. 2. Электроннограммы гастробиоптатов слизистой оболочки желудка до лечения. А – наличие вегетативных форм *H. pylori* на поверхности париетальной клетки. Гибель и десквамация микроворсинок на поверхности плазмалеммы эпителиоцита. Реакция по Хаугу. ТЭМ. X18000. Б – гиперскреция париетальной клетки (светлая), заключенной между двумя слизистыми клетками шеечного эпителия. Отсутствие микроворсинок на поверхности плазмалеммы, гипертрофия митохондрий и цистерн эндоплазматического ретикулума париетальной клетки, большое число секреторных вакуолей в апикальной части цитоплазмы клетки. Реакция по Хаугу. ТЭМ. X9500.

Установленная нами на биопсийном материале возможность *H. pylori* проникать в цитоплазму эпителиоцитов и колонизировать их находит свое подтверждение в экспериментальных исследованиях [11, 12]. Клеточные и молекулярные механизмы проникновения бактерии в клетку хозяина до сих пор остаются малоизученными. По мнению одних авторов *H. pylori* сецернирует бактериальный белок Cag A, который, проникая в клетку эпителия желудка, через секреторную систему IY типа изменяет архитектонику цитоскелета клетки, уровень цитокинов и нарушает клеточный цикл [12]. Кроме того, *H. pylori* синтезирует еще один бактериальный белок Vac A, который при поступлении в клетку хозяина нарушает процесс эндоцитоза, что приводит к формированию в цитоплазме крупных эндосомальных мультивезикулярных вакуолей [2]. По мнению других исследователей проникновение бактерий в эпителиальную клетку реализуется через сигнальные системы с включением фосфорилирования тирозина [10, 12]. Несмотря на неоднозначное отношение к молекулярным механизмам интернализации *H. pylori* в цитоплазму эпителия желудка, физиологический смысл этого феномена всеми исследователями признается однозначно – выживание бактерий под влиянием неблагоприятных факторов. Экспериментальными исследованиями показано, что ряд антибиотиков, включая гентамицин, не способен проникать через мембрану клеток эукариот, поэтому нахождение бактерии внутри клетки, либо

встраивание возбудителя в мембрану эпителиоцита может обеспечить толерантность *H. pylori* к антибиотику [5]. Более того, проникая в эпителий желудка, бактерии создают в цитоплазматических вакуолях слабо кислую среду, что позволяет сохранять их подвижность и способность к репликации [3].

После курса антихеликобактерной терапии, при исследовании полутонких срезов в световом микроскопе, в эпителии на всем протяжении желез определялся висмут-положительный материал в виде мелкозернистых и крупноглыбчатых включений. Инфильтрация стромы и собственной пластинки лейкоцитами существенно не отличалась от таковой на первичных биопсиях желудка больных. Висмут-положительный материал выявлялся как в строме желез, располагаясь по ходу ретикулиновых и коллагеновых волокон, так и в цитоплазме моноцитов/макрофагов инфильтрата собственной пластинки (Рис. 3 а, цвет. вкладка 4).

На светооптическом уровне наличие *H. pylori* в слое слизи, на поверхности эпителия и в просвете желез не выявлено. Учитывая возможность интернализации бактерий и их внутриклеточного переживания, нами проанализированы ультраструктурные особенности эпителия желудка больных атрофическим гастритом после эрадикационной терапии. Ультраструктурно вегетативные формы бактерий на поверхности эпителиоцитов находятся на различных стадиях деградации и некроза (Рис. 3 б).

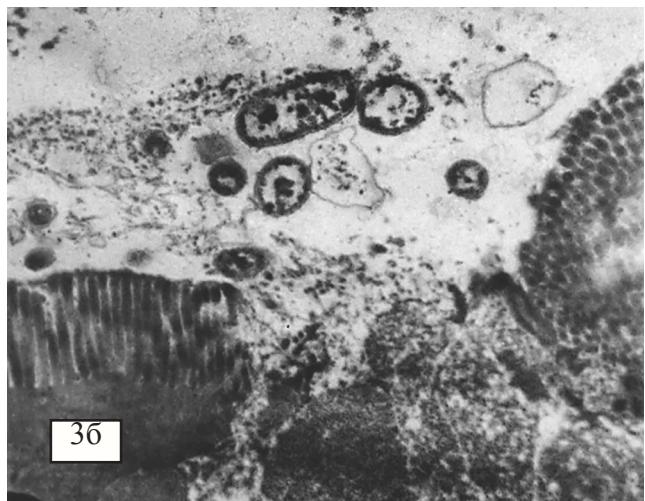


Рис. 3. Б – *H. pylori* на поверхности париетальной клетки на различны х стадиях деградации. Частичное восстановление микроворсинок на поверхности плазмалеммы эпителиоцита. Реакция по Хаугу. ТЭМ. X12000.

Гибель *H. pylori* сопровождается восстановлением микроворсинок на поверхности плазмалеммы париетальных клеток (Рис. 4).

В цитоплазме этих клеток определяются довольно крупные вакуоли, содержащие висмут-положительный материал и кокковые формы бактерий, находящиеся в состоянии деградации. Погибшие бактерии сециерируются эпителиоцитами в просвет желез.

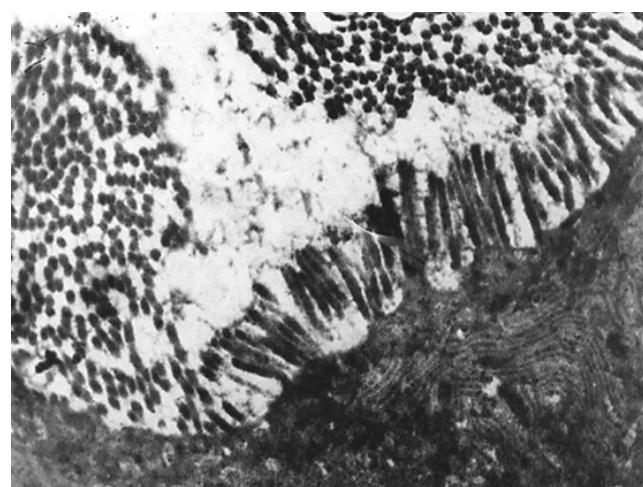


Рис.4 Электроннограмма гастробиоптата больного с хроническим атрофическим гастритом после эрадикационной терапии. Полное восстановление микроворсинок на поверхности плазмалеммы париетальной клетки, отсутствие вакуолей, содержащих кокковые формы *H. Pylori*. Электронно-гистохимическая реакция по Хаугу. ТЭМ. X12000.

Заключение

Сравнительный морфологический и ультраструктурный анализ гастробиопсий слизистой оболочки антрального отдела желудка больных с атрофическим гастритом выявил высокую обсемененность эпителия *H. pylori*. Вегетативные и кокковые формы бактерий располагались как на поверхности, так и внутри цитоплазмы париетальных клеток.

Электронно-гистохимический анализ повторных биопсий, после курса эрадикационной терапии с использованием препарата «Де-нол» выявил наличие солей висмута в эпителии, собственной пластинке, строме желез, а также в моноцитах/макрофагах клеточного инфильтрата. Высокая пенетрантность препарата «Де-нол» обеспечила полную эрадикацию слизистой оболочки желудка, включая и внутриклеточные бактерии.

Таким образом, предложенный электронно-гистохимический подход в исследовании может служить объективным методом оценки эффективности антихеликобактерной терапии у больных хроническим атрофическим гастритом, ассоциированным с *H. pylori*.

Литература

1. Аруин Л.И., Капуллер Л.Л., Исаков В.А. Морфологическая диагностика болезней желудка и кишечника / Триада Х.-Москва.-1998.- 483 с.
2. Montecucco C., De Bernard M., Papini E., Zoratti, M. Helicobacter pylori vacuolating cytotoxin: cell intoxication and anion-specific channel activity. //Current Topics Microbiol Immunol.-2001.-vol. 257.- P.113-129.
3. Amieva M. R., Salama N. R., Tompkins L. S., Falkow S. Helicobacter pylori enter and survive within multivesicular vacuoles of epithelial cells.// Cell. Microbiology.- 2002.- vol. 4.- P. 677-680.
4. Figueroa-Arredondo P., Heuser J.E., Akopyants N.S., Morisaki J.H., Giono-Cerezo S., Enriquez-Rincon F., Berg D.E. Cell vacuolation caused by Vibrio cholerae hemolysin. //Infect. Immun.-2001.- vol. 69.- P. 1613-1624.

5. Cortesey-Theulaz, I., Porta, N., Pringault, E., Racine, L., Bogdanova, A., Kraehenbuhl, J.P. et al. Adhesion of Helicobacter pylori to polarized T84 human intestinal cell monolayers is pH dependent. //Infect Immun.-1996.-v. 64,-p. 3827-3832.
 6. Denzer, K., Kleijmeer, M.J., Heijnen, H.F., Stoorvogel, W., and Geuze, H.J. Exosome: from internal vesicle of the multivesicular body to intercellular signaling device.// J. Cell Sci.-2000.-v.113.-p. 3365-3374.
 7. Malfertheiner P, Megraud F, O'Morain C. erent concepts in the management of Helicobacter pylori infection -The Maastricht III Consent Report.// Gut – 2007. – v. 56. - P. 772-781.
 8. Chey W.D., Wong B.C.Y. American College of gastroenterology Guideline on the Management of helicobacter pylori Infection. Am. J Gastroenterol.//2007 – v. 102. P. 1808 – 1825.
 9. Гайєр Г. Электронная гистохимия/ Мир.–Москва.- 1974.- 488 с.
 10. Apparicio S. R., Marsden R. A rapid metilene Blue basic fuchsin stain for semi-thin sections of peripheral nerve and other tissues // J. Microsc. (Eng.). -1969.- Vol. 89. - p. 139 - 141.
 11. Kwok, T., Backert, S., Schwarz, H., Berger, J., and Meyer, T.F. Specific entry of Helicobacter pylori into cultured gastric epithelial cells via a zipper-like mechanism. //Infect Immun.-2002.- v.70.- p. 2108-2120.
 12. Su, B., Johansson, S., Fallman, M., Patarroyo, M., Granstrom, M., and Normark, S. Signal transduction-mediated adherence and entry of Helicobacter pylori into cultured cells. // Gastroenterology .-1999.-v.117.-p. 595-604
 13. Peek, R.M. Jr; Blaser, M.J., Mays, D.J., Forsyth, M.H., Cover, T.L., Song, S.Y. et al. Helicobacter pylori strain-specific genotypes and modulation of the gastric epithelial cell cycle. //Cancer Res.-1999.-v.59.-p. 6124-6131.
-

Сведения об авторах:

Кондаков Игорь Константинович – зав. лабораторией экспериментальной и клинической морфологии Института терапии имени Л.Т.Малой АМН Украины. Пер. Титаренковский 28, кв.42, м. Харьков, 61039 Тел. 373-90-94, 719-77-09

Гальчинская Валентина Юрьевна – ст. научный сотрудник экспериментальной и клинической морфологии Института терапии имени Л.Т.Малой АМН Украины. Пр. Победы, 61, кв.328, м. Харьков, 61174 Тел. 373-90-94 р., 337-29-35 д.

Шитова Анна Борисовна – научный сотрудник лаборатории экспериментальной и клинической морфологии Института терапии имени Л.Т.Малой АМН Украины. Тел. р. 373-90-94
