



# БИООРГАНИЧЕСКАЯ ХИМИЯ

том 14 \* № 8 \* 1988

## ПИСЬМА РЕДАКТОРУ

УДК 577.113.4:577.214.622

### НУКЛЕОТИДНАЯ ПОСЛЕДОВАТЕЛЬНОСТЬ ГЕНА *psbA* ХЛОРОПЛАСТНОЙ ДНК ЯЧМЕНЯ, КОДИРУЮЩЕГО ГЕРБИЦИДСВЯЗЫВАЮЩИЙ БЕЛОК

Ефимов В. А., Андреева А. В., Дмитракова Е. В.,  
Пашкова И. Н., Ревердатто С. В., Юнг Р.,  
Чахмажчева О. Г.

Институт биоорганической химии им. М. М. Шемякина  
Академии наук СССР, Москва

Одним из продуктов белкового синтеза в хлоропластах растений является тилакоидный мембранный белок Q<sub>b</sub>, мол. масса которого оценивается как 32 кДа [1]. Этот белок входит в состав фотосистемы II, где он вовлечен в перенос электронов [2]. Кроме того, он способен связывать некоторые гербициды, в частности диурон и атразин [3]. Было показано, что у высших растений Q<sub>b</sub>-белок кодируется единственным геном (*psbA*), локализованным в большом однокопийном районе хлоропластной ДНК. Синтез соответствующей ему мРНК происходит в больших количествах и является светозависимым. В настоящее время известны последовательности *psbA*-генов и Q<sub>b</sub>-белков некоторых двудольных растений [1, 4], однако для однодольных злаковых растений структуры этих белков и соответствующих им генов неизвестны в силу ряда объективных причин, среди которых прежде всего следует отметить неустойчивость бактериальных штаммов, несущих плазмидные или фаговые ДНК со встроенными в них *psbA*-генами злаковых растений.

В ходе наших структурно-функциональных исследований белков фотосистемы II и соответствующих им генов был проведен анализ первичной структуры фрагмента хлоропластной ДНК ячменя (*Hordeum vulgare*) длиной около 2000 п. о., включающего последовательность, кодирующую

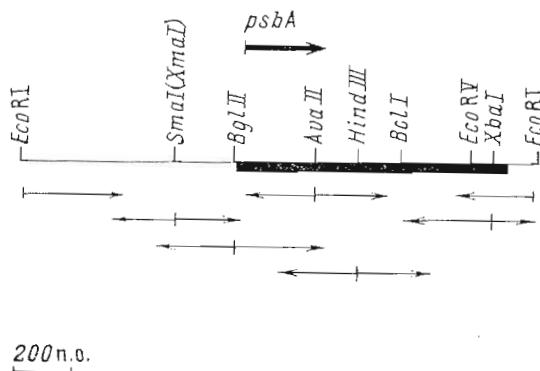


Рис. 1. Рестриктная карта EcoRI-фрагмента хлоропластной ДНК ячменя, содержащего *psbA*-ген (показан в виде зачеркнутого прямоугольника). Стрелки указывают направление и протяженность индивидуальных сиквенсов, полученных методом Максама — Гилберта, и ориентацию гена

<p>табак ячмень шпинат</p> <p>T TCGAAAT T T C GTAGAGA G CG ATT C ..... TCA C C A A AAAAGACCCATCAAAGTTTAACTTTACTCACTTCATTACAATACAAAATTATTGGTTGGTAATTATTTATA TACTGA ATC TA C T G CTT TT AATTCACTTCC..... CACA</p> <p>.ATT GAAT G ACATACAC CGA AGTC G* A CA TGGATAGCCAATCTTGGGCTGACTTGGTGACATTGGTATATAGTCTATGTTAATCTGTAAATAACAA.....GC AATTCTGAT GATC CACTAGATA CG C AGGC G ..... T</p> <p>T T C AT T GAT G AA CTA C ATGA A .... T CTTCTATTATCTATATTCTAGTTAACGTGTGCTTGGGAGTCCTGCAATTGAA....TAAACCAAGATCTTACC T A T .T CG TT C ATGA A TAAA T</p> <p><b>1</b> Glu 26. Met Thr Ala Ile Leu Glu Arg Arg Glu Ser Thr Ser Leu Trp Gly Arg Phe Cys Asn Trp Ile Thr Ser Thr Glu Asn. CGA A T C C ATGACTGCAATTTAGAGAGACCGCGAAAGTACAAGCCTGTGGGTGCCCTCTGCAACTGGATAACTAGTACTGAAAAT psbA → CGA A T T C C C</p> <p><b>52</b> Arg Leu Tyr Ile Gly Trp Phe Gly Val Leu Met Ile Pro Thr Leu Leu Thr Ala Thr Ser Val Phe Ile Ile Ala Phe T T G T CGTCTTACATCGGATGGTTCGGTGTGTTGATGATCCCTACCTTATTGACCGCAACTCTGTATTGAAATTTATTATCGCCTC T T T T A</p> <p><b>78</b> Ile Ala Ala Pro Pro Val Asp Ile Asp Gly Ile Arg Glu Pro Val Ser Gly Ser Leu Leu Tyr Gly Asn Asn Ile Ile T T C T A G A G C C ATCGCTGCCCTCCAGTAGATATTGATGGTATTCCGCGAGCCTGTTCTGGTTCTTACTTTATGGAAACAATATTATC T A C A C C T T</p> <p><b>His</b> 104 Ser Gly Ala Ile Ile Pro Thr Ser Ala Ala Ile Gly Leu His Phe Tyr Pro Ile Trp Glu Ala Ala Ser Val Asp Glu C C A T A T A T C G C C C A TCTGGTGCTATTATTCCCTACTTCTCGCGGCATCGGATTGCACCTTACCCATTGGGAAGCTGCATCTGTTGATGAG G C A T A G T T C G G</p> <p><b>130</b> Trp Leu Tyr Asn Gly Gly Pro Tyr Glu Leu Ile Val Leu His Phe Leu Leu Gly Val Ala Cys Tyr Met Gly Arg Glu C A C C C TGGTTATAACATGGTGGTCTTATGAGCTAAATIGTICACITCTTACTTGGTGTAGCTTGTATATGGGTCGTGAG A</p> <p><b>156.</b> Trp Glu Leu Ser Phe Arg Leu Gly Met Arg Pro Trp Ile Ala Val Ala Tyr Ser Ala Pro Val Ala Ala Ala Thr Ala G A C A TGGGAACCTAGTTCCGTCTGGGTATGCCTCCTGGATTGCTCTGCATATTCAAGCTCTGTGCAGCTGCTACTGCT A C C A G</p> <p><b>182</b> Val Phe Leu Ile Tyr Pro Ile Gly Gln Gly Ser Phe Ser Asp Gly Met Pro Leu Gly Ile Ser Gly Thr Phe Asn Phe C A T C GTTTTCTGATTACCCATTGGTCAAGGAAGCTTCTGATGGTATGCCTTAGGAATCTCTGGTACTTCAACTT C A C C</p> <p><b>208.</b> Met Ile Val Phe Gln Ala Glu His Asn Ile Leu Met His Pro Phe His Met Leu Gly Val Ala Gly Val Phe Gly Gly T C T C ATGATTGTATTCCAGGCAGAGCACAAACATCCTTATGCATCCATTCCACATGTTAGGTAGCTGGTATTCGGCGT T C C</p> <p><b>234</b> Ser Leu Phe Ser Ala Met His Gly Ser Leu Val Thr Ser Ser Leu Ile Arg Glu Thr Thr Glu Asn Glu Ser Ala Asn T C A TCCCTATTCACTGCTATGCATGGTCTGGTAACCTCTAGTTGATCAGGGAAACTACTGAAAATGAATCTGCTAAT T C A</p>	<p>(SmaI)</p> <p>CTAGC CCCCGGCAACCCATATAGA T TTT</p>
---	--

260

Arg  
 Glu Gly Tyr Lys Phe Gly Gln Glu Glu Glu Thr Tyr Asn Ile Val Ala Ala His Gly Tyr Phe Gly Arg Leu Ile Phe  
 A G C C C A A G  
 GAGGGTTACAAATTGGTCAAGAGGAAGAGACTTATAATATTGGCTGCTCATGGTTATTTGCCGATTAATCTTC  
 A G C A C A A T G

286

Gln Tyr Ala Ser Phe Asn Asn Ser Arg Ser Leu His Phe Phe Leu Ala Ala Trp Pro Val Val Gly Ile Trp Phe Thr  
 G A T T C  
 CAATATGCTAGTTCAACAACCTCGTCTTACACTTCTTGGCTGCTGGCCTGTAGTAGGAATCTGGTCACT  
 A T T T

312

Ala Leu Gly Ile Ser Thr Met Ala Phe Asn Leu Asn Gly Phe Asn Phe Asn Gln Ser Val Val Asp Ser Gln Gly Arg  
 C C C T  
 GCTTTAGGTATTAGTACTATGGCITICAACCTAAATGGTTCAACCAATCTGATAGTGATAGTCAGGTC  
 T

338

Ile Ala Ser The 353  
 Phe Pro Leu Asp Leu Ala Ala Val Glu Val Pro Ala Ile Asn Gly Ter  
 C A C C T C A A C C G C T A C C T G C T A C C T G G T A T G G A A G T A T G C A C G A A C G T A A T G C T C A C A A C  
 T T T T T T T  
 TTCTTAAACTTGGCTGATATCATCACCGTGCTAACCTGGTATGGAAGTAATGCAACGTAATGCTCACAAAC  
 A T T T T T T  
 AG AGG GC AT TCATTTCT G TC A CAAGAGGGTCTA T C CC CTT T C A TA TT  
 AAGAAAGAAAAGACAAAAATACCAATATCTTGTCTAGCAAGATATTGGTATTTGAATCTTTTTCTCTAA  
 .....ACT T T  
 TCTTTCTATTCAQAATTC  
 (EcoRI)

Рис. 2. Нуклеотидная последовательность *psbA*-гена ячменя и выведенная из нее аминокислотная последовательность Q<sub>b</sub>-белка ячменя. Подчеркнуты предполагаемый рибосомсвязывающий сайт, а также -35- и -10-районы промотора. Возможное место инициации транскрипции отмечено звездочкой. Штриховой линией отмечены последовательности, комплементарные синтетическим олигонуклеотидам-праймерам, использованным при подтверждении структуры гена дидезоксиметодом. Показаны нуклеотиды *psbA*-генов табака (сверху) и шпината (спизу), отличающиеся от нуклеотидов в соответствующих позициях гена ячменя. Выше аминокислотной последовательности Q<sub>b</sub>-белка ячменя показаны несовпадающие аминокислоты белка табака. Точками показаны места последовательности, не содержащие нуклеотидных остатков в гомологичных участках ДНК у ячменя, табака и шпината

Q<sub>b</sub>-белок. В данной работе приводится первичная структура *psbA*-гена ячменя вместе с примыкающими к нему районами ДНК, а также предсказанного продукта его трансляции и сравнение этих структур с известными последовательностями *psbA*-генов и белков Q<sub>b</sub> таких двудольных растений, как табак [4] и шпинат [1].

Клонирование *psbA*-гена ячменя проводилось нами в составе *Eco*RI-*Eco*RI-фрагмента соответствующей хлоропластной ДНК в плазмиде pBSM13+ (Stratogene, США). Хлоропластную ДНК ячменя выделяли по методу [5]. Выход составил 70–90 мкг из 100 г зеленой массы. Для отделения ее от РНК использовали хроматографию на колонке с сефакривом S-1000. Выделенную ДНК исчерпывающе гидролизовали эндонуклеазой *Eco*RI и полученные при этом фрагменты разделяли электрофорезом в 0,6% агарозном геле. Фрагмент, содержащий *psbA*-ген, идентифицировали блоттингом с использованием в качестве гибридизационной пробы <sup>32</sup>P-меченого синтетического 31-звенного дезоксирибоолигонуклеотида dCTATGCATCCTGGTCCCTAACCTCTAGTT, структура которого соответствовала консервативному участку последовательности гена *psbA*, идентичному для шпината и табака [1, 4], а также повторной гибридизацией с 20-звеными олигонуклеотидными зондами dTGGTTGGTGTGTTGATGAT и dGGTATGGAAGTTATGGATGA, после-

довательности которых соответствовали 5'- и 3'-концевым участкам структурных генов этих растений.

Фрагмент хлоропластной ДНК (~2 т. п. о.), который давал положительный результат при гибридизации с зондом, элюировали с геля, лигировали с вектором, полученным обработкой плазмида pBSM13+ эндонуклеазой рестрикции *Eco*RI, и этой реакционной смесью трансформировали клетки *E. coli* MH1. Из ампциллиностойчивых колоний гибридизации на нитроцеллюлозных фильтрах [6] с теми же меченными зондами были отобраны клоны, содержащие искомый фрагмент хлоропластной ДНК. Одна из плазмид, pBSM8A, была использована для определения первичной структуры гена *psbA*. Кроме того, было показано, что *Eco*RI-фрагмент, содержащий *psbA*-ген ячменя, входит в состав следующих, более крупных фрагментов хлоропластной ДНК, полученных при обработке последней эндонуклеазами рестрикции *Pst*I (18,4 т. п. о.), *Sall* (20 т. п. о.), *Bam*HI (5,5 т. п. о.).

Следует отметить, что попытки использовать с той же целью ряд других реципиентных штаммов *E. coli* (в частности, JM107, TG1, HB101), так же как и попытки клонировать *psbA*-ген в составе *Bam*HI, *Sma*I и *Sall*-фрагментов во всех использованных штаммах, не привели к положительным результатам.

На рис. 1 приведена рестриктиная карта клонированного нами *Eco*RI-фрагмента хлоропластной ДНК и стратегия определения его последовательности методом химических модификаций. Полученные этим методом данные подтверждали дидезоксинуклеотидным методом Сэнгера. В последнем случае в качестве матрицы брали одноцепочечную ДНК плазмида pBSM8A. Синтез проводили с использованием «сдвигающегося праймера» [7]. Синтетические олигонуклеотиды-праймеры, использованные в данной работе, были получены нами на автоматическом синтезаторе Gene assembler (Pharmacia, Швеция) с применением амидитного фосфитного метода и фосфотриэфирного метода на основе О-нуклеофильного внутримолекулярного катализа [8]. Одноцепочечную форму плазмида pBSM8A получали по методу [9] с использованием в качестве реципиентного штамма *E. coli* MV1193 [F': *trad* 36, *proAB*, *lacI*'*ZΔM15*].

Из полученных нами данных следует, что *psbA*-ген расположен внутри *Sma*I-*Eco*RI (~1,4 т.п.о) фрагмента хлоропластной ДНК. На рис. 2 приведена нуклеотидная последовательность этого фрагмента ДНК. Отмечены предполагаемые -10- и -35-районы промоторной области, рибосомсвязывающий сайт и возможное место инициации транскрипции.

Сравнение последовательностей *psbA*-генов ячменя и некоторых двудольных растений выявляет значительную гомологию. Так, в гене табака относительно гена ячменя изменено 85 из 1061 п. о., составляющих этот ген (92% гомологии), а в гене шпината — 75 п. о. (93% гомологии), тогда как в аминокислотной последовательности гербицидсвязывающего белка ячменя имеется только 7 аминокислотных замен по сравнению с табаком и 6 замен по сравнению со шпинатом (97% гомологии), причем эти замены расположены в основном в N- и C-концевых участках молекулы белка. В то же время последовательности левее и правее структурного гена ячменя значительно отличаются от соответствующих участков двудольных, за исключением участка, непосредственно перед инициирующим ATG-кодоном и собственно промотора *psbA*-гена. Последний имеет значительную гомологию с последовательностями, прилегающими к предполагаемой точке инициации транскрипции у двудольных растений, и полностью совпадает с ранее опубликованной частичной структурой промотора гена пшеницы [10].

Авторы глубоко признательны академику Ю. А. Овчинникову за интерес к данной работе, а также д-ру Т. Х. Н. Эллису (Англия), проф. Р. Херманну (ФРГ) и проф. М. Сугиура (Япония) за предоставление фрагментов хлоропластных ДНК ряда растений.

## ЛИТЕРАТУРА

1. Zurawski G., Bohmert H. J., Whitfield P. R., Bottomley W. // Proc. Nat. Acad. Sci. USA. 1982. V. 79. № 24. P. 7699–7703.
2. Mattoo A. K., Pick U., Hoffman-Falk H., Edelman M. // Proc. Nat. Acad. Sci. USA. 1981. V. 78. № 3. P. 1572–1576.
3. Pfister B., Steinback K. E., Garder G., Arnstzen C. J. // Proc. Nat. Acad. Sci. USA. 1981. V. 78. № 2. P. 981–985.
4. Sugita M., Sugiura M. // Mol. Gen. Genet. 1984. V. 195. № 1–2. P. 308–313.
5. Whitfield P. R., Herrmann R. G., Bottomley W. // Nucl. Acids Res. 1978. V. 5. № 6. P. 1741–1751.
6. Ефимов В. А., Чахмакчева О. Г. // Биоорган. химия. 1982. Т. 8. № 8. С. 2084–2093.
7. Strauss E. C., Kobori J. A., Siu G., Hood L. E. // Anal. Biochem. 1986. V. 154. № 1. P. 353–360.
8. Efimov V. A., Buryakova A. A., Dubey I. Y., Polushin N. N., Chakhmakhcheva O. G., Ovchinnikov Yu. A. // Nucl. Acids Res. 1986. V. 14. № 16. P. 6525–6540.
9. Vieira J., Messing J. // Meth. Enzymol. 1988. V. 155.
10. Hanley-Bowdoin L., Chua N.-H. // TIBS. 1987. V. 12. № 2. P. 67–70.

Поступило в редакцию  
17.II.1988:

### NUCLEOTIDE SEQUENCE OF THE BARLEY CHLOROPLAST *psbA* GENE CODING FOR A HERBICIDE-BINDING PROTEIN

EFIMOV V. A., ANDREEVA A. V., DMITRAKOVA E. V., PASHKOVA I. N.,  
REVERDATTO S. V., JUNG R., CHAKHMAKHCHEVA O. G.

*M. M. Shemyakin Institute of Bioorganic Chemistry,  
Academy of Sciences of the USSR, Moscow*

The sequence of a stretch of the barley chloroplast DNA containing *psbA* gene with flanking regions and the deduced amino acid sequence of the photosystem II Q<sub>B</sub> protein have been determined. Comparison of the *psbA* and Q<sub>B</sub> sequences from barley and some dicotyledonous species shows them to be highly conserved. The sequences of the regions which flank the probable transcription initiation site for *psbA* gene of barley are identical to the corresponding sequences of wheat.