



## ПРОМЕНИ ВЪВ ФОТОСИНТЕТИЧНАТА АКТИВНОСТ ПРИ ВИГНА (*VIGNA UNGUICULATA* L.) В УСЛОВИЯ НА ЗАСУШАВАНЕ

МАЛГОЖАТА БЕРОВА, НЕВЕНА СТОЕВА, ЗЛАТКО ЗЛАТЕВ, ЦВЕТЕЛИНА  
 СТОИЛОВА, ГЕОРГИ ПОПОВ

### CHANGES IN PHOTOSYNTHETIC ACTIVITY IN VIGNA (*VIGNA UNGUICULATA* L.) UNDER DROUGHT CONDITIONS

MALGORZATA BEROVA, NEVENA STOJAVA, ZLATKO ZLATEV, TSVETELINA  
 STOILOVA, GEORGI POPOV

#### **Abstract**

Cowpea (*Vigna unguiculata* L.) is one of the promising legume crops, landraces of which have been traditionally grown mainly in the southern parts of Bulgaria. It has a high tolerance for dry conditions. Therefore, it is a promising crop for growing under rainfed conditions.

The objective of this study was to analyze some photosynthetic parameters in cowpea plants during dehydration and re-hydration. The studies were conducted with two landraces. Seeds were sown in pods of 5 l. Soil moisture was raised to 75-80% of soil humidity and maintained weight. In each pod were grown in four plants. Plants of each landraces were divided in 2 groups: (1) plants with water regime 75-80% of full soil humidity and (2) plants, with water regime 35-40% of soil humidity for 10 days period. After drought soil humidity was restored to a level 75-80%. Net photosynthetic rate ( $P_N$ ), stomatal conductance ( $g_s$ ) and transpiration (E) were severely decreased by water deficit. A gradual reduction in leaf water potential ( $\Psi_{leaf}$ ) was observed too. In light adapted leaves a significant decrease in quantum yield (Y) and electron transport rate (ETR) of PSII was occurred.

**Key words:** drought, photosynthetic parameters, *Vigna unguiculata*

#### **ВЪВЕДЕНИЕ**

Засушаването е един от факторите на околната среда, който води до нарушения в различни структурни и функционални нива на растителния организъм, намалявайки до голяма степен неговата продуктивност [Blum, 1996; Singh et al., 2001; Wang et al., 2003]. Ефектът от водния недостиг е резултат от интензитета и степента на обезводняване, и от генетично определената способност на растенията да го преодоляват, като

едновременно с това се засилва от съпътстващите го ефекти на екстремално високите температури и интензивност на светлината [Yordanov et al., 2000].

Вигната (*V. unguiculata* L.) е зърнено-бобова култура отличаваща се с висока толерантност към засушаването [Берова и др., 2001, Watanabe et al. 1997, Berova et al., 2001]. Поради това тя се явява перспективна култура за отглеждане при неполивни условия. Тъй като информацията в тази насока е оскудна и липсва такава във физиологичен аспект, целта на настоящото изследване беше да се проучат в динамика промените във фотосинтетичната активност при растенията от вигна отглеждани в условия на почвено засушаване.

## МАТЕРИАЛ И МЕТОДИ

Вегетационният съдов опит беше изведен в оранжерия тип лятна конструкция с млади растения от две местни форми вигна – 95-045 и A4E-004. Семената бяха предоставени от колекцията на Института по генетични ресурси в гр. Садово. Опитът включваше контролни (75-80% от ППВ) и засушени (35-40%) варианти обособени във фаза на оформен първи същински лист. Същите бяха заложени в 10 повторения (съда). Във всеки съд се отглеждаха по четири растения до 20-дневна възраст. На контролните растения ежедневно се подаваше необходимото количество вода (определен в предварителни изследвания). Опитните растения бяха прогресивно засушавани до 35-40% от ППВ. Засушаването беше установено чрез физиологичен критерий - по настъпването на траен остатъчен воден дефицит в активно функциониращите листа на растенията. През периода на засушаване (10 дневен период) бяха отчетени параметрите, характеризиращи фотосинтетичния апарат и газообмена. Анализите бяха извършени трикратно (5-ти и 10-ти ден от засушаването и 10-ти ден след въстановяването на поливния режим). Параметрите на листния газообмен бяха определени с портативна фотосинтетична система LCA-4 (ADC, Hoddesdon, England). Параметрите на хлорофилната флуоресценция бяха определени с апарат MINI-PAM (Heinz Walz GmbH, Germany), в светлинно адаптирани листа (при насищащ импулс с продължителност 0.8 s и интензивност на светлината ФАР над  $5500 \mu\text{mol m}^{-2} \text{s}^{-1}$ ) и изчислени съгласно Genty et al. [1989]. Водният потенциал на листата беше отчетен с камера за налягане EL 540-305 (ELE-International Ltd., Hemel Hempstead, England) - Turner, 1988.

Резултатите бяха обработени статистически. Достоверността на разликите беше определена съгласно критерия  $t$  на Student.

## РЕЗУЛТИ И ОБСЪЖДАНЕ

Резултатите показват (Таблица 1), че 5 дни след начало на засушаването в растенията от образец 95-045 се установява потискане на листния газообмен.  $P_N$  и Е намаляват с 40%. Промяните в двата показателя са сходни с тези в  $g_s$ , за които намалението е 31%. С увеличаване на водния дефицит

промените в листния газообмен са още по-съществени.  $P_N$  е понижена с 71% и е съпоставима с  $E$  и  $g_s$ , за които намалението е с 61% и 55%, съответно. Подобна е и динамиката в промените в листния газообмен на растенията от образец A4E-004. На 5-ия ден от засушаването  $P_N$  е понижена с 57%, а  $E$  с 52%. Устичната проводимост е понижена с 23%. Представените данни показват, че в голяма степен инхибирането на фотосинтезата е свързано с устично лимитиране. Бързата загуба на вода в листните тъкани предизвиква хидропасивно затваряне на устичата и ограничава достъп на  $CO_2$  до мезофилните клетки, в резултат на което скоростта на фотосинтезата намалява.

Таблица 1

**Листен газообмен и воден потенциал при растения от вигна отглеждани в условия на засушаване;  $T_1$  - 5-ти ден от засушаването,  $T_2$  - 10-ти ден от засушаването,  $T_3$  - 10-ти ден след въстановяването на поливния режим, -**

$P_N$  - скорост на фотосинтезата ( $\mu\text{mol CO}_2 \text{ m}^{-2} \text{ s}^{-1}$ );  $E$  - интензивност на транспирацията ( $\text{mmol m}^{-2} \text{ s}^{-1}$ ),  $g_s$  - устична проводимост ( $\text{mol m}^{-2} \text{ s}^{-1}$ ),  $\Psi_{leaf}$  - воден потенциал в листата (MPa)

Пар	контрола				засушени			
	$P_N$	$g_s$	$E$	$\Psi_{leaf}$	$P_N$	$g_s$	$E$	$\Psi_{leaf}$
95-045								
$T_1$	16.81 ±0.24	0.03 ±0.001	2.41 ±0.04	-0.47 ±0.01	10.06 ±0.16	0.02 ±0.001	1.05 ±0.10	-0.59 ±0.02
$T_2$	16.43 ±0.31	0.02 ±0.002	0.96 ±0.06	-0.46 ±0.03	4.68 ±0.08	0.01 ±0.002	0.37 ±0.05	-0.64 ±0.05
$T_3$	18.40 ±0.46	0.03 ±0.002	2.13 ±0.12	-0.46 ±0.05	14.51 ±0.13	0.01 ±0.001	1.97 ±0.22	-0.49 ±0.07
A4E-004								
$T_1$	17.66 ±0.16	0.03 ±0.002	2.26 ±0.10	-0.43 ±0.02	7.55 ±0.09	0.02 ±0.001	1.08 ±0.15	-0.54 ±0.01
$T_2$	17.80 ±0.30	0.02 ±0.001	2.40 ±0.11	-0.47 ±0.02	6.30 ±0.10	0.02 ±0.001	1.03 ±0.13	-0.69 ±0.06
$T_3$	19.83 ±0.11	0.04 ±0.001	2.20 ±0.05	-0.47 ±0.01	15.10 ±0.06	0.02 ±0.002	1.81 ±0.19	-0.49 ±0.01

Устичното лимитиране на фотосинтезата е потвърдено от други автори [Chaves, 1991]. Факторите, инхибиращи фотосинтезата в условия на засушаване могат да имат и мезофилен характер [Farquhar and Sharkey, 1982, Krieg, 1983, Pearcy, 1983]. Това могат да бъдат нарушения в пластидния апарат, светлинните реакции и биохимичните процеси от цикъла на Калвин. Промените в интензивността на фотосинтезата в условия на воден недостиг зависят в много голяма степен от състоянието на фотосинтетичния апарат (хлоропластите) и от промени в структурата му.

Резултатите показват, че водният потенциал, който е основна термодинамична величина на водообмена, намалява през периода на въздействието на водния дефицит и при двата образеца вигна. Промените в

$\Psi_{leaf}$  най-вероятно се дължат на някои структурни и функционални изменения, осигуряващи адаптацията на растенията към стресовия фактор [Paleg et al., 1984].

И при двата изследвани образеца през периода на възстановяване на растенията данните за листния газообмен и водния потенциал се доближават до тези на контролните растения.

Таблица 2

**Параметри на хлорофилна флуоресценция в светлинно адаптирани листа при контролни и засушени растения от вигна; F – стационарна флуоресценция,  $Fm'$  – максимална флуоресценция, Y - квантов добив, ETR - скорост на електронния транспорт ( $\mu\text{mol m}^{-2} \text{s}^{-1}$ );**

Пар	контрола				засушени			
	F	$Fm'$	Y	ETR	F	$Fm'$	Y	ETR <sup>a</sup>
95-045								
T <sub>1</sub> *	632 ±32	1239 ±76	0,636 ±0.015	142,00 ±2.10	762 ±25	1120 ±62	0,462 ±0.022	39,60 ±3.80
T <sub>2</sub> *	451 ±24	1206 ±68	0,613 ±0.012	130,75 ±4.00	531 ±33	954 ±54	0,446 ±0.018	78,73 ±4.20
T <sub>3</sub> *	458 ±21	1230 ±59	0,590 ±0.019	136,63 ±3.80	448 ±36	1187 ±49	0,579 ±0.024	117,40 ±5.18
A4E-004								
T <sub>1</sub> *	435 ±26	1301 ±57	0,583 ±0.022	92,55 ±2.14	602 ±45	1109 ±58	0,474 ±0.026	47,80 ±2.00
T <sub>2</sub> *	505 ±30	1083 ±62	0,471 ±0.028	113,25 ±3.80	669 ±32	940 ±71	0,168 ±0.035	42,37 ±3.12
T <sub>3</sub> *	508 ±31	1187 ±54	0,531 ±0.020	136,00 ±4.10	497 ±37	1127 ±62	0,501 ±0.030	125,70 ±3.89

\* - виж таблица 1

В резултат на водния недостиг е установено понижение на квантовия добив (Y) и скоростта на електронния транспорт (ETR) във ФС II (Таблица 2). При образец 95-045 Y намалява с 28%, а при A4E-004 средно с 42% за периода на засушаване. Промените в скоростта на фотосинтетичния електронен транспорт са по-силно изразени.

Намалението в Y е свързано с нарастване на гасенето на възбудната енергия във ФС2 и обикновено се разглежда като показател за отрицателно метаболитно регулиране на електронния транспорт [Horton et al., 1996].

Следователно, намалението в Y може да се разглежда като индикатор за физиологична регулация на електронния транспорт чрез нарастване на гасенето на възбудната енергия в антения комплекс на ФС2. Това предполага относително по-висока скорост на нецикличния електронен транспорт отколкото е необходима за поддържане на  $\text{CO}_2$  асимилацията при дадените условия. Алтернативен акцептор на електрони могат да бъдат фотодишането и/или Мелеровата реакция [Nogués and Baker, 2000]. Драстичното намаление в този показател на фотосинтезата в листата на растенията означава, че нуждата от редуктори и АТФ намалява съществено и че това е основната причина за затварянето на реакционните центрове на ФС2. Същественото намаление на Y показва или повреди в реакционните центрове на ФС2 или индукция на бавно възстановяващо се гасене. Получените от нас резултати подкрепят твърдението, че фотоиндуцираните повреди в реакционните центрове на ФС2 при засушаване не са първопричината за подтисната асимилация на  $\text{CO}_2$  в листата на растенията. Трябва да отбележим обаче, че такива повреди могат да бъдат резултат от вторични ефекти.

В края на периода на възстановяване стойностите на Y и ETR са на нивото на контролните растения.

## ИЗВОДИ

Проведените изследвания позволяват да се направят следните изводи:

1. Динамиката на промените в параметрите на листния газообмен на млади растения от два образца вигна – 95-045 и A4E-004, подложени на засушаване, е сходна. Значително са инхибиирани скоростта на нето фотосинтезата, интензивността на транспирацията и устичната проводимост.
2. И при двата изследвани образца в резултат на водния недостиг е установено понижение на квантовия добив (Y) и скоростта на електронния транспорт (ETR) във ФС II.

## ЛИТЕРАТУРА

1. Берова, М., В. Керин, Ц. Стоилова, 2001. Промени във фотосинтетичния апарат и газообмена при фасул и вигна в условия на засушаване. Постижения и перспективи на водния режим и минералното хранене на растенията в България, 2,168-170;
2. Berova, M., V. Kerin, T. Stoilova, 2001. Effect of Water deficit on the growth of bean (*Ph. vulgaris* L.) and Cowpea (*V. unguiculata* L.). Rep. Bean Improvement Cooperative, 44, 47-48;
3. Blum, A., 1996. Crop response of drought and the interpretation of adaptation. Plant Growth Regul., 20, pp.135-148;
4. Chaves, M., 1991. Effects of water deficits on carbon assimilation. J. Exp. Bot. 42, 1-16;
5. Farquhar, G., T. Sharkey. 1982. Annu. Rev. Plant Physiol., 33, 317-345;

6. Genty, B., J. Briantais, N. Baker, 1989. The relationship between the quantum yield of photosynthetic electron transport and quenching of chlorophyll fluorescence. – *Biochim. Biophys. Acta*, 990: 87-92;
7. Horton, P., A. Ruban A, R. Walters. 1996. Regulation of light harvesting in green plants. *Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol.*, 4, 655-684;
8. Krieg, D., 1983. Agric. Water Management,
9. Marshall, J., E. Dumbroff. 1999. *Plant Physiol.* 119, 1, 313-319;
10. Nogués, S., N. Baker. 2000. Effects of drought on photosynthesis in Mediterranean plants grown under enhanced UV-B radiation. *J. Exp. Bot.*, 51, 1309-1317;
11. Paleg, L., G. Stewart, J. Bradbeer. 1984. Proline and glycine betaine influence protein solvation. *Plant Physiol.*, 75, 974-978;
12. Pearcy, R., 1983. In: Limitations to efficient water use in crop production. Ch. 6C, ASA-CSSA-SSSA, USA, 277-287;
13. Pinhero, R., R. Fletcher. 1994. *Plant Growth Regul.* 15, 47-53;
14. Senaratna, T., C. Mackay, B. Kersie, R. Fletcher. 1988. *J. Plant Physiol.* 133, 56-61;
15. Singh, S., R. Hayes, C. Robison, M. Dennis, E. Powers. 2001. *Ann. Rep. Bean Improvement Cooperative*, 44, 45-46;
16. Turner, N., 1988. Measurement of plant water status by the pressure chamber technique. *Irrigation Science*, 9, 289-308;
17. Yordanov, I., V. Velikova, T. Tsonev. 2000. Plant responses to drought, acclimation and stress tolerance. *Photosynthetica*. 38 (1), 171-186;
18. Wang, W., B. Vinocur, A. Altman, 2003. Plant responses to drought, salinity and extreme temperatures: towards genetic engineering for stress tolerance. – *Planta*, 218: 1–14;
19. Watanabe, I., S. Hakoyama, T. Terao, B. Singh, 1997. Evaluation methods for drought tolerance of cowpea. In: *Advances in cowpea research*, 141-146;