

ПИСЬМА
РЕДАКТОРУ

УДК 547.915.5:577.152.53*991.581.198

СТЕРЕОСПЕЦИФИЧНОСТЬ СИНТЕЗА НОВЫХ ОКСИЛИПИНОВ
(ДИВИНИЛОВЫХ ЭФИРОВ) ФЕРМЕНТОМ ИЗ ЛУКОВИЦ ЧЕСНОКА© 1996 г. А. Н. Гречкин[#], М. Хамберг*

Казанский институт биологии РАН, 420503, Казань, а/я 30;

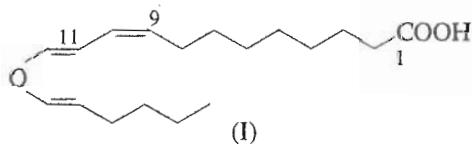
*Каролинский институт, Стокгольм

Поступило в редакцию 19.04.96 г.

Изучена утилизация $(9Z,11E,13R,S)$ -13-гидроперокси-9,11-октадекадиеновой кислоты [$(13R,S)$ -HPOD] синтазой дивиниловых эфиров из луковиц чеснока. Обнаружено, что фермент проявляет стереоселективность, используя в качестве субстрата предпочтительно $(13S)$ -эндимер гидроперекиси.

Ключевые слова: $(9Z,11E,13R,S)$ -13-гидроперокси-9,11-октадекадиеновая кислота; $(9Z,11E,13S)$ -13-гидроперокси-9,11-октадекадиеновая кислота; синтаза дивиниловых эфиров из луковиц чеснока; стереоспецифичность.

Недавно была впервые описана 13-гидропропионатспецифичная синтаза дивиниловых эфиров из луковиц чеснока (*Allium sativum* L.) [1]. Фермент превращает $(9Z,11E,13S)$ -13-гидроперокси-9,11-октадекадиеновую ((13S)-HPOD) и $(9Z,11E,13S,15Z)$ -13-гидроперокси-9,11,15-октадекатриеновую ((13S)-HPOT) кислоты в неизвестные ранее оксилипины (дивиниловые эфиры): $(9Z,11E,1'E)$ -12-[1'-гексенилокси]-9,11-додекадиеновую (этероловую, I) и $(9Z,11E,1'E,3'Z)$ -12-[1',3'-гексаденилокси]-9,11-додекадиеновую (этероленовую) кислоты [1]. В настоящей работе нами изучена стереоспецифичность действия ферmenta.



Из получаемой при аутокислении линолеата в атмосфере кислорода смеси регио- и стереоизомерных гидроперекисей методом ВЭЖХ на нормальной фазе выделяли образец $(13R,S)$ -HPOD. Микросомы (осадок 9300–105000g) выделяли дифференциальным центрифугированием из гомогената 10 г луковиц чеснока в 30 мл 0.1 М боратного буфера, pH 9.0. Препараты $(13R,S)$ -HPOD или $(13S)$ -HPOD (по 0.5 мг) инкубировали 30 мин при 23°C в 3 мл того же буфера с изолированными микросомами (1.8 или 5.4 мг белка). Продукты инкубации разделяли методом ВЭЖХ на колонке (4.6 × 250 мм) Nucleosil 5 ODS при изократичес-

Сокращения: ВНТ – бутилгидрокситолуол (2,6-ди-*трем*-бутил-*m*-крезол), 13-НРОД – $(9Z,11E)$ -13-гидроперокси-9,11-октадекадиеновая кислота, 13-НРОТ – $(9Z,11E,5Z)$ -13-гидроперокси-9,11,15-октадекатриеновая кислота.

[#] Автор для переписки.

ком элюировании смесью ацетонитрил – вода – уксусная кислота (60 : 40 : 0.01). Остаток не использованной ферментом 13-HPOD собирали и проводили ее стереохимический анализ согласно [2]. Для этого остаток 13-HPOD восстанавливали NaBH_4 . Образующуюся гидроксикислоту метилировали диазометаном, метиловый эфир обрабатывали пропионовым ангидридом в пиридине. Озонолиз пропионильного производного с последующей обработкой надуксусной кислотой приводил к образованию 2-пропионилоксигептановой кислоты. Диастереомерный амид этой кислоты, метиловый эфир N -(2-пропионилоксигептаноил)-*L*-фенилаланина, приготавляли по методике, описанной ранее [2]. Стандарты того же амидного производного получали аналогичной процедурой из хиральной и рацемической $(13S)$ -HPOD и $(13R,S)$ -HPOD соответственно. Анализы диастереомерных амидов выполняли методом ГЖХ на капиллярной колонке DB-210 (15 м, диаметр 0.25 мм, толщина слоя фазы 0.25 мкм) при 190°C. Линейная скорость потока гелия 36 см/с.

Инкубация рацемической $(13R,S)$ -HPOD, так же как и хиральной $(13S)$ -HPOD, с микросомами из луковиц чеснока приводила к образованию одного преобладающего продукта – этероловой кислоты (I). Аналитические данные для метилового эфира: масс-спектр (электронный удар, 70 эВ): m/z (I, %): 308.235 (100) ($\text{C}_{19}\text{H}_{32}\text{O}_3$) [M^+], 277 (9) [$M^+ - \text{CH}_3\text{O}$], 251 (9) [$M^+ - \text{C}_4\text{H}_9$], 209 (3) [$M^+ - \text{C}_6\text{H}_{11}\text{O}$], 177 (28) [$209 - \text{CH}_3\text{OH}$], 165 (42) [$M^+ - \text{C}_1\text{C}_7$], 159 (31) [$177 - \text{H}_2\text{O}$], 135 (86) [$M^+ - \text{C}_6\text{H}_{11}\text{OH} - \text{CH}_2\text{COOCH}_3$]. ^1H -ЯМР (250 МГц, CD_3CN), δ, м. д. (J , Гц): 0.93 (т, H^6), 3.13 (м, $\text{H}^4 - \text{H}^7, \text{H}^4', \text{H}^5, 12\text{H}$), 1.59 (м, $\text{H}^3, 2\text{H}$), 1.97 (м, $\text{H}^3', 2\text{H}$), 2.12 (м, $\text{H}^8, 2\text{H}$), 2.30

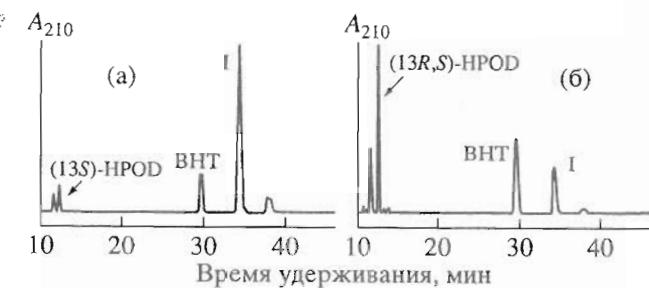


Рис. 1. Разделение продуктов превращения (13S)-HPOD (а) и (13R,S)-HPOD (б) методом ВЭЖХ на обращенной фазе. ВНТ – бутилгидрокситолуол (2,6-дигидро-*тет-бутил-n-крезол*), присутствующий в качестве антиоксиданта в диэтиловом эфире.

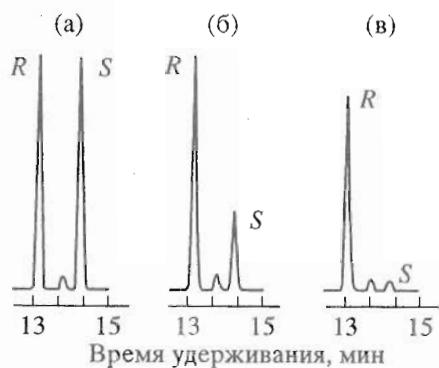


Рис. 2. Стереоспецифичность утилизации (13R,S)-HPOD ферментом из луковиц чеснока. Капиллярный газохроматографический анализ диастереомерных амидных производных, полученных (как описано в тексте) из исходной (13R,S)-HPOD (а), а также из не подвергшегося трансформации остатка (13R,S)-HPOD, собранного после ее инкубации с суспензиями микросом. Концентрации белка 1.8 (б) и 5.4 мг (в).

(т, H₂, 2H, $J_{2,3}$ 7.4), 3.63 (с, OMe, 3H), 5.17 (дт, H_{2'}, J_{1,2'} 12.2, J_{2,3'} 7.4), 5.30 (дт, H₉, 1H, J_{8,9} 7.5, J_{9,10} 10.3), 5.90 (ддт, H₁₀, 1H, J_{10,11} 11.5, J_{8,10} 1.2), 6.01 (дд, H₁₁, 1H, J_{11,12} 11.5), 6.39 (дт, H_{1'}, 1H, J_{1',2'} 12.2, J_{1,3'} 1.2), 6.65 (д, H₁₂, 1H).

Выход этероловой кислоты после инкубации микросом с (13S)-HPOD достигал 90% (рис. 1а). Превращение (13R,S)-HPOD в этероловую кислоту в присутствии микросом (1.8 и 5.4 мг белка) составляло 50.4% (рис. 1б) и 74.6% соответственно. При этом остатки исходной (13R,S)-HPOD (рис. 2а) содержали соответственно 94 и 88% (13R)-энантиомера (рис. 2б, 2в). Этот результат показывает, что (13R)-HPOD утилизируется ферментом намного медленнее, чем (13S)-HPOD. В то же время проявляемая ферментом стереоспецифичность не абсолютна. В присутствии избыточного количества фермента (13R,S)-HPOD утилизируется практически полностью. Сходную стереоспецифичность проявляет “гетеролитическая” гидропероксидлиаза из листьев чая при инкубации с (13R,S)-HPOD [3]. В отличие от синтазы дивиниловых эфиров синтаза окисей алленов проявляет строгую стереоспецифичность, используя при инкубации с рацемической (13R,S)-HPOD в качестве субстрата лишь (13S)-, но не (13R)-энантиомер [3].

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

- Grechkin A.N., Fazliev F.N., Mukhtarova L.S. // FEBS Lett. 1995. V. 371. P. 159–162.
- Zhang L.-Y., Hamberg M. // Chem. Phys. Lipids. 1994. V. 74. P. 151–161.
- Gardner H.W. // Biochim. Biophys. Acta. 1991. V. 1084. P. 221–239.

Stereospecific Synthesis of Novel Divinyl Ether Oxylipins by the Enzyme from Garlic Bulbs

A. N. Grechkin* and M. Hamberg**

*Kazan Institute of Biology, Russian Academy of Sciences, a/ya 30, Kazan, 420503 Russia

**Karolinska Institutet, Stockholm, Sweden

Abstract—Oxidation of (9Z,11E,13R,S)-13-hydroperoxy-9,11-octadecadienoic acid by the synthase of divinyl ethers from garlic bulbs (*Allium sativum* L.) was studied. The enzyme was found to be partially stereospecific, preferentially using the (13S)-epimer of hydroperoxide.

Key words: (9Z,11E,13R,S)-13-hydroperoxy-9,11-octadecadienoic acid, (9Z,11E,13S)-13-hydroperoxy-9,11-octadecadienoic acid, divinyl ether synthase from garlic bulbs, stereospecificity.