



# БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 16 • № 5 • 1990

УДК 577.152.314'14

© 1990 г.

*Ю. П. Зернов, Л. Р. Лебедев, И. В. Бабкин, В. Е. Чижиков*

## УСТАНОВЛЕНИЕ СУБСТРАТНОЙ СПЕЦИФИЧНОСТИ ЭНДОНУКЛЕАЗЫ РЕСТРИКЦИИ *Kpn*378I

*Научно-исследовательский конструкторско-технологический институт биологически активных веществ, НПО «Вектор», Бердск, Новосибирская обл.*

Показано, что эндонуклеаза рестрикции *Kpn*378I узнает последовательность CCGC↓GG и расщепляет ее в месте, указанном стрелкой.

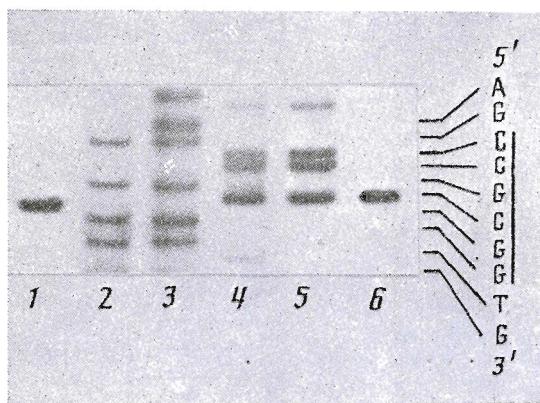
Эндонуклеазы рестрикции широко применяются в молекулярно-биологических исследованиях. Наибольший интерес в качестве эффективного инструмента исследования представляют эндонуклеазы рестрикции II класса, специфически расщепляющие молекулы ДНК по определенным последовательностям, что позволяет создавать рекомбинантные молекулы с заданными свойствами. Прогресс в решении этих задач требует расширения набора препаратов эндонуклеаз рестрикции, источником которых являются микроорганизмы [1].

При изучении бактериальных штаммов, находящихся в воздушной среде, был обнаружен штамм *Klebsiella pneumoniae*, из которого по методу [2] выделена эндонуклеаза рестрикции *Kpn* 378I, названная согласно общепринятой номенклатуре [3].

При определении специфичности фермента было установлено, что он расщепляет ДНК фага  $\lambda$  в четырех местах и не имеет участка узнавания в составе ДНК pBR322. Сопоставление этих данных с электрофоретической подвижностью *Kpn* 378I-фрагментов ДНК фага  $\lambda$  показало, что наиболее вероятным участком узнавания этого фермента является последовательность CCGCGG.

Определение последовательности *Kpn* 378I-сайта и места его гидролиза проводили по ранее опубликованному методу [4] с использованием плазмидной ДНК pUCL, содержащей клонированный фрагмент ДНК с сайтом CCGCGG.

Как видно из рисунка, разрыв цепи ДНК эндонуклеазой рестрикции *Kpn* 378I происходит между основаниями *C* и *G* в положениях 6 и 7 последовательности 5'... A<sup>1</sup>GCC<sup>5</sup>GCGGT<sup>10</sup>...3'. Поскольку любая полоса на радиоавтографе продуктов химического расщепления соответствует олигонуклеотидному фрагменту, остающемуся после удаления указанного основания из цепи и ее разрыва, совпадение полос в химическом и ферментативном гидролизатах говорит о том, что расщепление цепи ферментом происходит между данным основанием и следующим за ним в 3'-направлении (в случае 3'-концевой метки). Таким образом, рестриктаза *Kpn* 378I узнает последовательность CCGC↓GG и расщепляет ее в месте, указанном стрелкой. Это означает, что она является истинным изоизомером ферментов *Sac*II и *Sst*II и может заменить их в структурных исследованиях ДНК.



Радиоавтограф геля после электрофоретического разделения продуктов ферментативного и химического расщепления фрагмента ДНК pUCL [4] в 8% денатурирующем ПААГ. 1, 6 — расщепление эндонуклеазой рестрикции *Kpn*378I, 2—5 — расщепление соответственно по G, A + G, T + C, C

### Экспериментальная часть

В работе использовали [ $\alpha$ -<sup>32</sup>P]dATP; ДНК фага  $\lambda$  и ферменты *Hind*III, *Eco*RI (НПО «Фермент», Вильнюс); фрагмент Кленова ДНК-полимеразы I *E. coli*, ДНК pBR322 и pUCL (НПО «Вектор», Бердск).

Гидролиз ДНК эндонуклеазами рестрикций, введение 3'-концевой радиоактивной метки, очистку фрагментов ДНК, секвенирование и электрофорез в ПААГ проводили в основном как описано ранее [5, 6]. Для работы использовали 0,4—0,5 пмоль 3'-меченого фрагмента ДНК. Аликвоту (5% этого количества) гидролизовали ферментом в реакционной смеси, содержащей 10 мМ трис-НCl (рН 7,6), 10 мМ MgCl<sub>2</sub>, 50 мМ KCl и 10 мМ 2-меркаптоэтанол, при 37° С в течение 10—30 мин. Реакцию останавливали добавлением формамида до 80% и нагреванием в течение 2 мин на кипящей водяной бане с последующим быстрым охлаждением до 0° С. Для электрофореза использовали  $^{1/40}$  часть полученной смеси.

### СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. Roberts R. J. // Nucl. Acids Res. 1988. V. 16. Suppl. P. r271—r313.
2. Bickle T. A., Pirrotta V., Imber R. // Nucl. Acids. Res. 1977. V. 4. № 8. P. 2561—2572.
3. Smith H. O., Nathans D. // J. Mol. Biol. V. 81. № 3. P. 419—423.
4. Приходько Г. Г., Петров Н. А., Чижиков В. Е., Дегтярев С. Х. // Биотехнология. 1988. Т. 4. № 5. С. 618—620.
5. Maxam A. M., Gilbert W. G. // Proc. Nat. Acad. Sci. USA. 1977. V. 74. № 2. P. 560—564.
6. Маниатис Т., Фрич Э., Сэмбрук Дж. Методы генетической инженерии. Молекулярное клонирование: Пер. с англ. М.: Мир, 1984.

Поступила в редакцию  
1.VI.1989

После доработки  
9.X.1989

Yu. P. ZERNOV, L. R. LEBEDEV, I. V. BABKIN, V. E. CHIZHIKOV

### DETERMINATION OF SUBSTRATE SPECIFICITY OF RESTRICTION ENDONUCLEASE *Kpn*378I

*Scientific Research and Technology Institute of Biologically Active Substances, Berdsk, Novosibirsk Region*

The recognition sequence and cleavage site CCGC↓GG of a new restriction endonuclease *Kpn*378I have been determined.