10. Mezi V. A., Knox W. E. Biochem, J., 165, 105, 1977.

11. Miler P. M., Stewart C. R. Paythochemistry, 15, 1855, 1976.

12. Shiono T., Kador P. F., Kinoshito J. J., Blochem, Biophys. Acta, 881, 72, 1986

13 Vecchio D. A., Kalman S. M. Arch. Biochem. Biophys., 127, 376, 1968.

Паступило 30.111 1990 г.

Биолог ж.ури. Армения, № 2,(45),1992

УДК 577.15 591.8

## ЗПАЧЕНИЕ ТИОЛОВЫХ ГРУПП В АКТИВНОСТИ ИЗОЭНЗИМОВ ОКСИДАЗЫ D-АМИНОКИСЛОТ ASPEKGILLUS NIGER R-3

A. F. BABARH. C. II. OFAILECRII

Ереванский государственный университет, кафедра биохимии

Оксидары аминокислот-гиоловые группы-изоэнзимы,

При портами, нажное значение имеет природа тех функцовальных групп в молскуле фермента, которые обеспечивают специфичность его действия на данный субстрат и высокую каталитическую активность.

Рашее нами было [2] показано, что изоэнзимы оксидазы D-аминокислот Asp niger R-3 состоят из четырех субъединиц с молекулярной массой, равной 46700 Да; I изоэнзим активируется ионами Mg, Zu, и II—Co<sup>11</sup>, Oба изоэнзима ингибируются ионами Ag, CJ, Hg.

Целью настоящего исследования являлось изучение влияния не которых ингибирующих и восстанавливающих агентов на активность изоэнзимов оксидазы D-аминокислот у Asp. niger R-3.

Митериал в методика. Объектом исследований служил Asp. niger R S, получен ны из Свитажского запода по производству лимонной кислоты в 1988 г. Методика приготовления питательной смеси и выращивания приба издагалась ранее [11].

Для определения оксидалной активности D-аминокислог (D—AAOX), пробу инкублротели ини 37° в теление 60 мин в 0.05 М К/Ха-фосфатном буферт (pH 3.3) в присутствии 10 мкМ D-Мет при постояниом встряхивания. Реакцию останавлявали 20 %-ным ТХУ, посло исго в экстракте определяли выделившийся аммиак микродиффузионным методом Зелингсона в модификации Силаковой [4] Активность фермента выражали в мкМ аммиака, выделивнегося при часовой шикубации, на 1 г мицелия. Белок определяли во методу Лоури [7].

Результаты и обсуждение. Изучение влияния векоторых известных ингибиторов D-AAOX на I и II изоэнзимы Asp. niger R-3 (табл. 1) показало, что оба они являются тиоловыми ферментами, поскольку такие реагенты сульфгидрильных групп, как ПХМВ и ДТНВ (5,5-дитнобие 2-интро бензойная кислота), ингибируют их активность. Любонытно, что классический ингибитор аминокислотных оксидаз бензоат илтрия не оказывает подобного влияния на фермент. Аналогичные результаты были получены при изучении D-AAOX, выделенной из T. variabilis [5], а также при воздействии п-бекзохинона на оксидазу из Asp. niger R-3 [3].

Таблица 1 Влияние некоторых ингибиторов на активность изоэнзимов оксидазы

D-аминокислот Asp. niger R-3

Реагенты (концентра-	1 наоэнзим		11 наоэнам	
ция, мкМ)	активность мк NH <sub>3</sub>	актнаность, %	активность мкМ NH <sub>2</sub>	активность, %
Экстракт ПХМБ	3.8	100	9.2	100
10-4	0	_	0	
ДТНБ 10-1 10-4	0.65	17 34	2.4	26 51
Бензоат натрия 10—3 10 -4	3.04 3.3	80 87	8.3 9.2	99

Исследовалось также влияние различных концентраций ПХМБ и восстанавливающих агентов, тажих, как меркаптоэтанол и глупатион (табл. 2)

Таблица 2. Влияние ПХМБ, меркаптоэтанола, глутатиони на активности окуштрзы В-глинокиелот

Реагенты (копцентра- ция, М)	1 изорнаны активность		И изозизим активность	
	йынкохэ <b>Н</b> амхп	3.8	100	9.2
10-5 10-5	1.1 0.5	30 12 0	4.8 2.2 0	52.4 23.5
Меркаптоэтанол 10—1 10—2 10—1	1.6 0.9 0.38	43 25,	8,3 7,8 5,6	90 85 61
Глутатнон 10—с 10—1 10—1	4.4 4.4 4.6	115 115 120	9,9 10,4 10,0	108 113 110
11XM6+Faviation 10-2 10-1	3.1 0.9 0.38	83 24 10	9.0 5.9 2.8	98 65 30

Согласно данным, представленным в табл. 2, ПХМБ является довольно эффективным ингибитором (особенно для 1 изоэнзима). Труд но объяснить вигибирующее действие меркаптоэтанола, однако аналогичные результаты были получены нами и для штамма Asp niger R-3, видуцированного DL-фенилаланином [6].

Восстановленный глутатион в тех же концентрациях че влиял на изоэнзимы, а при совместном действии с ПХМБ защитный эффект восстановленного глутатнона особенно проявлялся при нанболее икзких из непользованных концентраций

## ЛИТЕРАТУРА

- 1. Оганетян С. П., Бабаян 1. Г. Биолог журп, Армения, 41, 5, 402-406, 1988.
- 2. Огжесян С. И. Бабанн А. Г. Биолог жури, Армении (в нечати).
- 3 Оганесан С. П., Бабахи А Г. Биолог. жури. Армении, 39, 5, 373-377, 1986.
- 1. Силихова А. И., Труш Т. П. Вопросы мед химин, 8, 538-545, 1962.
- Kubicek Prans Eva M., Nax Rohr, J. Appl. Biochem., 7, 2, 164-113, 1985.
- Kishora G., Vendyanethan C. S. Indian L. Biochem., Biophys., 13, 216-22, 1976 Lowey O. R. Risenbringh N. J. Biol. Chem., 193, 1951.

Поступить 20, У 1991 ...

Билли жури Аруении, № 2 (45), 1992 УДК 633 863.8;631,389;581.13:577.13

## ЛОКАЛИЗАЦИЯ ПЕРВИЧНОГО БИОСИПТЕЗА ЛАВСОНА. ЗНАЧЕНИЕ СВЕТА В ОБРАЗОВАНИИ КРАСИТЕЛЯ У LAWSONIA INERMIS L.

■ K. XAЖAKЯH, C. C. HAHЯH

Институт агромамических проблем и сидропоними АН Армения, Ереван, Нарагюх

Хии неколючия Lawsonia thermis L — перепоники биогинтел красителя.

Биосинтез метаболитов вторичного обмена происходит в определенных органах, фазах развития и световых условиях вырядивация растений [4, 5], поэтому вопресы докализации и светорегулирования образования красильных соединений- лаксона и индикана в онтогенеже хны и индигоферы связаны с задачей повышения их продужливпости.

Показано [6], что первичный биосингез индикана с оп освиеме нидигоферы качинается в тканях первого настоящего листа, происхоит только на свету и прекращается в темноте. Целью пастоящей работы явилось выясисние локализации первичного биосинге 🔻 давсона в оптогсиезе растений хиы в установление зависимости его образования от условий освещенности.

Материя, в рес. — проводили на 20-30, вевных впороствах и трехурганых растениях хим неполючен (Lawsonia Incimis L.)

Семеня проращивали на перлите и условиях фитоказоры (темвература 25%, интей постемения 8 гыс. ль от лами ДРЛФ-400, фотовернод '2 г. алижность 61 70 %). Растения поливали три жаза и меделю: одни раз витательчим раствором.

Сокрашения: ЭЕС Экспериментальная голропоническая станция,