Na,CO, 胁迫对绿豆种子萌发的影响

袁典1,方兴宇1,贾逸清1,吴文超1,刘宏权1*,韩会玲2*

(1.河北农业大学城乡建设学院,河北保定 071000;2.保定学院,河北保定 071000)

摘要 为研究绿豆种子萌发对 Na, CO、胁迫响应情况,分别采用 0、20、40、60、80 mmol/L Na, CO、溶液对吉绿 10 号、HN1023-7-2、同 111411、保绿 201323-3 和辽绿 PB-02 共 5 个品种的绿豆进行胁迫萌发试验。结果表明,随着 Na₂CO₃ 溶液浓度的升高,5 个绿豆品种的 发芽率、发芽势、发芽指数、胚根鲜重、胚根干重、胚芽鲜重、胚芽干重、活力指数、根冠比均有降低的趋势,但低浓度(Na,CO、浓度≤ 20 mmol/L) 盐胁迫不会对种子萌发造成显著性迫害。随着 Na,CO, 处理浓度的升高,低浓度盐处理与 CK 的胚芽鲜重无显著差异,其余 生长指标均显著降低。综合分析可知,HN1023-7-2 耐盐性最强,辽绿 PB-02 最差。该研究结果可为盐碱地绿豆种植提供一定理论 依据。

关键词 绿豆;Na2CO3 胁迫;种子萌发;耐盐性

中图分类号 S522

文献标识码 A 文章编号 0517-6611(2021)20-0032-04

doi:10.3969/j.issn.0517-6611.2021.20.009

开放科学(资源服务)标识码(OSID): 🗐



Effects of Na₂CO₃ Stress on Seed Germination of Mung Beans

YUAN Dian, FANG Xing-yu, JIA Yi-qing et al (Urban and Rural Construction Institute, Hebei Agricultural University, Baoding, Hebei 071000)

Abstract In order to study the response of mung bean seed germination to Na₂CO₃ salt stress, 0, 20, 40, 60, 80 mmol/L Na₂CO₃ solutions were used to compare Jilu No. 10, HN1023-7-2, Tong 111411, Baolu 201323-3 and Liaolu PB-02, and other five varieties of mung beans were used for stress germination experiments. The results showed that with the increase of Na₂CO₃ solution concentration, the five types of mung bean germination rate, germination potential, germination index, radicle fresh weight, embryo fresh weight, embryo dry weight, vigor index and radicle-to-shoot ratio all tended to decrease, but low concentration (Na_2CO_3 concentration ≤ 20 mmol/L) salt stress could not cause significant persecution to seed germination. With the increase of the concentration of Na, CO, treatment, the fresh weight of germ-excepted germ was not significantly different from that of CK under the low-concentration salt treatment, and the other growth indexes were significantly reduced. Comprehensive analysis showed that HN1023-7-2 had the strongest salt tolerance and Liaolu PB-02 was the worst. The research results provided a certain theoretical basis for mung bean planting in saline-alkali land.

Key words Mung bean; Na, CO, salt stress; Seed germination; Salt tolerance

土壤盐渍化是由自然或人类活动引起的一种环境危害, 全世界大约有 $8.31 \times 10^8 \text{ hm}^2$ 的土壤受到盐渍化的威胁 $^{[1]}$ 。 盐胁迫和碱胁迫是妨碍植物生长、降低产量的主要逆境因子 之一。大量试验结果表明, 盐碱环境会限制植物生长, 植物 在不同生长阶段耐盐碱性不同,尤其是种子萌发期最为敏 感;当增加盐浓度时,种子的萌发受到抑制,并且抑制程度随 盐浓度的升高而增加^[2-4]。绿豆(Vigna rabiata L.)属于豆科 草本植物,是一种短日照、喜热的作物,生长期短,播种期弹 性大,适应性强,抗旱耐瘠薄,并且具有固氮和土壤栽培耐瘠 薄能力[5]。绿豆是中国重要的粮食作物,在贫困地区是高经 济价值的作物,但种植绿豆易受盐害,影响经济效益,我国绿 豆品种资源里,只有有限的耐盐种质[6]。绿豆具有一定的耐 盐性,盐胁迫对不同品种的绿豆有不同的影响,因此探讨盐 胁迫对绿豆种子萌发和生长可为其大面积盐碱地种植提供 理论依据。为研究绿豆种子萌发对 Na₂CO, 胁迫响应情况, 笔者分别采用 0、20、40、60、80 mmol/L Na, CO, 溶液对吉绿 10

基金项目 财政部和农业农村部:国家现代产业技术体系-食用豆 (CARS-08-G-22);河北省水利科研与推广计划项目 (2017-54,2018-35);河北省节水灌溉装备产业技术研究 院基金支持(SC2018005)。

袁典(1996--),女,河北邯郸人,硕士研究生,研究方向:咸 水灌溉理论与技术。*通信作者:刘宏权,副教授,硕士生 导师,博士,从事农田水肥调控及农业水土资源优化利用研 究;韩会玲,教授,博士生导师,博士,从事水资源高效利用 方面的研究。刘宏权和韩会玲为共同通信作者。

收稿日期 2021-03-12;修回日期 2021-04-08

号、HN1023-7-2、同111411、保绿201323-3和辽绿PB-02共 5个品种的绿豆进行胁迫萌发试验。

1 材料与方法

1.1 材料 试验选用绿豆品种为吉绿 10 号、HN1023-7-2、 同 111411、保绿 201323-3 和辽绿 PB-02。

1.2 方法 分别挑选大小一致、均匀饱满的5个品种绿豆种 子,用0.5%次氯酸钠溶液为种子及玻璃培养皿消毒 15 min, 经蒸馏水冲洗干净后将绿豆种子均匀放置在垫有2层滤纸 的发芽床上培养。Na,CO,处理溶液浓度分别设为20、40、 60、80 mmol/L(pH 分别为 10.9、11.0、11.2、11.3),分别记为 T1、T2、T3、T4处理,以蒸馏水处理为对照(CK)。试验设3次 重复,每个培养皿放入50粒经过处理的种子。将所有培养 皿分组放入人工模拟培养箱中进行培养,培养箱设培养温度 为 25 ℃, 光照 15 h(18 ℃), 黑暗 9 h, 湿度调为 50%, 光照为 15 000 lx。每 24 h 使用针管和移液枪更换 1 次相应浓度的 盐溶液。从第2天开始,每当时段交替的时候调查记载种子 发芽情况(胚芽的长度大于等于种子长度的50%时为发芽标 准),连续 2 d 种子发芽数不变时调查结束(期间如有发霉的 种子及时取出冲洗,严重发霉的种子及时丢掉并做好记录, 发芽床被污染应及时更换发芽床)。

1.3 指标测定

1.3.1 种子萌发指标。

发芽率=发芽种子数/总种子数×100%

发芽势=第3天发芽种子数/总种子数×100% 发芽指数=ΣGt/Dt

式中,Gt 为在不同时间的发芽数;Dt 为相应的发芽日。

1.3.2 形态指标。第7天发芽结束后,每重复选取典型一致、完整的种子幼苗10株,滤纸吸干表面水分后用小刀将胚根和胚芽分离,分别用精度万分之一的天平称鲜重与干重,计算活力指数与根冠比。

活力指数=发芽指数×种胚芽生长量(平均根重或芽重) 根冠比=地下部分鲜重或干重/地上部分鲜重或干重

1.4 数据处理 数据取 3 次重复测定的平均值。采用 Excel 软件对数据进行处理;采用 SPSS 25 统计软件进行方差分析 (使用 LSD 法)。

2 结果与分析

2.1 不同浓度 Na₂CO₃ 对 5 个绿豆品种种子萌发的影 响 不同浓度 Na,CO, 处理下,5 个绿豆品种种子发芽率、发 芽势、发芽指数见表 1。结果表明,5 种绿豆种子发芽率、发 芽势、发芽指数均随 Na,CO,浓度升高而呈降低的趋势;5个 品种的发芽率和发芽势在 T1 和 T2 处理下均与 CK 差异不显 著,但5个品种的发芽率和发芽势在T4处理下与CK有显著 差异。在 T3 处理下, 只有 HN1023-7-2 和保绿 201323-3 的 发芽率较 CK 差异达到了显著水平, 吉绿 10 号、同 111411、辽 绿 PB-02 共 3 个品种的发芽率均与 CK 差异不显著, 而 5 个 品种的发芽势均与 CK 差异达到了显著水平;在 T4 处理下,5 个品种的发芽势和发芽率均与 CK 差异达到了显著水平, 吉 绿 10 号发芽率最高,同 111411 发芽势最高。从发芽指数来 看,吉绿 10 号、HN1023-7-2、保绿 201323-3 发芽指数在 T1 处理与 CK 下无显著差异,而且发芽指数略高于 CK,同 111411、辽绿 PB-02 在 T1 处理下发芽指数高于 CK,且与 CK 表现出显著差异,吉绿 10 号、同 111411、保绿 201323-3 在 T2 处理下发芽指数与 CK 有显著差异,同 111411 在 T2 处理下 发芽指数无显著差异,辽绿 PB-02 T2、T1 处理有显著差异, 但与CK无显著差异。随着Na2CO3浓度升高,发芽指数降 低,各品种绿豆发芽指数较 CK 差异越来越显著。综上所述, 低浓度盐胁迫不会对绿豆萌发造成影响,甚至还可促进其萌 发,但3个指标对盐浓度升高的敏感程度不同,从大到小排 序为发芽指数、发芽势、发芽率。SPSS 软件统计分析显示,5 个绿豆品种的萌发对盐胁迫的响应无显著差异。

2.2 不同浓度 Na₂CO₃ 对 5 个绿豆品种种子生长的影响 不同浓度 Na₂CO₃ 处理下,5 个绿豆品种的胚根鲜重、干重,胚芽鲜重、干重如表 2 所示。由表 2 可知,在 T3、T4 高盐浓度处理下,所有品种均已死亡腐烂,说明 5 个绿豆品种对高浓度碱性盐胁迫均不耐受;与 CK 相比,随着 Na₂CO₃ 处理浓度的升高,各品种胚根鲜重、干重越来越表现出显著差异;与 T1 处理相比,在 T2 处理下 5 个品种胚根鲜重、干重有显著差异;随着 Na₂CO₃ 处理浓度的升高,各品种胚根鲜重、干重减少;除 HN1023-7-2 外,其余品种胚芽鲜重在 T1 处理下与 CK 无显著差异;所有品种胚芽鲜重在 T2 处理下降低且均较 CK 表现出显著差异;除 HN1023-7-2 外,其余品种胚芽鲜

重在 T1、T2 处理均表现出显著差异;所有品种胚芽干重均随 Na₂CO₃ 处理浓度升高而减低,并较 CK 差异越来越显著,这 可能是因为随着 Na₂CO₃ 处理浓度的升高,胚芽生长变缓慢,长势较差,干物质积累量越来越少。品种间胚根鲜重无显著 性差异,胚根干重、胚芽鲜重、干重均为辽绿 PB-02 最低且 与其他品种差异显著。

表 1 Na_2CO_3 胁迫对种子萌发指标的影响

Table 1 Effects of Na₂CO₃ stress on the indexes of seed germination

Tuble 1 Effec	es or rugee	3 stress on the	muches of sec	a germination
品种名称 Variety name	处理编号 Treatment code	发芽率 Germination rate//%	发芽势 Germination energy//%	发芽指数 Germination index
吉绿 10 号	CK	100 a	100 a	108.14 a
Jilu 10	T1	100 a	99 a	117.64 a
	T2	100 a	94 ab	92.75 b
	Т3	99 a	92 b	83.45 b
	T4	75 b	33 с	39.72 c
HN1023-7-2	CK	100 a	100 a	119.81 a
	T1	100 a	99 a	120.87 a
	T2	100 a	100 a	112.14 a
	Т3	92 b	71 b	71.13 b
	T4	49 c	27 с	29.14 с
同 111411	CK	100 a	99 a	117.17 b
Tong 111411	T1	100 a	99 a	125.20 a
	T2	100 a	99 a	125.59 a
	Т3	97 a	96 b	74.60 c
	T4	82 b	75 c	50.11 d
保绿 201323-3	CK	100 a	100 a	122.31 a
Baolu 201323-3	T1	100 a	100 a	123.31 a
	T2	100 a	98 ab	106.89 b
	Т3	94 b	93 b	78.81 c
	T4	49 c	29 c	29.99 d
辽绿 PB-02	CK	99 a	99 a	112.11 b
Liaolu PB-02	T1	100 a	99 a	118.67 a
	T2	98 a	97 ab	107.87 b
	Т3	97 a	96 b	82.21 c
	T4	62 b	31 с	34.46 d

注:同列不同小写字母表示在 0.05 水平差异显著

Note: Different lowercases in the same column indicated significant differences at 0.05 level

不同浓度 Na₂CO₃ 处理下,5 种绿豆的活力指数及胚根冠比如图 1,2 所示。随着 Na₂CO₃ 处理浓度的升高,5 个绿豆品种活力指数与胚根冠比变化趋势相似,都随 Na₂CO₃ 处理浓度升高而降低,表明在高盐逆境下,5 种绿豆生长受阻,种子活力降低,且根部的生长发育受抑制作用更加严重。在 CK 处理下,HN1023-7-2 种子活力指数明显高于其他 4 个绿豆品种的种子活力指数。在 T1 处理下,HN1023-7-2 种子活力指数较 CK 显著降低,降低的程度高于其他 4 个绿豆品种。在 T2 处理下,5 个绿豆品种的种子活力指数较 T1 处理均降低,且降低的程度大致相同。在 CK 处理下,HN1023-7-2 种子根冠比高于其他 4 个绿豆品种。在 T1 处理下,HN1023-7-2 根冠较 CK 显著降低,降低的程度大于其他 4 个绿豆品种。在 T2 处理下,5 个绿豆品种的根冠比较 T1 处理均降低,且降低的程度大致相同。5 个绿豆品种在 Na₂CO₃ 胁迫下种子活力指数和根冠比降低趋势相似。

综合 5 个绿豆品种种子生长的总体表现可以看出, HN1023-7-2 生长发育受盐胁迫影响程度最小,同111411、 保绿 201323-3、吉绿 10 号中等,辽绿 PB-02 最大。

表 2 Na_2CO_3 胁迫对种子胚根和胚芽的影响

Table 2	Effects of Na2CO3 s	tress on seed	radicle and embryo
---------	---------------------	---------------	--------------------

		·		·	
品种名称 Variety name	处理编号 Treatment code	胚根鲜重 Radicle fresh weight	胚根干重 Radicle dry weight	胚芽鲜重 Embryo fresh weight	胚芽干重 Embryo dry weight
吉绿 10 号 Jilu 10	CK	0.674 5 aA	0.053 1 aA	2.936 3 bcA	0.360 3 bA
	TI	0.356 2 aB	0.038 1 aB	2.434 7 bcA	0.326 4 bB
	T2	0.057 3 aC	0.003 7 aC	$1.964~9~\mathrm{bcB}$	0.265 9 bС
	Т3	_	_	_	_
	T4	_	_	_	_
HN1023-7-2	CK	1.136 0 aA	$0.064~1~\mathrm{abA}$	3.624 7 aA	0.483 9 aA
	TI	0.407 3 aB	$0.042~0~\mathrm{abB}$	2.790 4 aB	0.409 9 aB
	T2	0.064 1 aC	0.007 1 abC	2.593 8 aB	0.304 3 aC
	Т3	_	_	_	_
	T4	_	_	_	_
同 111411 Tong111411	CK	0.809 1 aA	0.065 6 aA	3.091 7 abA	$0.459~0~\mathrm{abA}$
	TI	0.514 2 aB	0.046 5 aB	2.742 8 abA	0.325 3 abB
	T2	0.087 4 aC	0.009 9 aC	2.303 7 abB	0.278 7 abC
	Т3	_	_	_	_
	T4	_	_	_	_
保绿 201323-3 Baolu 01323-3	CK	0.719 2 aA	0.049 9 cA	2.838 9 bcA	0.402 5 abA
	TI	0.434 1 aB	$0.036\ 2\ \mathrm{cB}$	2.772 7 bcA	$0.354~0~\mathrm{abB}$
	T2	0.073 3 aC	0.005 8 eC	$2.226~4~\mathrm{beB}$	0.317 9 abC
	Т3	_	_	_	_
	T4	_	_	_	_
辽绿 PB-02 Liaolu PB-02	CK	0.608 8 aA	$0.050~4~\mathrm{cA}$	2.579 2 cA	0.354 7 bA
	TI	0.346 1 aB	$0.035~4~\mathrm{cB}$	2.488 3 cA	0.316 0 bB
	T2	0.079 0 bС	0.007 3 eC	$1.978~0~\mathrm{cB}$	0.263 4 bС
	Т3	_	_	_	_
	T4	_	_	_	_

注:不同小写字母表示同种盐分处理不同品种间在 0.05 水平差异显著;不同大写字母表示同品种不同盐分处理间在 0.05 水平差异极显著 Note: Different lowercases indicated significant differences at 0.05 level in the same Na₂CO₃ treatment between different varieties; different capital letters indicated extremely significant differences at 0.05 level between different Na₂CO₃ treatments of the same vaviety

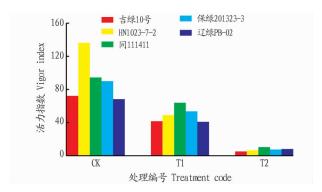


图 1 Na₂CO₃ 胁迫下种子活力指数的比较

Fig.1 Comparison of seed vigor index under Na, CO, stress

3 小结与讨论

种子发芽是种子植物生命的起点,是种子植物生命活动最为强烈的一个阶段^[7]。植物种子耐盐性在逆境胁迫下可分为萌动前和萌动后 2 个时期来评价,在萌动前期对种子进行抗性评价主要依据发芽率、发芽势、发芽指数和活力指数等指标,而在萌动后期一般通过对种子的胚芽和胚根等与生长发育有关的形态指标的观测来判断种子抗逆能力^[8]。从萌发情况来看,首先 5 种绿豆品种间并无显著性差异,且低

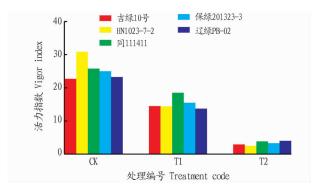


图 2 Na₂CO₃ 胁迫下种子根冠比的比较

Fig.2 Comparison of seed root to shoot ratio under $\mathrm{Na_2CO_3}$ stress

浓度 Na₂CO₃ 处理对 5 种绿豆萌发无显著差异,甚至会促进 其萌发,这与张晓程^[9]研究 NaCl 胁迫对四棱豆种子萌发及 幼胚芽生长的影响得到的结论一致。随着 Na₂CO₃ 处理浓度 的升高,所有参试材料的发芽率、发芽势、发芽指数均呈降低 趋势,这一结果与宗俊勤等^[10]的研究结果一致,与小麦等禾 本科作物的结论也类似。程大友等^[11]认为,在高浓度的 NaCl 胁迫下,种子的发芽率显著降低,这可能是由于高浓度 NaCl 的毒害作用对细胞的渗透调节作用、膜脂脂肪酸的组成 及生理代谢酶活性等方面产生不良影响。其次与发芽率和 发芽势相比,发芽指数对盐胁迫更加敏感,这可能是因为在 中高浓度盐胁迫下,种子虽能萌发,但发芽进程迟缓,种子的 生命活动受到了抑制。刘建霞等[12]研究结果表明,盐胁迫 会影响绿豆种子的萌发,抑制幼苗的生长。从生长指标角度 分析,随着 Na,CO, 处理浓度的升高,各品种绿豆生长指标均 呈降低趋势且差异越来越显著,种子活力越来越低,特别是 胚根部位作为胚芽生长发育的重要器官受到了严重的抑制 作用。T3、T4处理下,所有品种均无法正常生长且有发霉腐 烂的现象,这可能是因为随着盐浓度的升高,种子吸水困难, 影响种子内多种酶的活动,从而代谢减慢,或者种子细胞膜 结构受到破坏,影响了其选择透过性,从而造成离子毒害作 用以致种子细胞死亡。INZÉ 等[13]认为,植物在盐胁迫后,质 膜会发生一系列的变化,其组分、透性、运输、离子流等都会 受到影响而发生变化,从而损害膜的正常生理功能,进而影 响细胞的代谢作用,使得植物代谢过程发生变化,细胞的生 理功能受到不同程度的破坏。孙振雷等[14]的研究表明,在 同一Na₂CO₃浓度胁迫下,绿豆品种间各项指标的差异也达 到显著或极显著水平,说明在 Na₂CO₃ 胁迫下绿豆品种间的 抗盐性存在真实的差异,这是由各个绿豆品种的遗传基因所 决定的,与该试验得出的结论相似。

该试验结果表明,绿豆种子可以抵御低浓度碱性盐 Na_2CO_3 的侵害,但中高浓度 Na_2CO_3 ($\geqslant 60$ mmol/L)胁迫明显 抑制了绿豆的正常生长。基于各指标综合分析可知,不同绿

豆品种中, HN1023-7-2 耐盐性最强, 同 111411、保绿201323-3、吉绿10号次之, 而辽绿PB-02 最差。

参考文献

- [1] 李建国,濮励杰,朱明,等.土壤盐渍化研究现状及未来研究热点[J].地 理学报,2012,67(9):1233-1245.
- [2] 王楠,高静,黄文静,等.旱、盐胁迫下黄芪种子萌发及其对水杨酸的响应[J].草业科学,2018,35(1):106-114.
- [3] 张锐,刘玉艳,于凤鸣,等盐胁迫对红花鼠尾草和蓝花鼠尾草种子萌发的影响[J].分子植物育种,2018,16(5):1682-1689.
- [4] 蹇黎.Na₂CO₃ 对紫苏种子萌发的影响[J].安徽农业科学,2018,46(33): 44-45.
- [5] 高凤菊.食用豆优良品种及高产栽培技术[M].北京:中国农业科学技术出版社,2016:37-38.
- [6] 高运青.绿豆种质资源农艺性状分析与评价[J].河北农业科学,2018,22 (3):70-74,82.
- [7] HORST G L, BEADLE N B.Salinity affects germination and growth of tall fescue cultivars [J]. Journal American society for horticultural science, 1984,109(3):419-422.
- [8] ZUB H W, BRANCOURT-HULMEL M. Agronomic and physiological performances of different species of *Miscanthus*, a major energy crop. A review [J]. Agronomy for sustainable development, 2010, 30(2):201-214.
- [9] 张晓程.NaCl 胁迫对四棱豆种子萌发及幼苗生长的影响[J].农业研究与应用,2014(5):7-10.
- [10] 宗俊勤,陈静波,聂东阳,等.我国不同地区芒和荻种质资源抗盐性的初步评价[J].草地学报,2011,19(5):803-807.
- [11] 程大友,张义,陈丽.氯化钠胁迫下甜菜种子的萌发[J].中国糖料,1996 (2):21-23.
- [12] 刘建霞,张晓丹,王润梅,等.6-BA 浸种对盐胁迫下绿豆萌发及幼苗生理特性的影响[J].作物杂志,2018(1):166-172.
- [13] INZÉ D, MONTAGU M V. Oxidative stress in plants [J]. Current opinion in biotechnology, 1995,6(2):153-158.
- [14] 孙振雷,刘鹏,叶柏军,等,绿豆种子萌发及苗期抗盐性的研究[J].内蒙古民族大学学报(自然科学版),2001,16(1);31-38.

(上接第24页)

- [29] ZHANG B, HOLMLUND M, LORRAIN S, et al. BLADE-ON-PETIOLE proteins act in an E3 ubiquitin ligase complex to regulate PHYTO-CHROME INTERACTING FACTOR 4 abundance [J].eLife, 2017,6:1–10
- [30] DE LUCAS M, DAVIÈRE J M, RODRÍGUEZ-FALCÓN M, et al. A molecular framework for light and gibberellin control of cell elongation [J]. Nature, 2008, 451 (7177): 480–484.
- [31] HORNITSCHEK P, LORRAIN S, ZOETE V, et al. Inhibition of the shade avoidance response by formation of non-DNA binding bHLH heterodimers [J]. The EMBO Journal, 2009, 28(24); 3893-3902.
- [32] ROIG-VILLANOVA I, BOU-TORRENT J, GALSTYAN A, et al. Interaction of shade avoidance and auxin responses; A role for two novel atypical bHLH proteins [J]. The EMBO Journal, 2007, 26(22):4756-4767.
- [33] NIETO C, LÓPEZ-SALMERÓN V, DAVIÈRE J M, et al.ELF3-PIF4 interaction regulates plant growth independently of the evening complex [J].

- Current biology, 2015, 25(2):187-193.
- [34] HUAI J L,ZHANG X Y,LI J L,et al.SEUSS and PIF4 coordinately regulate light and temperature signaling pathways to control plant growth [J]. Molecular plant, 2018, 11(7):928-942.
- [35] LEE H J, JUNG J H, CORTÉS LLORCA L, et al. FCA mediates thermal adaptation of stem growth by attenuating auxin action in *Arabidopsis* [J]. Nature communications, 2013,5(1):1-7.
- [36] ZHU J Y, OH E, WANG T, et al. TOC1-PIF4 interaction mediates the circadian gating of thermoresponsive growth in *Arabidopsis* [J]. Nature communications, 2016, 7(1):1–10.
- [37] MA D B,LI X,GUO Y X, et al.Cryptochrome 1 interacts with PIF4 to regulate high temperature-mediated hypocotyl elongation in response to blue light[J].Proceedings of the national academy of sciences, 2016, 113(1): 224–229
- [38] PEDMALE U V, HUANG S C, ZANDER M, et al. Cryptochromes interact directly with PIFs to control plant growth in limiting blue light[J]. Cell, 2016, 164(1/2);233-245.