

## 6) Reakce rostlin k abiotickým stresům

f) Tepelný stres a tepelný šok

g) Kyslíkový deficit

Nejnovější review:

Obecné:

Zhang H et al. (2020) Developmental Cell 55: 529-543

Tepelný stres:

Ohama N et al. (2017) Trends in Plant Science 22: 53-65

Li B et al. (2018) Journal of Integrative Plant Biology 60: 757-779



Hirt H, Shinozaki K (2010)  
Plant Responses to Abiotic  
Stress. Springer

## f) Tepelný stres a tepelný šok

**Rozdělení teplot působících na rostliny:**

22-27°C = teplé prostředí

27-30°C = vysoká teplota

37-42°C = extrémně vysoká teplota

**Pletiva se liší ve schopnosti tolerovat teploty:**

**Aktivně rostoucí a hydratovaná pletiva vyšších rostlin: do 45 °C**

**Pylová zrna: do 75 °C**

**Suchá semena: do 120 °C**

**Termotolerance – tolerance k vyšším teplotám indukovaná opakovaným vystavením rostliny subletálním teplotám**

**TABLE 25.3**  
**Heat-killing temperatures for plants**

Plant	Heat-killing temperature (°C)	Time of exposure
<i>Nicotiana rustica</i> (wild tobacco)	49–51	10 min
<i>Cucurbita pepo</i> (squash)	49–51	10 min
<i>Zea mays</i> (corn)	49–51	10 min
<i>Brassica napus</i> (rape)	49–51	10 min
<i>Citrus aurantium</i> (sour orange)	50.5	15–30 min
<i>Opuntia</i> (cactus)	>65	—
<i>Sempervivum arachnoideum</i> (succulent)	57–61	—
Potato leaves	42.5	1 hour
Pine and spruce seedlings	54–55	5 min
<i>Medicago</i> seeds (alfalfa)	120	30 min
Grape (ripe fruit)	63	—
Tomato fruit	45	—
Red pine pollen	70	1 hour
Various mosses		
Hydrated	42–51	—
Dehydrated	85–110	—

Source: After Table 11.2 in Levitt 1980.

## Tepelný šok – vysoká teplota listu a vodní deficit



## Při vysokých teplotách je inhibována fotosyntéza a respirace

Fotosyntéza klesá před respirací

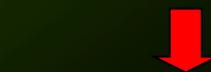
Fotosyntéza – fixace  $\text{CO}_2$

Respirace – uvolňování  $\text{CO}_2$

Teplotní kompenzační bod:

Teplota, při které je množství  $\text{CO}_2$  fixováno fotosyntézou rovno množství  $\text{CO}_2$  uvolněného respirací

Teplota > kompenzační bod



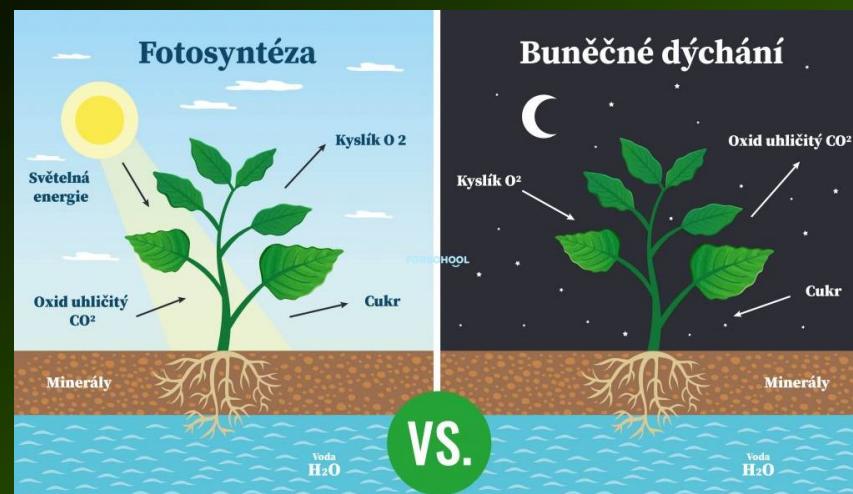
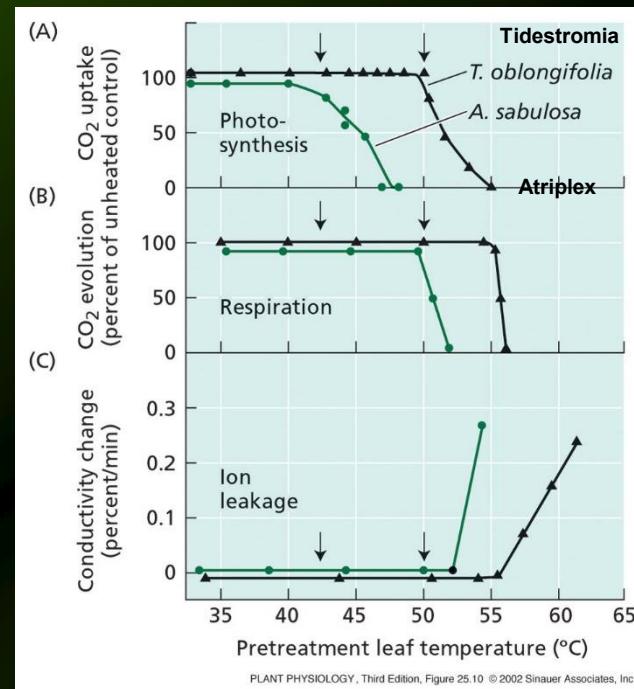
Pokles C v rostlině



C pro respiraci brán z rezerv



Ztráta sladkosti plodů



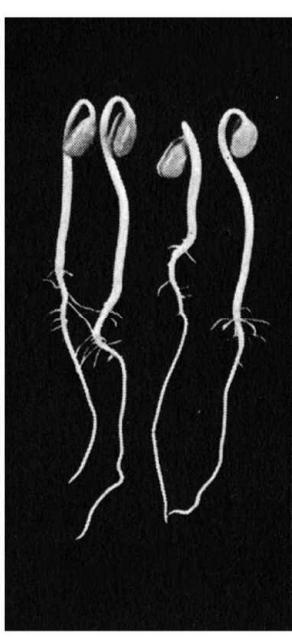
Aklimatizace k teplotnímu stresu → syntéza nových proteinů

Vystavení vysokým, ale neletálním teplotám několik hodin před teplotním stresem

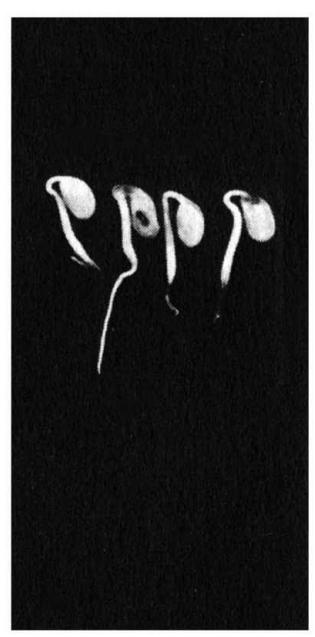
Schopnost přežít letální teploty



28°C



40°C => 45°C



28°C => 45°C

Aklimatizace rostlin  
sóji

*Atriplex sabulosa**Tidestromia oblongifolia*

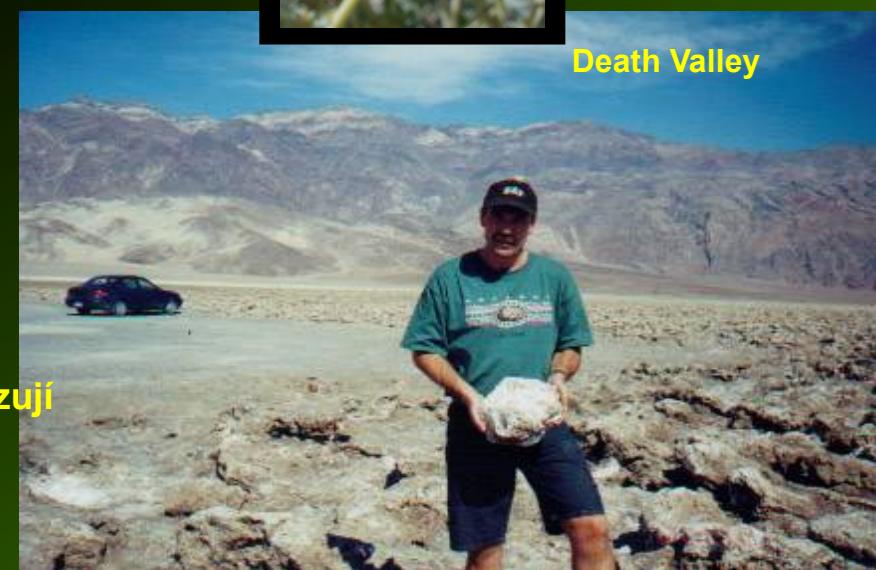
California

16 °C : *Atriplex* ~ 75 % normálního růstu  
*Tidestromia* ~ špatný růst

45 °C : *Atriplex* ~ růst zastaven  
*Tidestromia* ~ maximální růst

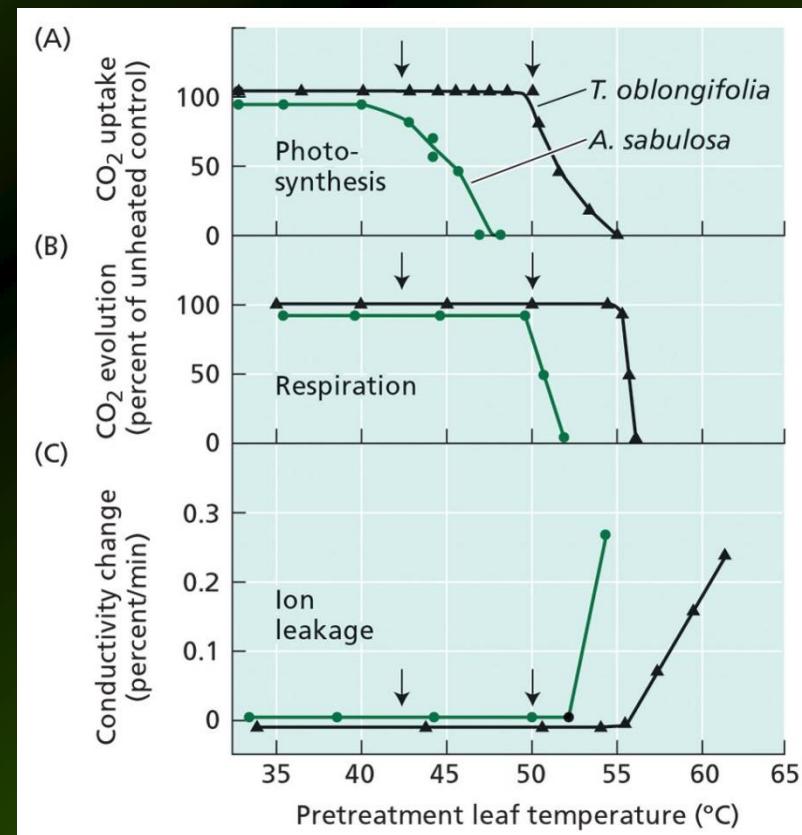
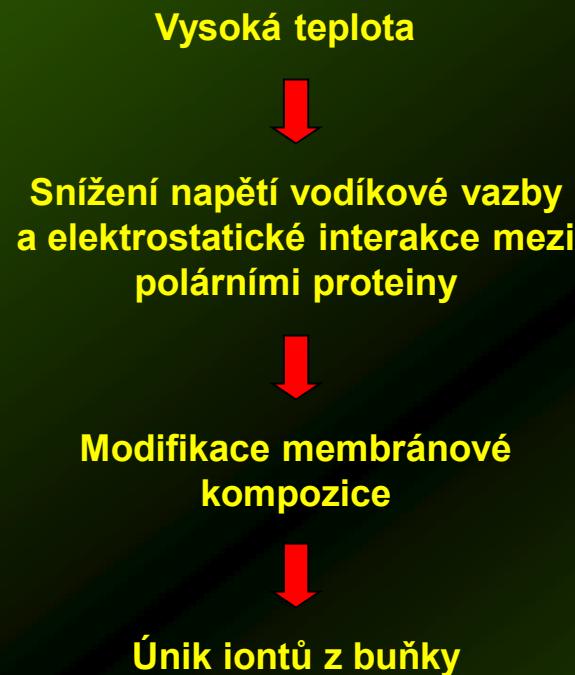


Rostliny adaptované k nízkým teplotám se aklimatizují  
 špatně na vysoké teploty



## Tepelný stres snižuje stabilitu membrány

**Velká tekutost membrány koreluje se ztrátou fyziologických funkcí**



PLANT PHYSIOLOGY, Third Edition, Figure 25.10 © 2002 Sinauer Associates, Inc.

Narušení stability membrány



Narušení aktivity elektronových  
přenašečů a enzymů



Inhibice fotosyntézy a respirace

Fotosyntéza – zvláště citlivá k vysokým teplotám

Teplota denaturace enzymů >> Teplota inhibice fotosyntézy

V ranných fázích je inhibice fotosyntézy způsobena  
destabilizací membrány, ne denaturací proteinů



V přirozených podmírkách se rostliny chrání před nadměrným slunečním zářením:

- Tvorba trichomů
- Vytváření voskové vrstvy
- Rolování listů
- Vertikální růst listů
- Růst malých listů

Listový dimorfismus: *Encelia farinosa*



Léto



Zima

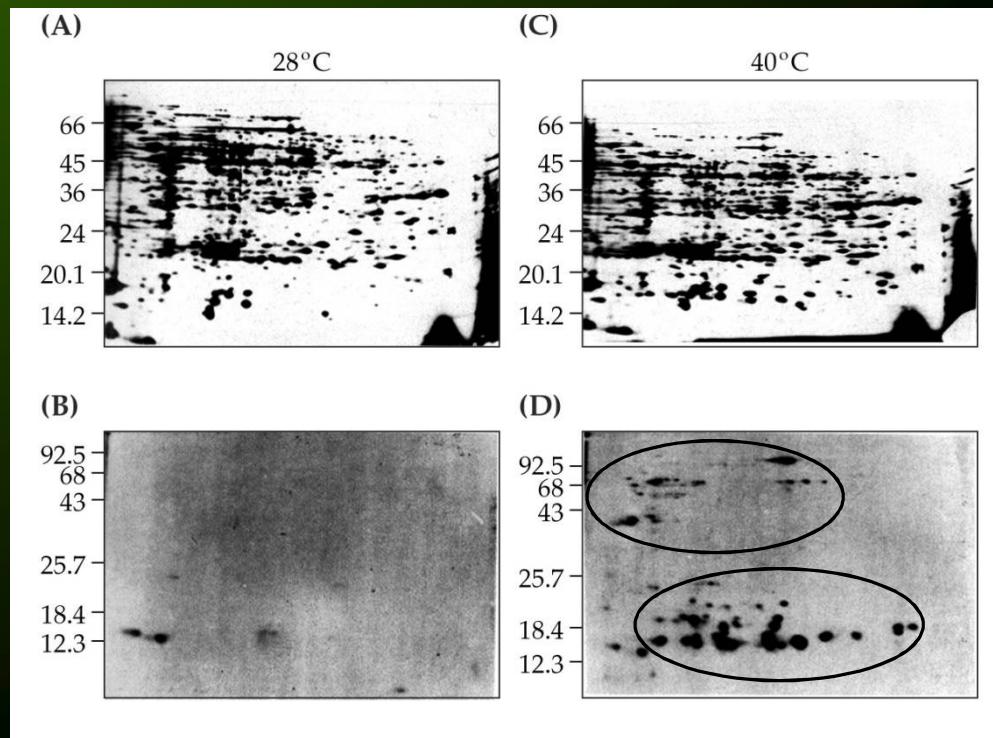
# **Heat – Shock Proteins (HSP)**

Zvýšení teploty o 5 – 10°C

## Zvýšená produkce normálních proteinů

+ Produkce HSP

## Funkce chaperone



## Vizualizace produkce HSP sóji na 2D gelu

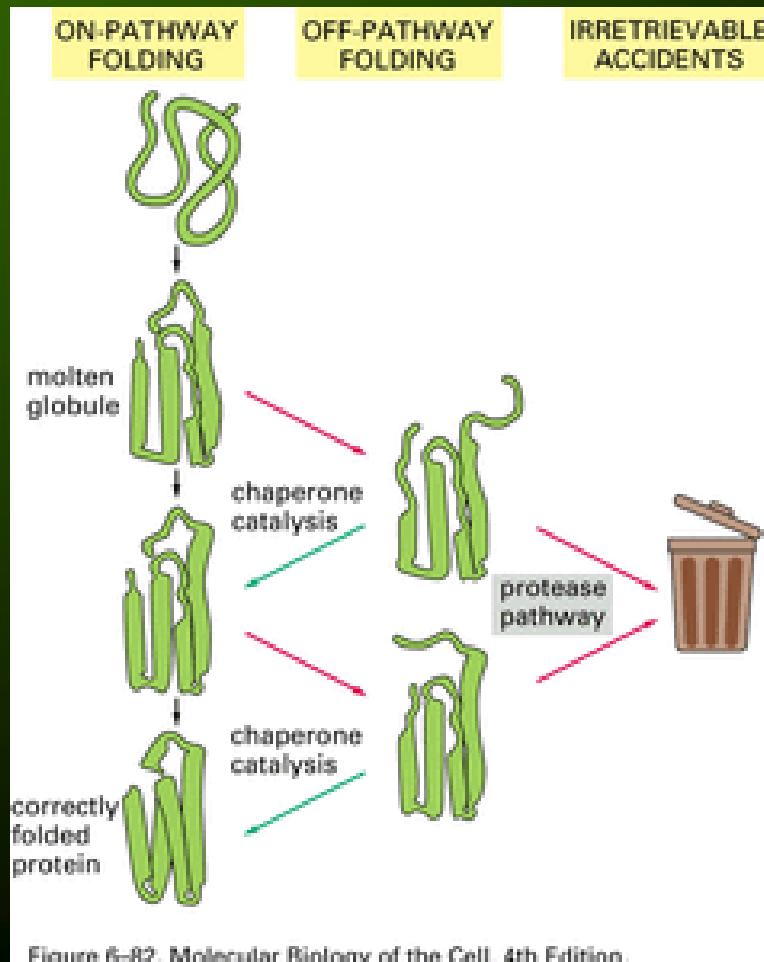
## Inkubace rostlin v přítomnosti $^3\text{H}$ -leucinu při 28 a 40°C

 3 hod

## Extrakce proteinů

**2D gel**

## Chaperony - proteiny, pomáhající jiným proteinům před nežádoucím stočením, které vede ke vzniku neaktivních polypeptidů



Nově syntetizovaný protein se okamžitě stáčí do „žhavé globule“. Následné stáčení se děje pomalu a různými cestami. Zvýšení teploty mění stáčení proteinů. Chaperony korigují špatné stáčení proteinu.

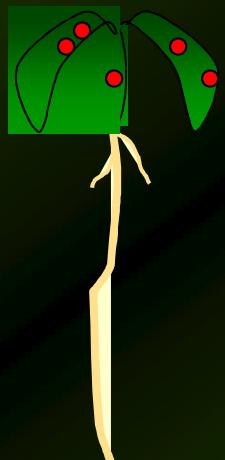


Normální funkce proteinů

HSP – objeveny u *Drosophila*; identifikovány v dalších organismech, včetně člověka a rostlin

Komplementační studie mutantů: Mutant kvasinky s delecí v HSP104 => ztráta termotolerance

25 °C :      →      40 °C :



Komplementace zdravým *Arabidopsis* genem HSP100

Termotolerance kvasinky

Tvorba HSP (30 – 50 typů)  
(nová mRNA detekována po 3-5 minutách)

Degradace stávajících proteinů

HSP se tvoří i při postupném zvyšování teploty – v přírodě

HSP byly nalezeny i v nestresovaných rostlinách

Některé nezbytné proteiny jsou homologní s HSP

## Typy HSP: 15 – 114 kDa

**TABLE 25.4**  
The five classes of heat shock proteins found in plants

HSP class	Size (kDa)	Examples (Arabidopsis / prokaryotic)	Cellular location
HSP100	100–114	AtHSP101 / ClpB, ClpA/C	Cytosol, mitochondria, chloroplasts
HSP90	80–94	AtHSP90 / HtpG	Cytosol, endoplasmic reticulum
HSP70	69–71	AtHSP70 / DnaK	Cytosol/nucleus, mitochondria, chloroplasts
HSP60	57–60	AtTCP-1 / GroEL, GroES	Mitochondria, chloroplasts
smHSP	15–30	Various AtHSP22, AtHSP20, AtHSP18.2, AtHSP17.6 / IBPA/B	Cytosol, mitochondria, chloroplasts, endoplasmic reticulum

Source: After Boston et al. 1996.

PLANT PHYSIOLOGY, Third Edition, Table 25.4 © 2002 Sinauer Associates, Inc.

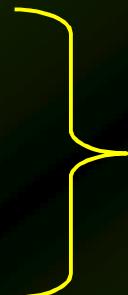
**HSP 60, 70, 90, 100 – fungují jako chaperony, ATP-závislá stabilizace a stáčení molekul**

**HSP 90 – spojeny s hormonálními receptory v živočišných buňkách**

Vyšší rostliny: smHSP, 15 – 30 kDa, 5 – 6 typů; cytozol, chloroplast, ER, mitochondrie – funkce není známa

Některé HSP jsou indukovány jinými stresy či faktory:

- Vodní deficit
- Hormon ABA
- Nízké teploty
- Zasolení



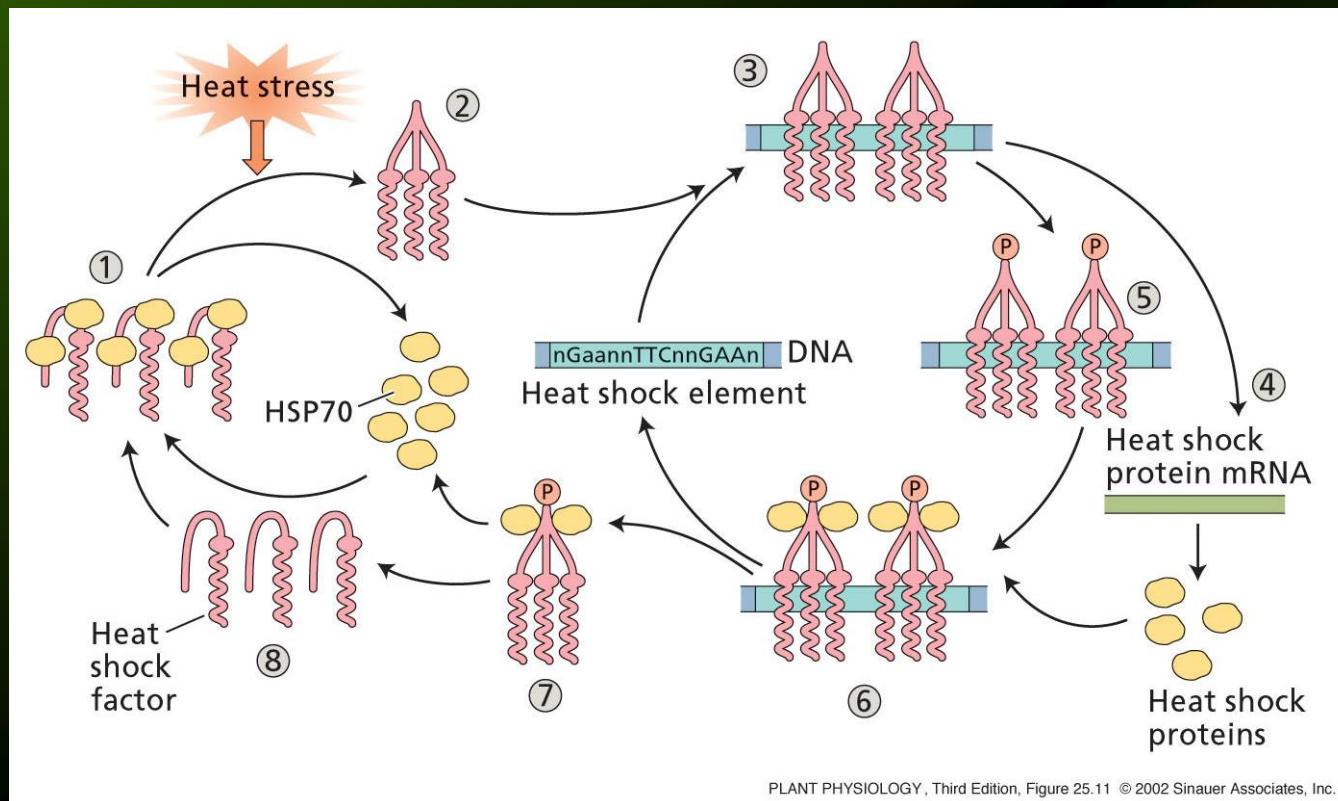
Buňky získávají cross-ochranu

Př. Plody rajčete vystaveny 30 °C,  
48 hod akumulují HSP - získávají  
toleranci vůči chladovému stresu.

Všechny buňky obsahují molekulární chaperony, konstitutivně exprimovány a fungující jako HSP = heat-shock cognate proteins (proteiny příbuzné k HSP).

Množství těchto HSP se dramaticky zvyšuje při tepelném šoku; translace jiných proteinů je snížena či zastavena.

Tento tepelný šok je zprostředkován heat-shock factors (HSF) – specifické transkripční faktory



HSP hrají nezbytnou roli v aklimatizaci k tepelnému šoku.

Důkazy:

- Indukce tolerance rostlin k tepelnému stresu koreluje s indukcí akumulace HSP.
- Aktivace HSF indukuje konstitutivní syntézu HSP a zvyšuje termotoleranci.
- Transgenní rostlinky *Arabidopsis* obsahující antisence DNA (redukuje HSP70 syntézu) ukazují redukovanou toleranci k tepelnému šoku

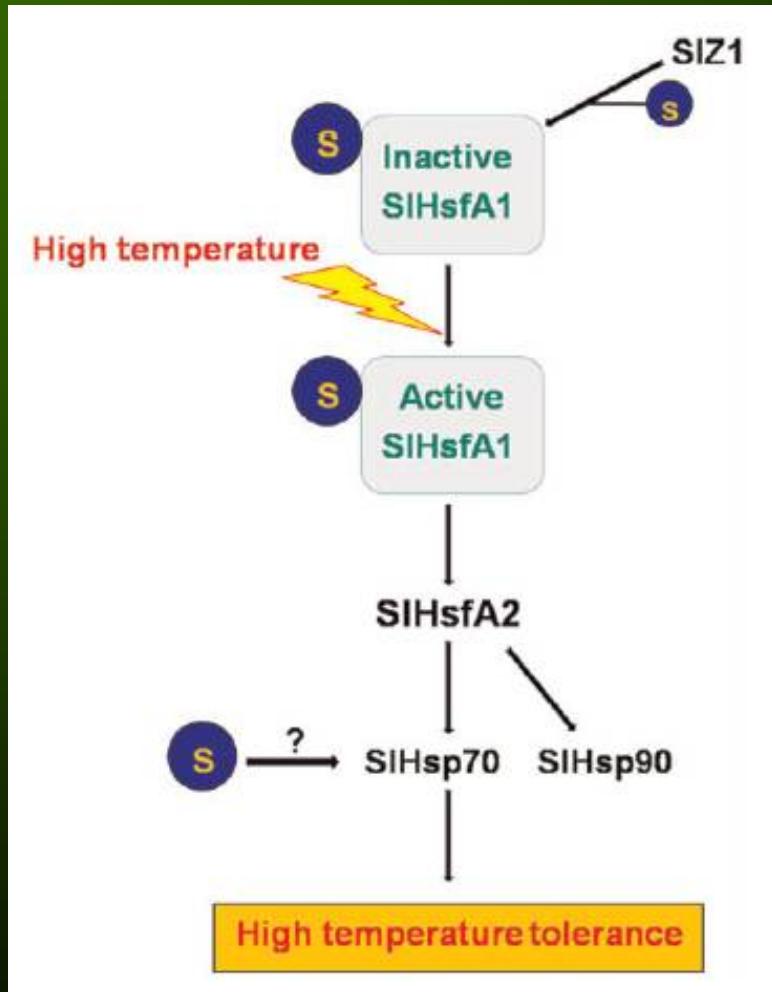


Ztráta schopnosti syntetizovat HSP70 vede  
ke ztrátě schopnosti termotolerance

Barna J et al. (2018) Cellular and Molecular Life Sciences 75: 2897-2916

Review of úloze heat shock factorů v reakcích k tepelnému stresu

## Úloha SUMOylace v toleranci rostlin k tepelnému stresu



Při tepelném stresu je SIHsfA1 konstitutivně exprimován a je hlavním regulátorem.

SUMOylace SIHsfA1 indukuje expresi SIHsfA2, poté SIHsfA2 indukuje expresi heat-shock proteinů SIHsp70 a SIHsp90.

Stabilita SIHsp70 je rovněž spojena s připojením proteínu SUMO.

SIZ1 SUMO E3 ligáza usnadňuje toleranci k tepelnému stresu prostřednictvím HSFs/HSPs.

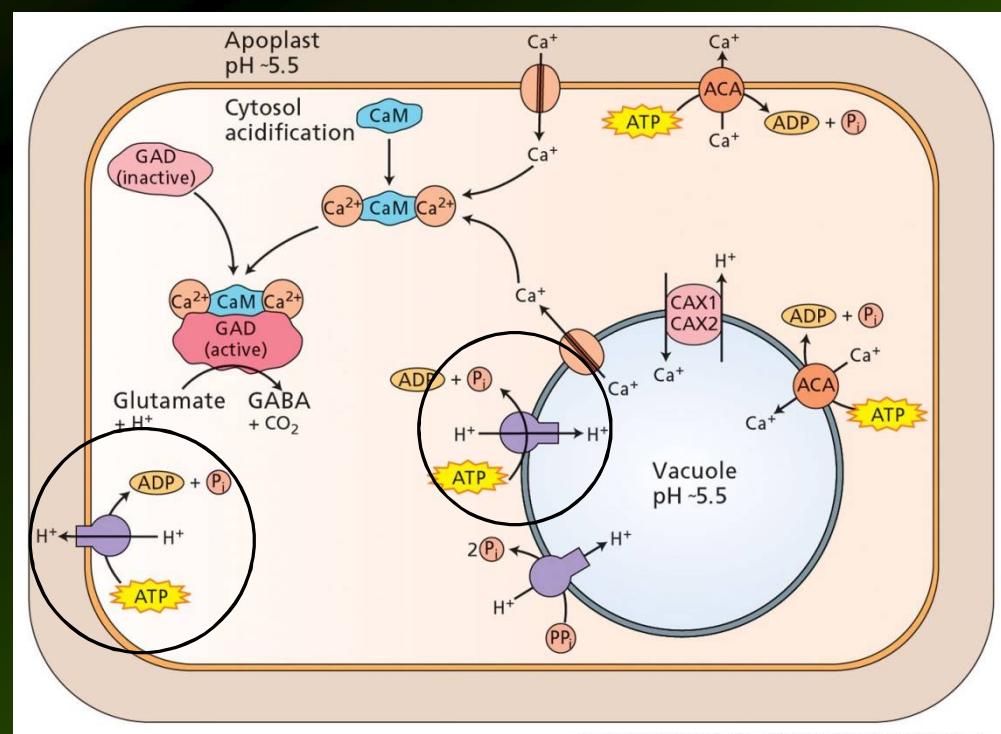
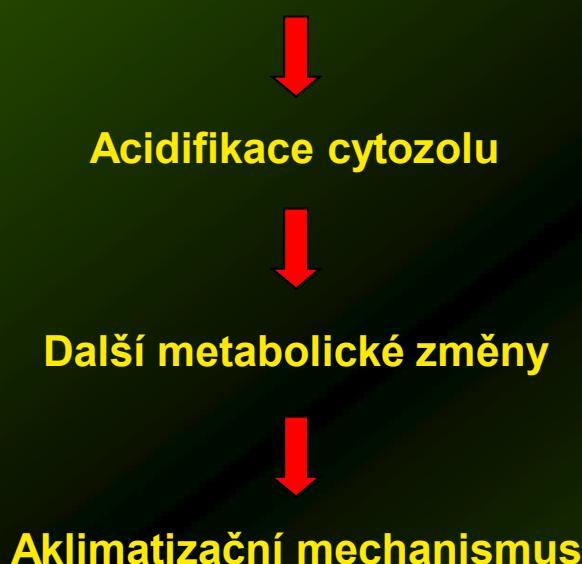
Update 2018

Zhang S et al. (2018) Plant & Cell Physiology 59: 58-71

Tepelný stres ovlivňuje fungování řady enzymů, které jsou součástí metabolických drah => akumulace metabolitů, redukce jiných metabolitů

Tepelný stres ovlivňuje metabolické reakce, které konzumují nebo produkovají protony => vliv na H<sup>+</sup>-ATPázu

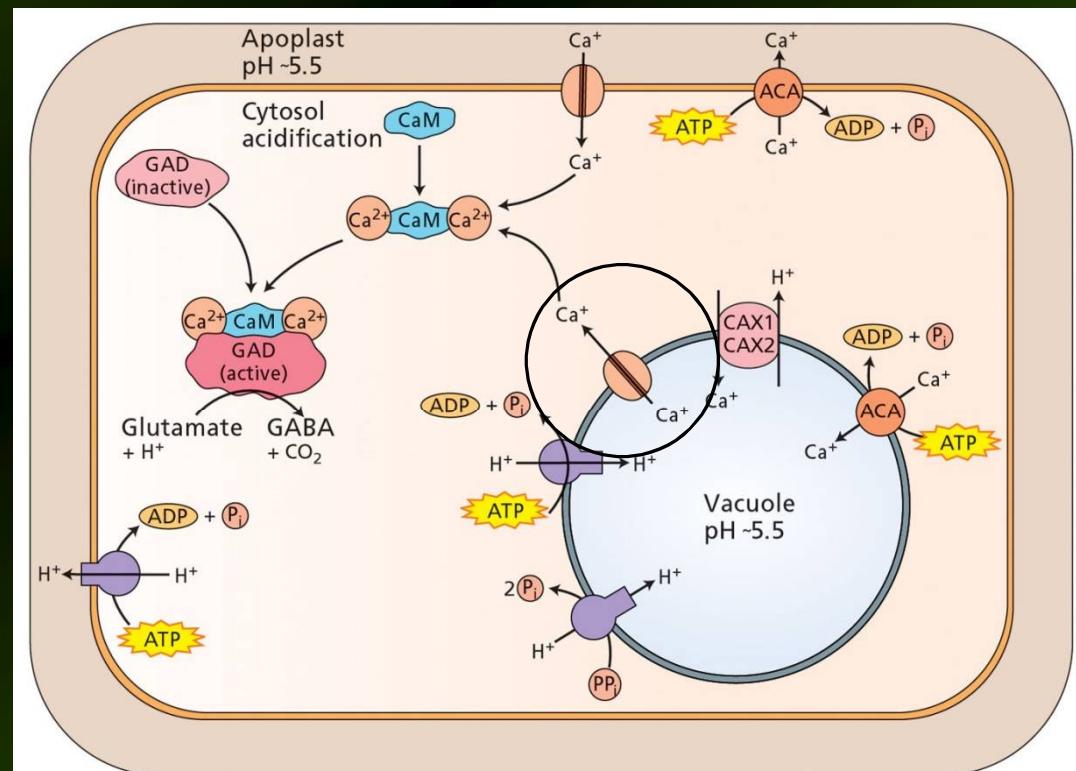
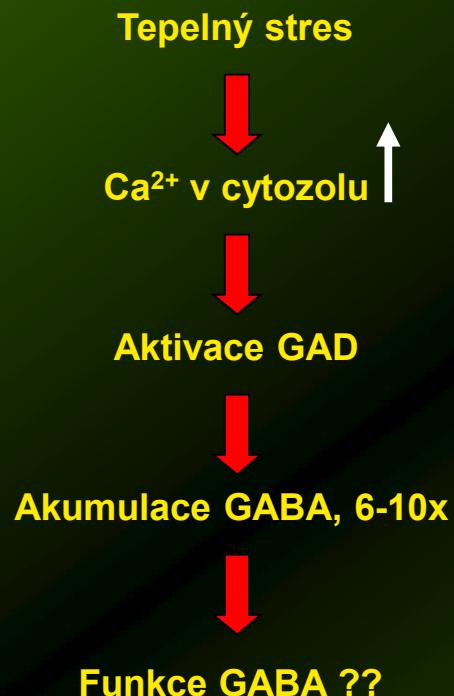
Tepelný stres redukuje aktivitu H<sup>+</sup>-ATPázy, která pumpuje H<sup>+</sup> z cytozolu do apoplastu a do vakuol



## Metabolická aklimatizace k tepelnému stresu – akumulace GABA ( $\gamma$ -aminobutyric acid)

GABA – „nepotřebná aminokyselina“; syntetizuje se z aminokyseliny L-glutamátu pomocí enzymu glutamát dekarboxylázy (GAD).

GAD – aktivita je modulována kalmodulinem (calmodulin,  $\text{Ca}^{2+}$  receptor)



## Funkce GABA?

GABA – signální molekula i živočichů i rostlin; u rostlin se hladina GABA zvyšuje při mnoha stresech

GABA – funguje prostřednictvím transportéru ALMT



**ALMT = receptor pro GABA**

ALMT – aluminium-activated malate transporter

ALMT - aktivován anionty a inhibován vlivem GABA

Stress → GABA ↑



**Redukce ALMT**



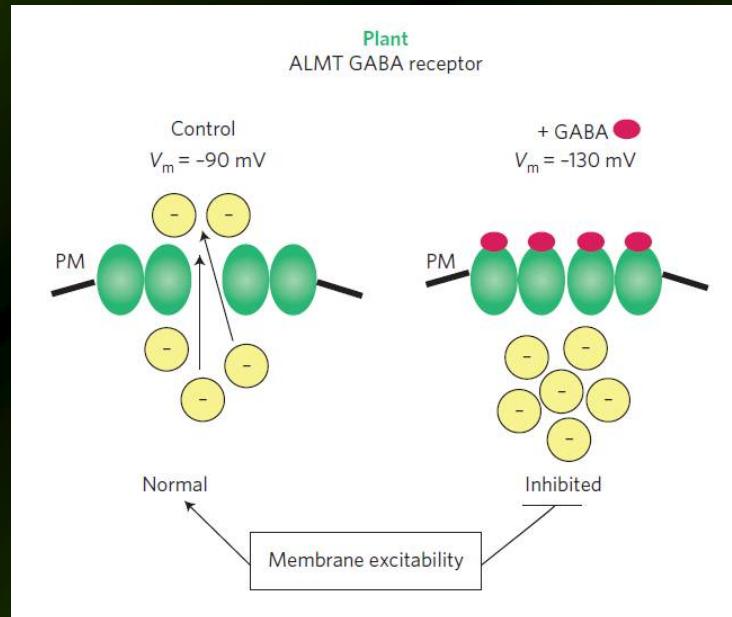
**hyperpolarizace membrány  
nízká excitabilita membrány**

**Prodlužování buněk a down-regulace genů zapojených  
v tvorbě buněčné stěny a sekreci proteinů**

→ **Inhibice růstu**

**Update 2020**

Li L et al. (2020) Plant Signaling & Behavior 16: e1862565 (review o funkci GABA v rostlinách)

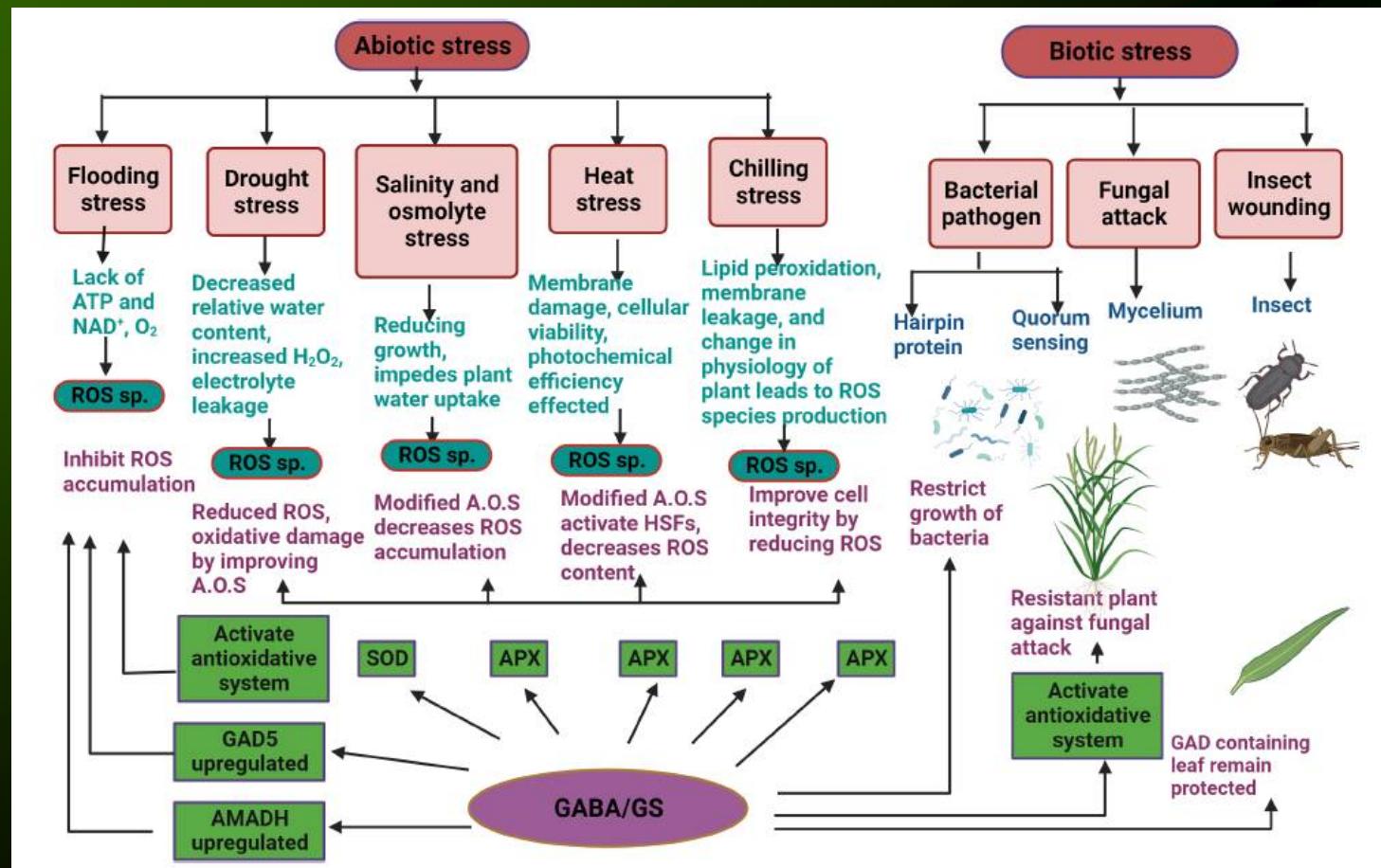


**Update 2015**

Ramesh SA et al. (2015) Nature Communications 6: 7879

Žáráský V (2015) Nature Plants 1: 1-2

## GABA hraje protektivní úlohu proti různým abiotickým stresům - aktivuje antioxidační systémy, které likvidují reaktivní kyslíkové radikály (ROS).



Update 2023

Gahlowt P (2023) Physiologia Plantarum 176:e14116: 1-9

Nejnovější review o funkci GABA v rostlinách

## ROS – reaktivní kyslíkové radikály

Superoxid  $O_2^-$  (nestabilní; špatně prochází membránou)



Peroxid vodíku  $H_2O_2$  (vysoce toxický; snadno prochází membránou)

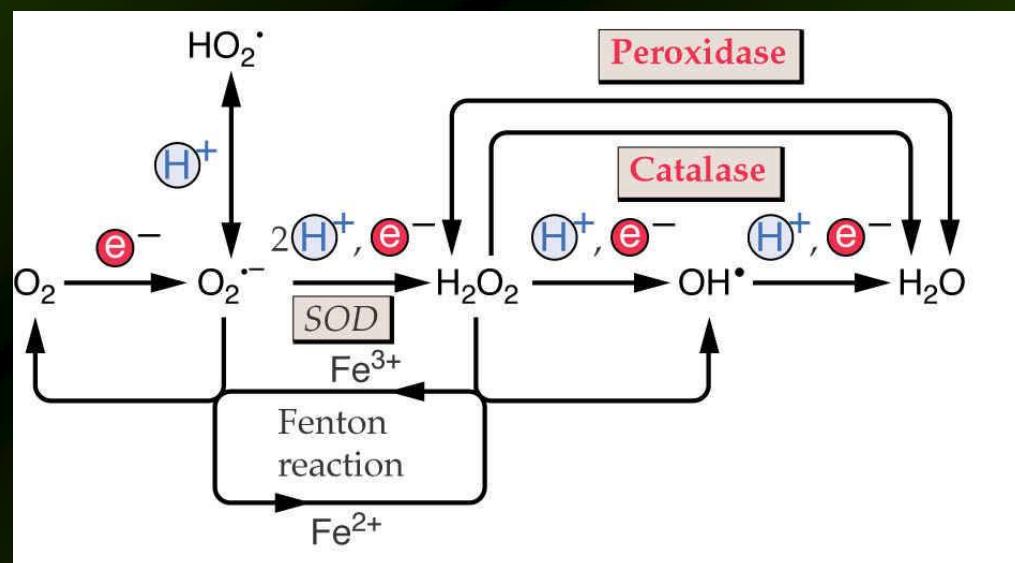


Meziprodukty (zhoubné)



Buněčná smrt

Inhibice tvorby superoxidu vede k redukci rozsahu buněčné smrti.



$O_2^-$  - superoxid

$H_2O_2$  – peroxid vodíku

$^1O_2$  – singletový oxid

$OH^\cdot$  – hydroxylový radikál

SOD = superoxid dismutáza

## Zapojení alternativního sestřihu v aklimatizaci rostlin k tepelnému stresu

**Priming - vystavení rostliny neletálnímu tepelnému stresu => transkriptomové změny v expresi genů => navození aklimatizace k tepelnému stresu**

**Primované rostliny => de-represe sestřihu (= obnovení sestřihu) po druhém vystavení tepelnému stresu.**

**Neprimované rostliny => potlačení sestřihu.**

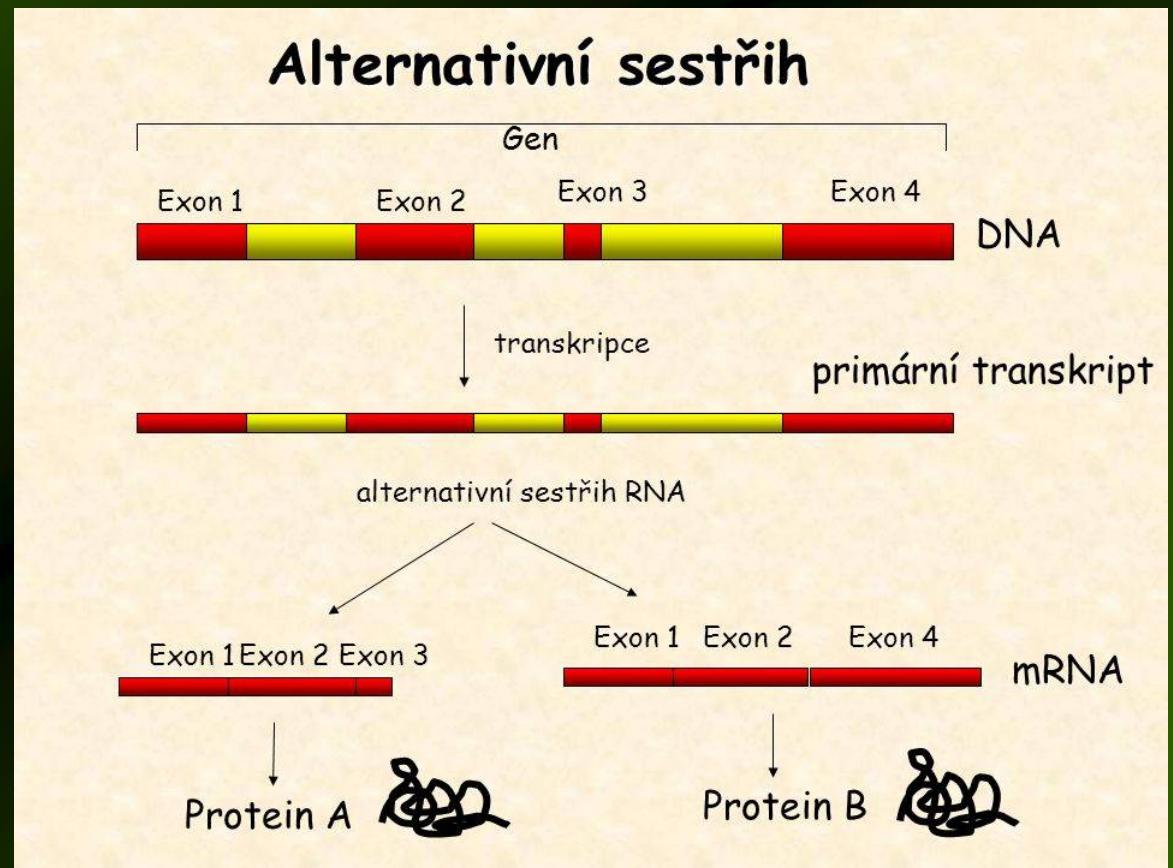
**Alternativní sestřih = post-transkripční regulační mechanizmus zahrnující úpravu prekurzorové mRNA (pre-mRNA) prostřednictvím odlišného spojení exonů.**



**Produkce odlišných molekul mRNA => odlišné izoformy proteinů.**



**Obohacení transkriptomové a proteomové pestrosti.**



Obr. převzatý z přednášky Evoluční genomika, Eduard Kejnovský + Roman Hobza

**Update 2018**

Ling Y et al. (2018) J Exp Botany 69: 2659-2675

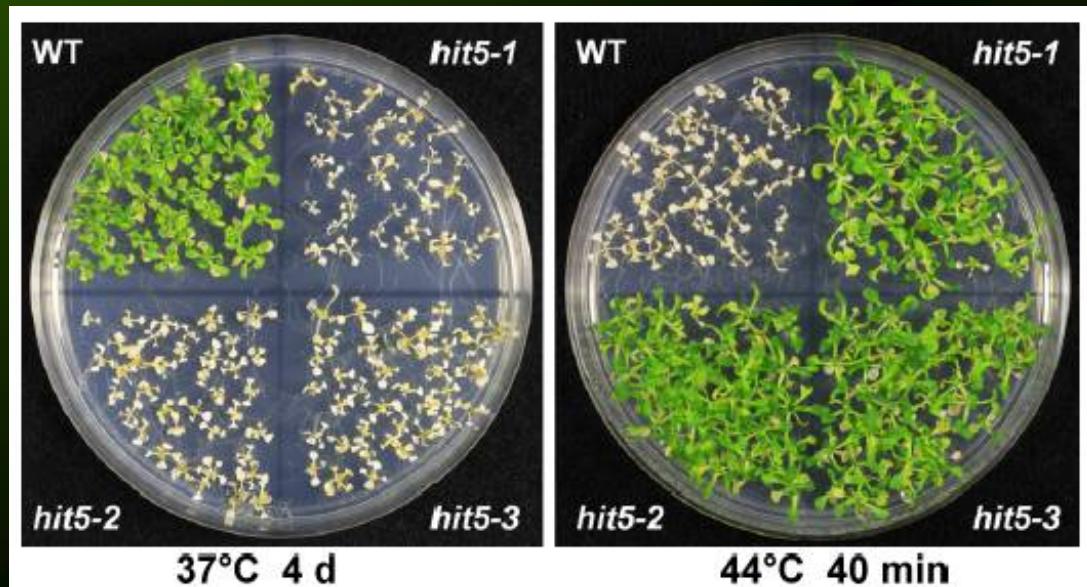
Update 2017

Wu J-R et al. (2017) New Phytologist 213: 1181-1193

## Úloha farnesylace v reakcích rostlin k tepelnému stresu

Farnesylace usnadňuje reverzibilní spojení cílového proteinu s intracelulární membránou a moduluje protein-protein interakci. Je to proces zapojený především v ABA-zprostředkované toleranci rostlin k suchu.

Farnesylace = post-translační modifikace proteinů – enzym farnesyltransferáza připojuje 15-uhlíkový isoprenoid (farnesylovou skupinu) k proteinům obsahujícím CaaX motiv = 4-AK sekvence na karboxylovém konci proteinu. Farnesyltransferáza je heterodimer skládající se z  $\alpha$  a  $\beta$  – podjednotky.



Mutanti *hit5* (*heat intolerant 5*) jsou termosensitivní k dlouhodobé teplotě 37°C, ale tolerantní ke krátkodobé teplotě 44°C.

*HIT5* – kóduje  $\beta$ -podjednotku proteinu farnesyltransferázy.



Farnesylace je zapojena v procesu tolerance rostlin k tepelnému stresu.

## Zapojení hormonů v tepelném stresu

Cytokininy

ABA

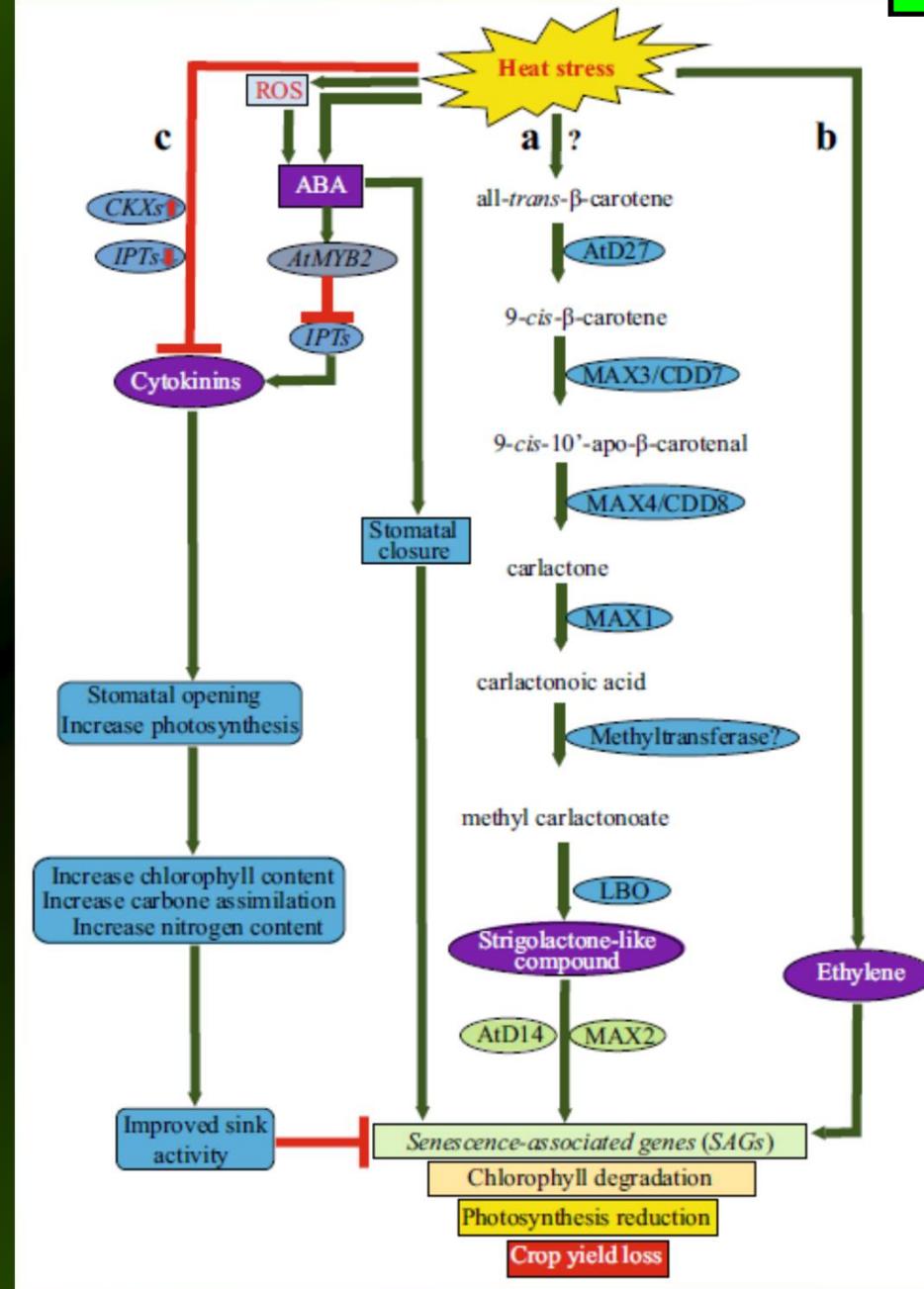
Strigolaktony

Ethylene

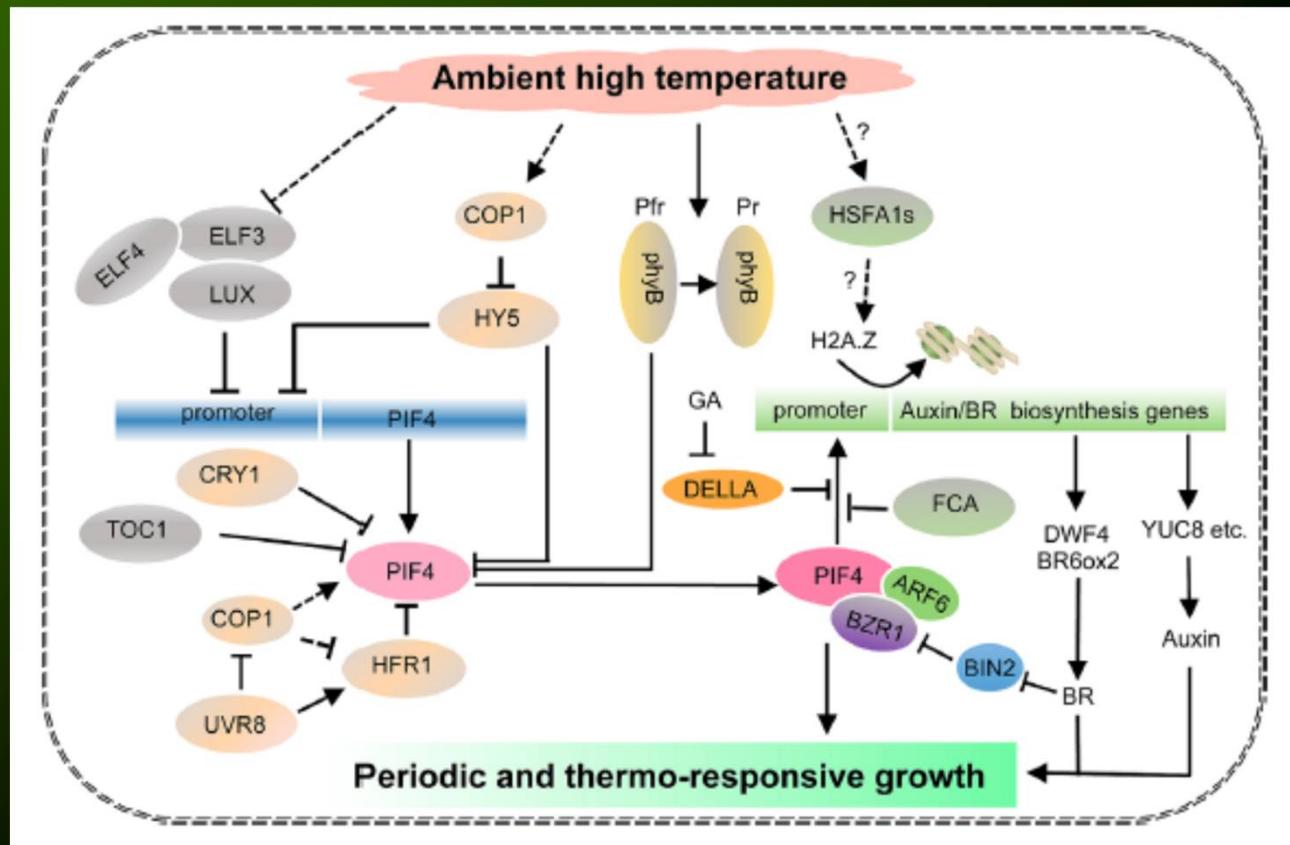
Kyselina jasmonová

Update 2017

Abdelrahman M et al. (2017)  
Plant Cell Rep 36:1009–1025



## Zapojení světla v reakcích rostlin k tepelnému stresu



**PIF4 stimuluje růst – na světle je degradován prostřednictvím phyB => potlačení růstu**

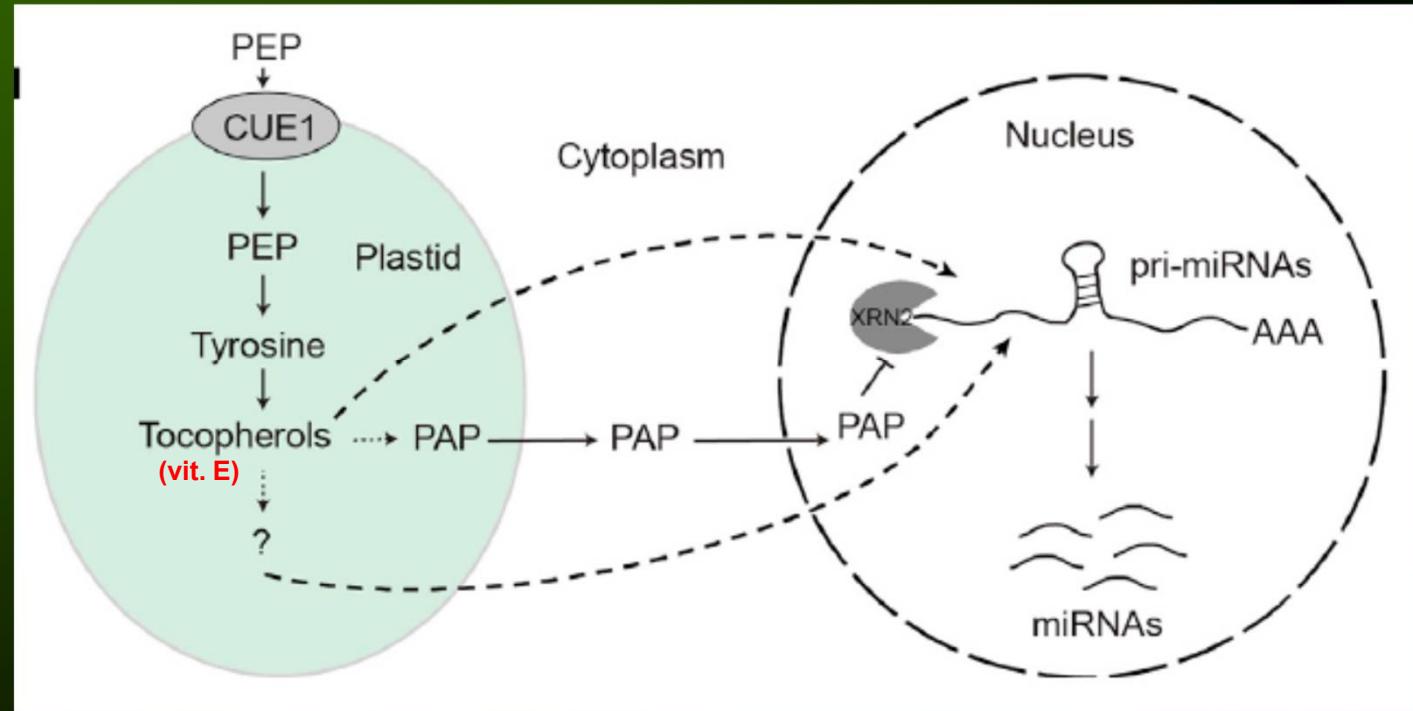
**PhyB funguje jako senzor zvýšené teploty (Jung J et al. 2016, Science 354: 886–889)**

**Ve tmě, zvýšená teplota => urychlení degradace PhyB => akumulace PIF4 => růst**

Update 2018

Li B et al. (2018) Journal of Integrative Plant Biology 60: 757-779

## Tokoferol (vitamín E) zvyšuje toleranci rostlin k tepelnému stresu prostřednictvím miR398



Akumulace miR398 je spojena s tolerancí k tepelnému stresu.

Update 2019

Munné-Bosch S et al. (2019) Developmental Cell 48: 290-294

Fang X et al. (2019) Developmental Cell 48: 371-382

PEP = fosfoenolpyruvát

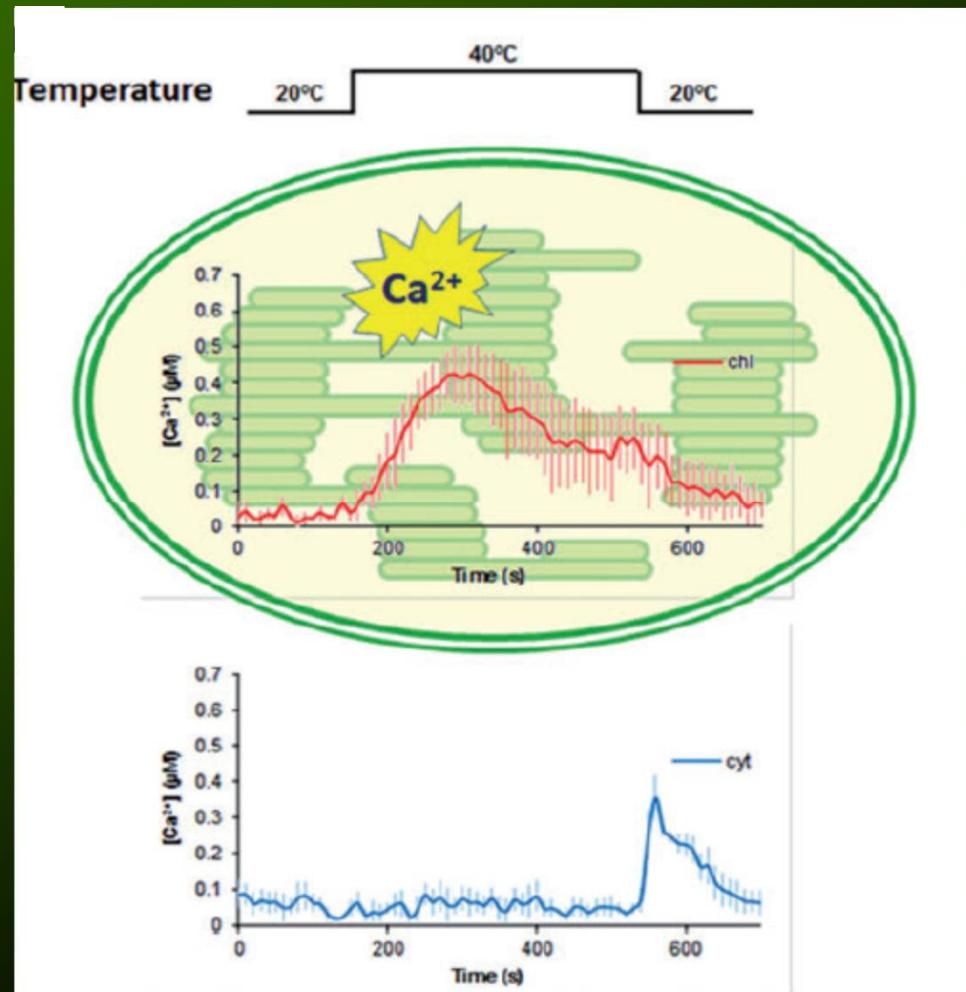
CUE1 = přenášeč fosfoenolpyruvátu

PAP = 3'-phosphoadenosine 5'-phosphate (PAP)

XRN2 = jaderná exoribonukleáza

pri-miRNA = prekurzor miRNA

## Chloroplasty používají $\text{Ca}^{2+}$ signál při volání o pomoc při tepelném stresu.



Tepelný stres

$\downarrow \text{Ca}^{2+}$  v stroma chloroplastu  $\uparrow$

- Reakce specifická pro chloroplasty
- Po dosažení prahové teploty je reakce závislá na absolutní teplotě and není závislá rychlosti oteplování
- Reakce je částečně závislá na proteinu CAS ( $\text{Ca}^{2+}$ -sensing receptor)

CAS - popsán jako povrchový receptor na plazmatické membráně, kde zprostředkuje příjem extracelulárního  $\text{Ca}^{2+}$  ve svěracích buňkách. Později byl objeven i v chloroplastech.

Update 2019

Lenzoni G and Knight MR (2019) Plant Cell Physiol 60: 538-548

Teige M (2019) Plant Cell Physiol 60: 492-493

## g) Kyslíkový deficit (anoxia)

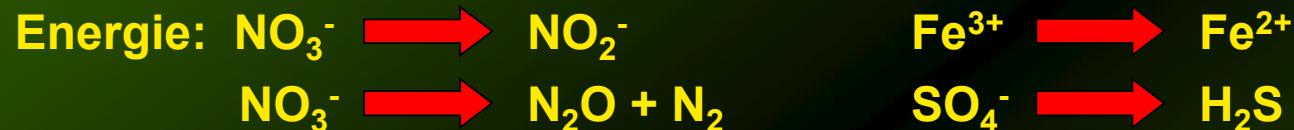
Pro aerobní respiraci rostlina přijímá kyslík především z půdy. Kyslík se v půdě vyskytuje až do hloubky několika metrů.

Při zatopení jsou vzduchové póry v půdě zaplněny vodou => nedostatek kyslíku, především při vyšší teplotě, když je potřeba kyslíku velká.

Anoxie vede k redukci růstu rostlin a vážným škodám v zemědělství

- rostliny citlivé k anoxii - hrách
- rostliny rezistentní k anoxii – rýže – adaptované přijímat kyslík náhradní cestou

## Rozvoj anaerobních organismů v půdě při anoxii



Anaerobní organismy produkují bakteriální metabolyty – kys. octová, kyselina máselná



- inhibice růstu rostlin
- zápací závady

Kritický kyslíkový tlak – COP (critical oxygen pressure) – tlak kyslíku při kterém respirační rychlosť je poprvé zpomalena kyslíkovým deficitom.

Kořenové špičky – vysoce aktivní => respirační rychlosť vysoká, kyslíkový tlak vysoký

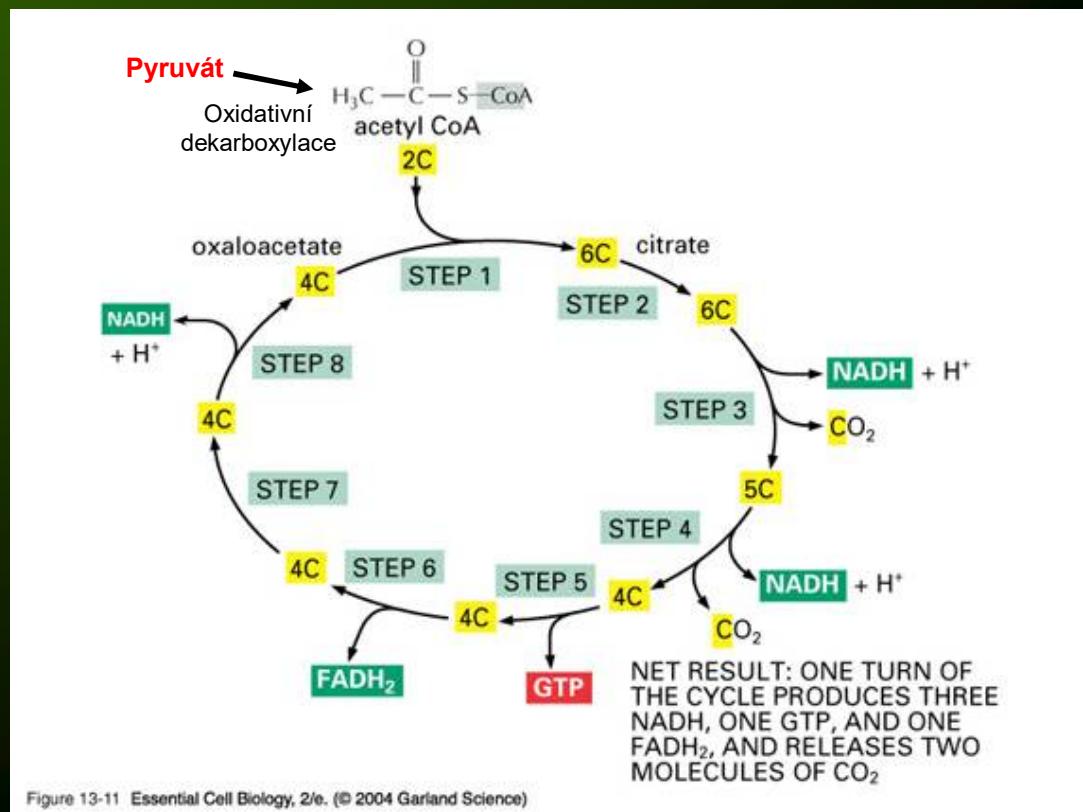
Starší zóny kořene – dospělé vakuolizované buňky => respirační rychlosť nízká, kyslíkový tlak nízký

Koncentrace  $O_2 < COP \rightarrow$  Střed kořene - anoxický či hypoxický



- zastavení elektronového transportu
- zastavení oxidativní fosforylace
- zastavení Krebsova cyklu

**Krebsův cyklus (cyklus kyseliny citronové) – vznik NADH oxidací acetyl skupin na  $\text{CO}_2$ ; NADH (stejně jako  $\text{FADH}_2$ ) – přenašeč vysokoenergetických elektronů a vodíku; energie uchovávána v těchto elektronech je použita pro syntézu ATP v procesu oxidativní fosforylace (přenos  $e^-$  na  $\text{O}_2$ , vznik ATP z ADP a P)**



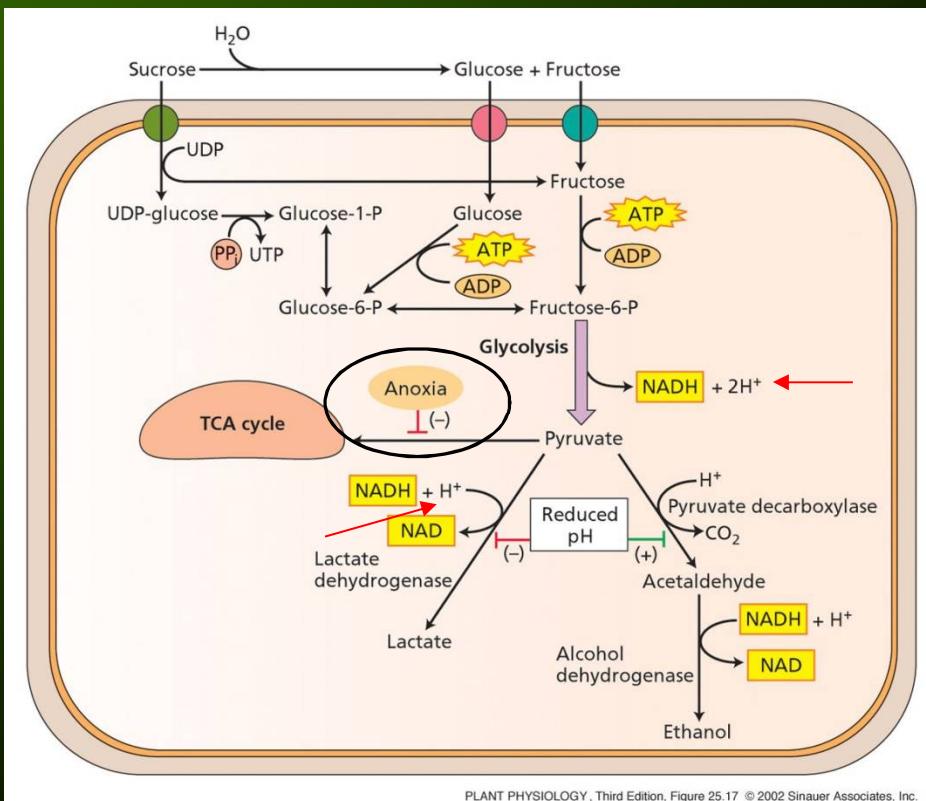
**V Krebově cyklu vzniká:**

- 2 molekuly  $\text{CO}_2$**
- 3 molekuly NADH**
- 1 molekula GTP**
- 1 molekula  $\text{FADH}_2$**

**NADH** – nicotinamide adenine dinucleotide

**$\text{FADH}_2$**  – reduced flavin adenine dinucleotide

Při kyslíkovém deficitu nemůže docházet k přenosu e<sup>-</sup> na O<sub>2</sub> => nedochází k oxidativní fosforylaci => nevzniká ATP. ATP může vznikat fermentací (kvašením) pyruvátu.



Alkoholové kvašení - velká spotřeba H<sup>+</sup> => zvyšování pH

Schopnost přežít anoxii ← Mléčné kvašení ←

Kořeny fermentují pyruvát nejprve pomocí laktát dehydrogenázy (LDH)  
- mléčné kvašení

Produkce H<sup>+</sup> při glykolýze vede ke snižování pH => LDH přestává fungovat

Nízké pH aktivuje pyruvát dekarboxylázu

Alkoholové kvašení

2 moly ATP z 1 molu hexózy

Aerobní respirace:  
36 molů ATP z 1 molu hexózy

Anoxie – nedostatek ATP

Anoxické či hypoxické kořeny nemají dostatek energie k podpoře fyziologických procesů probíhajících ve stonku.

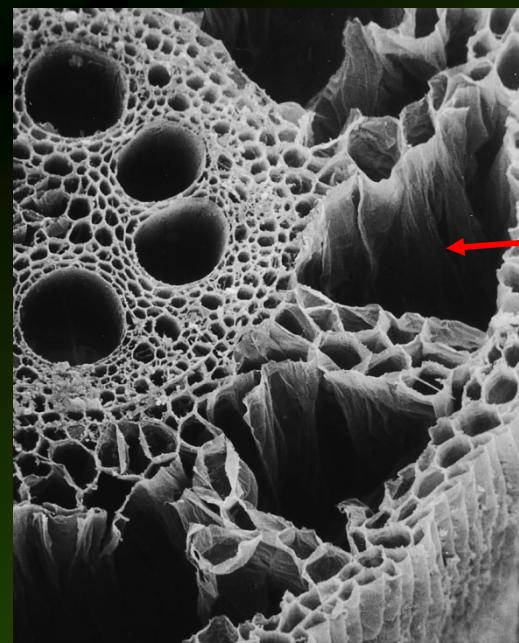
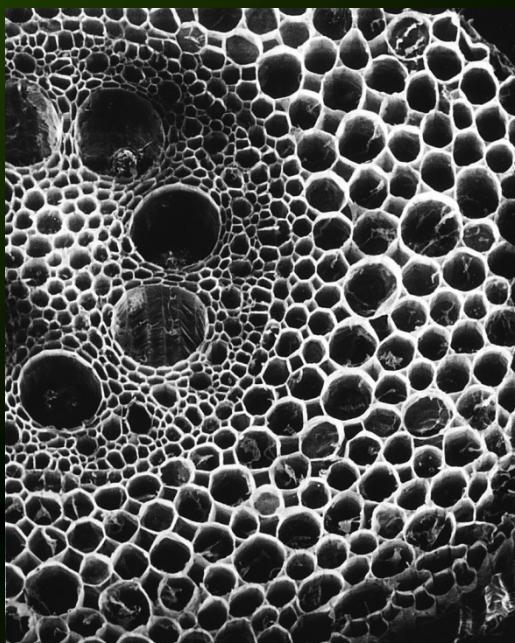
Neschopnost kořenů absorbovat minerální látky a transportovat je do xylému vede k nedostatku iontů v listech => předčasné stárnutí

Hypoxie stimuluje produkci ACC (prekurzor etylénu) v kořenech. ACC putuje do xylému, kde je konvertován na etylén.

Anoxie indukovaná zatopením stimuluje produkci ABA, která je transportována do listu a indukuje uzavření stomat.

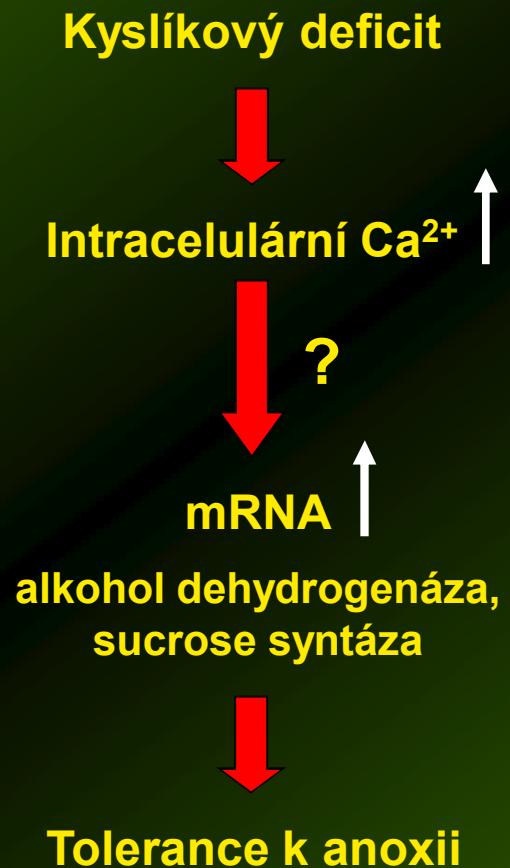
## Náhradní cesty příjmu kyslíku při anoxii

- v ponořených částech rostliny endogenní etylén indukuje prodlužování petiolů listů => list se dostává nad hladinu => příjem kyslíku (podobně rýže)
- vznik aerenchymu – hypoxie v kořenech stimuluje tvorbu etylénu. Etylén zvyšuje cytozolickou koncentraci  $\text{Ca}^{2+}$ , což indukuje smrt některých buněk v kortexu, jejich oddělení od sebe a vznik aerenchymu



Aerenchym

## Signální dráha vnímání anoxie – málo známa

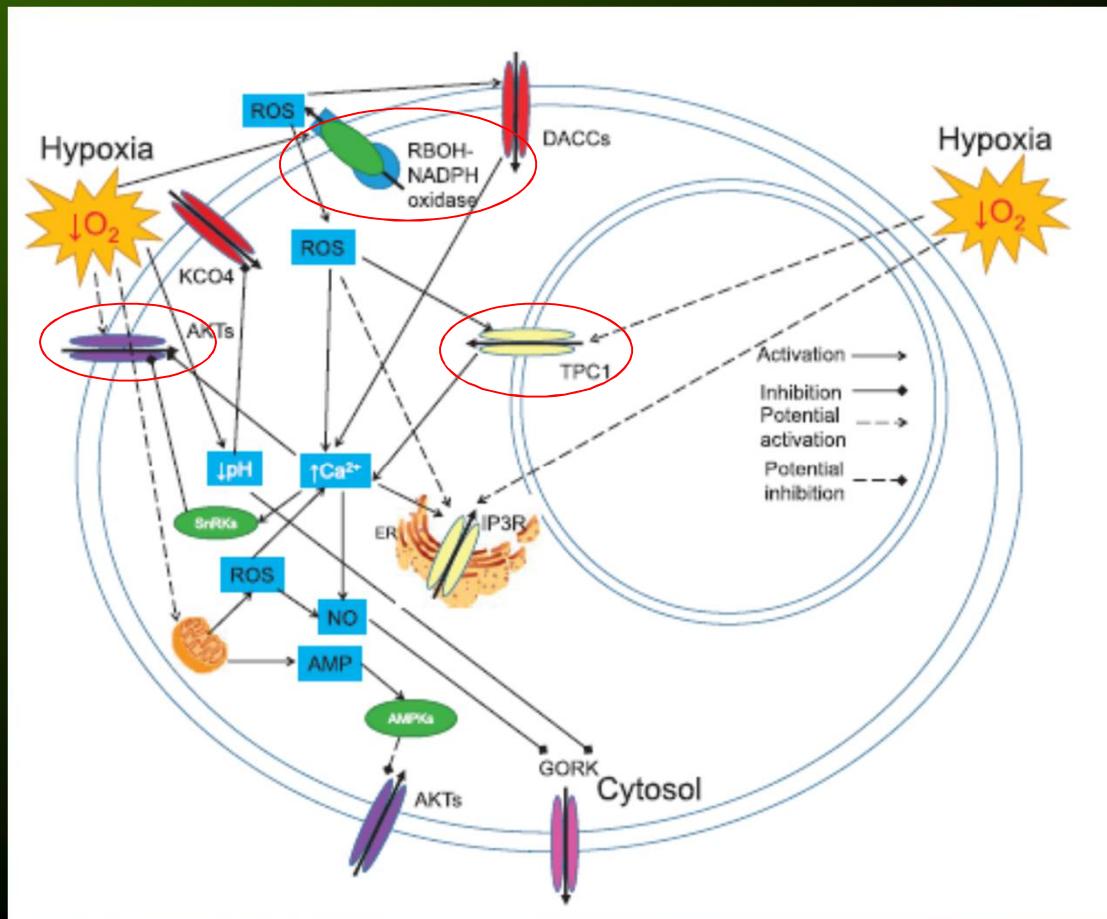


## Předpovězené senzory (receptory) nedostatku kyslíku (hypoxie)

### a) Iontové kanály

Update 2017

Wang F et al. (2017) Plant & Cell Physiology 58: 1126-1142



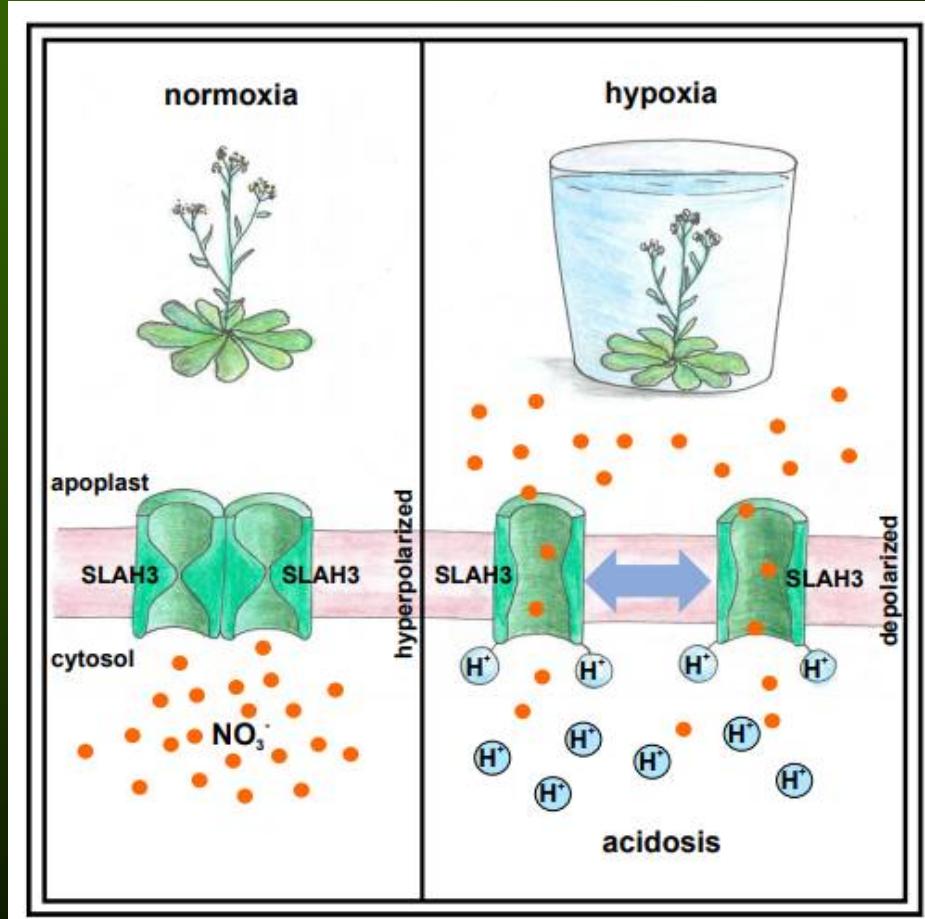
AKT: *Arabidopsis K<sup>+</sup> transportér*

TPC1: dvou-porový kanál 1

RBOH: respiratory burst oxidase homolog

Update 2021

Lehmann J et al. (2021) Current Biology 31: 1-11



**Normální podmínky:**

Apoplast pH: 5,6

Cytozol pH: 7,2

**Stress:**

ABA ruší rovnováhu pH – okyseluje cytozol tím, že inhibuje funkci plazmamembránové  $\text{H}^+$ -ATPázy

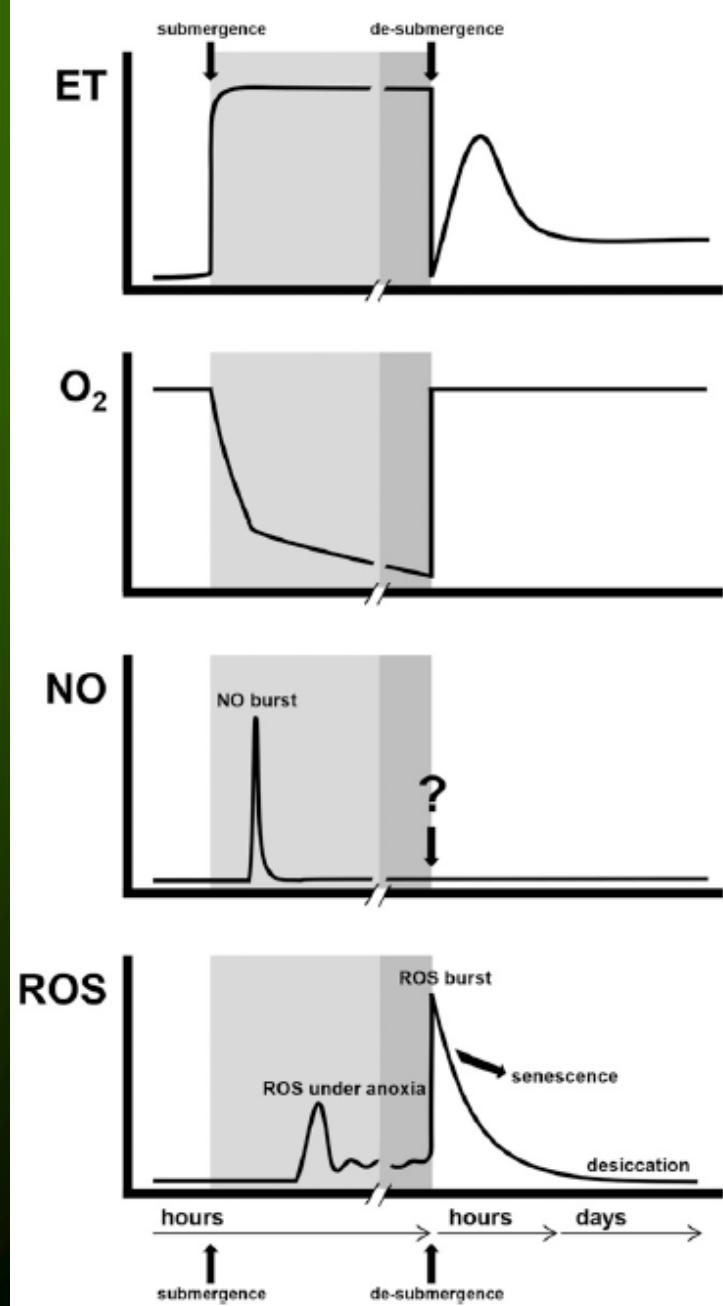
Aniontový kanál SLAH3 vnímá cytozolickou acidózu ( $\text{H}^+$ ) histidinovými rerzidui – dojde k přeměně kanálu z klidové formy - dimeru na aktivní formu – monomery => aktivace kanálu

Zaplavení = hypoxie = stres => kyselost cytozolu => spuštění SLAH3 => transport  $\text{NO}_3^-$  => depolarizace plazmatické membrány => snížení fotosyntetické kapacity

## b) Kyslík-vnímající proteiny – součásti fotoreceptorů

**Table 2** Identification of candidate oxygen-sensing proteins in *Arabidopsis* based on the known oxygen-sensing domains

Oxygen-sensing domain	Arabidopsis protein	Locus	Size (no. of amino acids)	Functions <sup>a</sup>	References
PAS and GAF	Phytochrome A (PHYA)	AT1G09570	1,122	Cytoplasmic red/far-red light photoreceptor involved in the regulation of photomorphogenesis.	Parks et al. (1996)
	Phytochrome B (PHYB)	AT2G18790	1,130	Signal transduction histidine kinase Red/far-red photoreceptor involved in the regulation of de-etiolation.	Nagatani (2010)
	Phytochrome C (PHYC)	AT5G35840	1,111	One of the photoreceptors that modulate plant growth and development.	Chen et al. (2014)
	Phytochrome D (PHYD)	AT4G16250	1,164	A phytochrome photoreceptor with a function similar to PHYB that absorbs the red/far-red light and is involved in light responses.	Igamberdiev et al. (2014)
	Phytochrome E (PHYE)	AT4G18130	1,112	Has protein histidine kinase activity, G-protein-coupled photoreceptor activity and signal transducer activity.	Hennig et al. (2002)
GCS	Hemoglobin 1 (HB1)	AT2G16060	160	A Class 1 non-symbiotic hemoglobin with oxygen-binding function is induced by low oxygen levels with very high oxygen affinity.	Rummer et al. (2013)
	Hemoglobin 2 (HB2)	AT3G10520	158	A Class 2 non-symbiotic hemoglobin with oxygen transporting activity.	Gupta et al. (2011)
PHD <sup>b</sup>	HCP-like zinc finger	AT1G67340	379	Zinc ion-binding function	Charron et al. (2008)
	Ubi-specific protease 19	AT2G24640	418	Has cysteine-type endopeptidase activity and ubiquitin thiolesterase activity	Altun et al. (2012)
LOV <sup>c</sup>	Phototropin 1 (PHOT1)	AT3G45780	996	Blue light photoreceptor. Contains a light-activated serine-threonine kinase domain and LOV1 and LOV2 repeats to mediate blue light-dependent activation of the plasma membrane H <sup>+</sup> -ATPase	Grebe (2011)
	Phototropin 2 (PHOT2)	AT5G58140	915	Membrane-bound protein serine/threonine kinase that functions as blue light photoreceptor. Involved in stomatal opening, chloroplast movement and phototropism.	Okajima et al. (2014)



## Úloha plynů O<sub>2</sub>, CO<sub>2</sub>, etylénu a NO při zatopení

Endogenní koncentrace plynů O<sub>2</sub>, CO<sub>2</sub>, etylénu a NO se dramaticky mění při ponoření rostlinných orgánů do vody. Tyto plyny hrají klíčovou úlohu v signální přenosové kaskádě, která vede k adaptivním procesům, jako jsou metabolické přizpůsobení a anatomické změny.

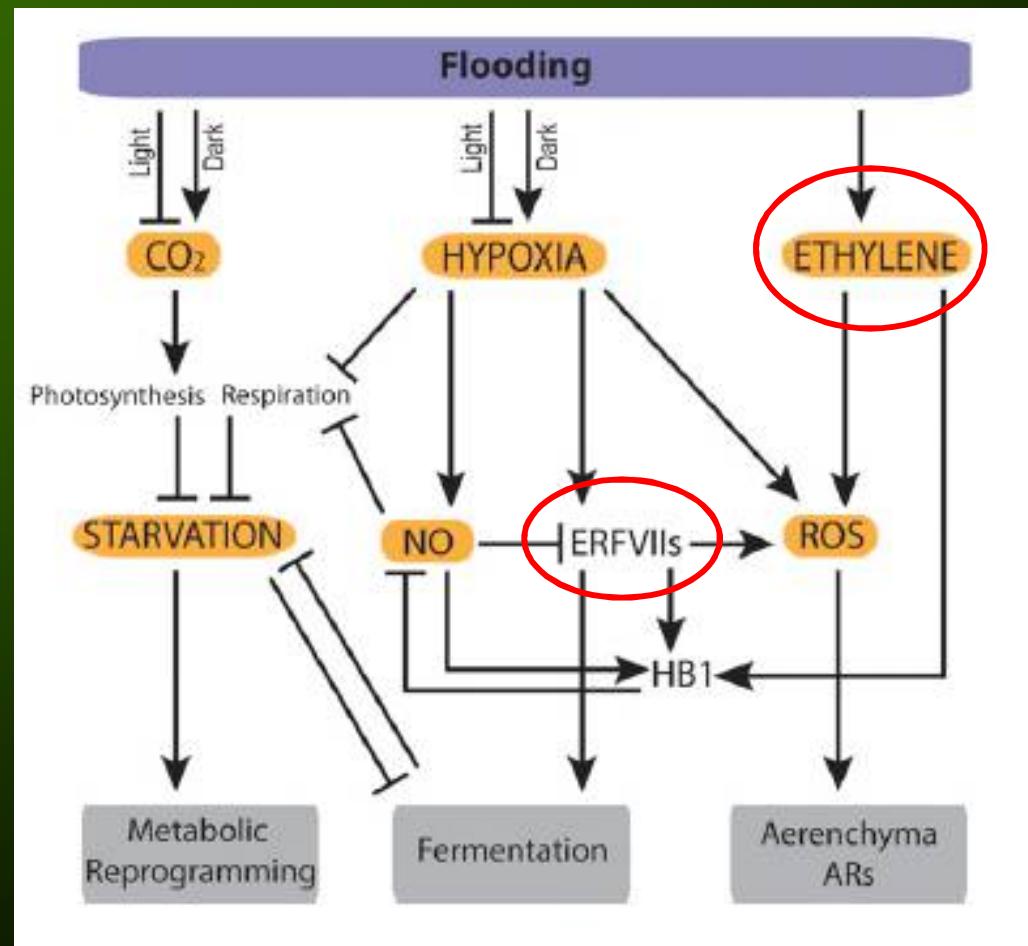
Etylén je nejvíce účinný a spolehlivý signál v počátečním zaplavení rostliny a funguje v interakci s ostatními plyny.

Update 2018

Sasidharan R et al. (2018) Plant Physiology 176: 1106 - 1117

Update 2018

Sasidharan R et al. (2018) Plant Physiology 176: 1106 - 1117



Při abiotických stresech vznikají ROS.

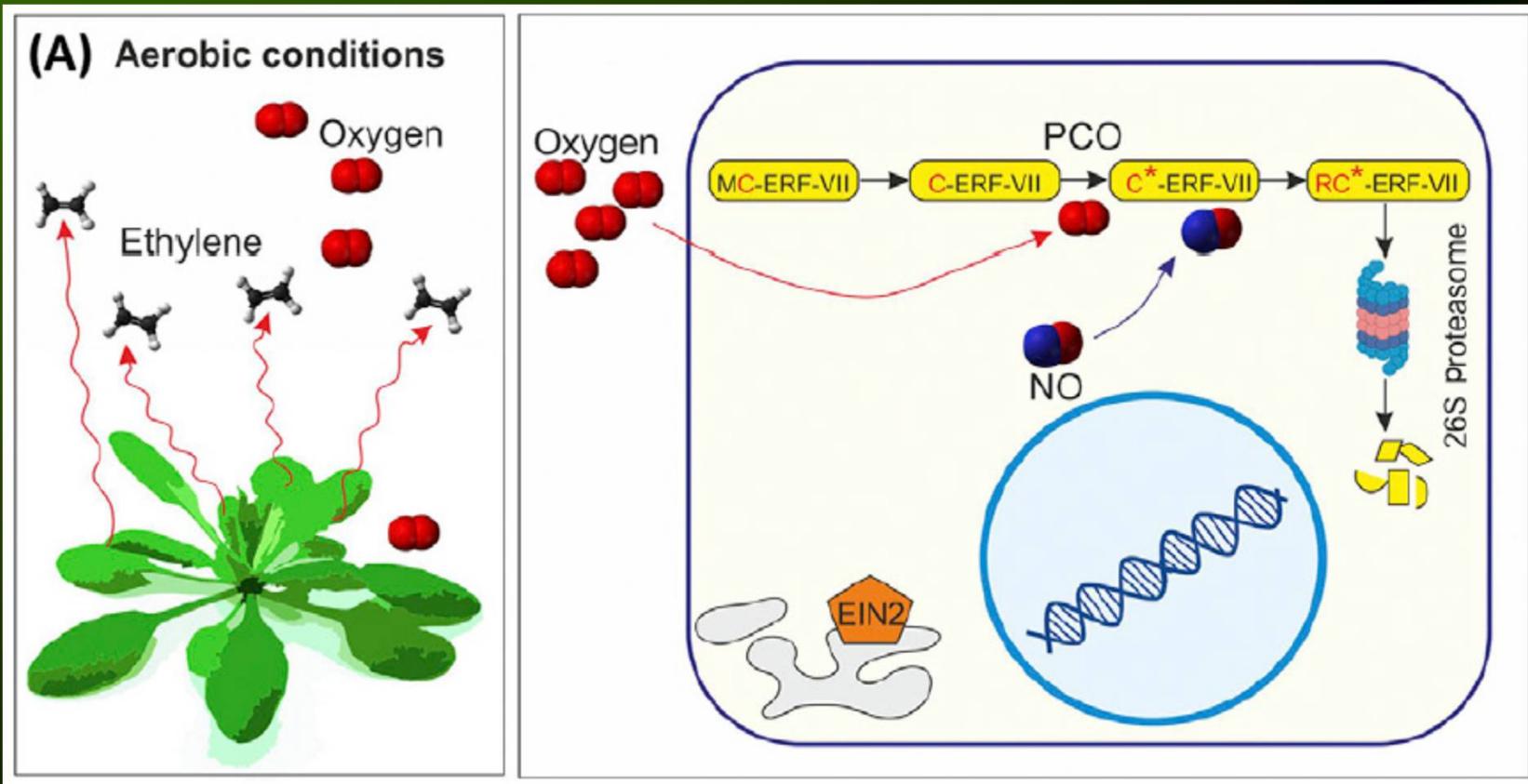
Hladina ROS se mění, když je rostlina zaplavena (ocitne se ve tmě) a nebo po té opět hladina klesne – rostlina se ocitne na světle.

Nízká hladina ROS = adaptivní signální dráhy v interakci s dalšími drahami ostatních plynů.

Nadměrný nekontrolovatelný výbuch ROS = pro rostlinu zničující.

Vnímání O<sub>2</sub> nastává prostřednictvím proteolýzy skupiny VII etylén-responsivních faktorů ERFVIIIs – důležité transkripční regulátory – regulují reakce k hypoxii kontrolou exprese hypoxie-adaptivních genů.

## Signalizace etylénu kontroluje vnímání O<sub>2</sub> v rostlinách



PCO = Plant Cystein Oxidáza

VII etylén-responsivní faktory ERFVII

M = methionin

C = cystein

C\* = oxidovaný cystein

R = arginin

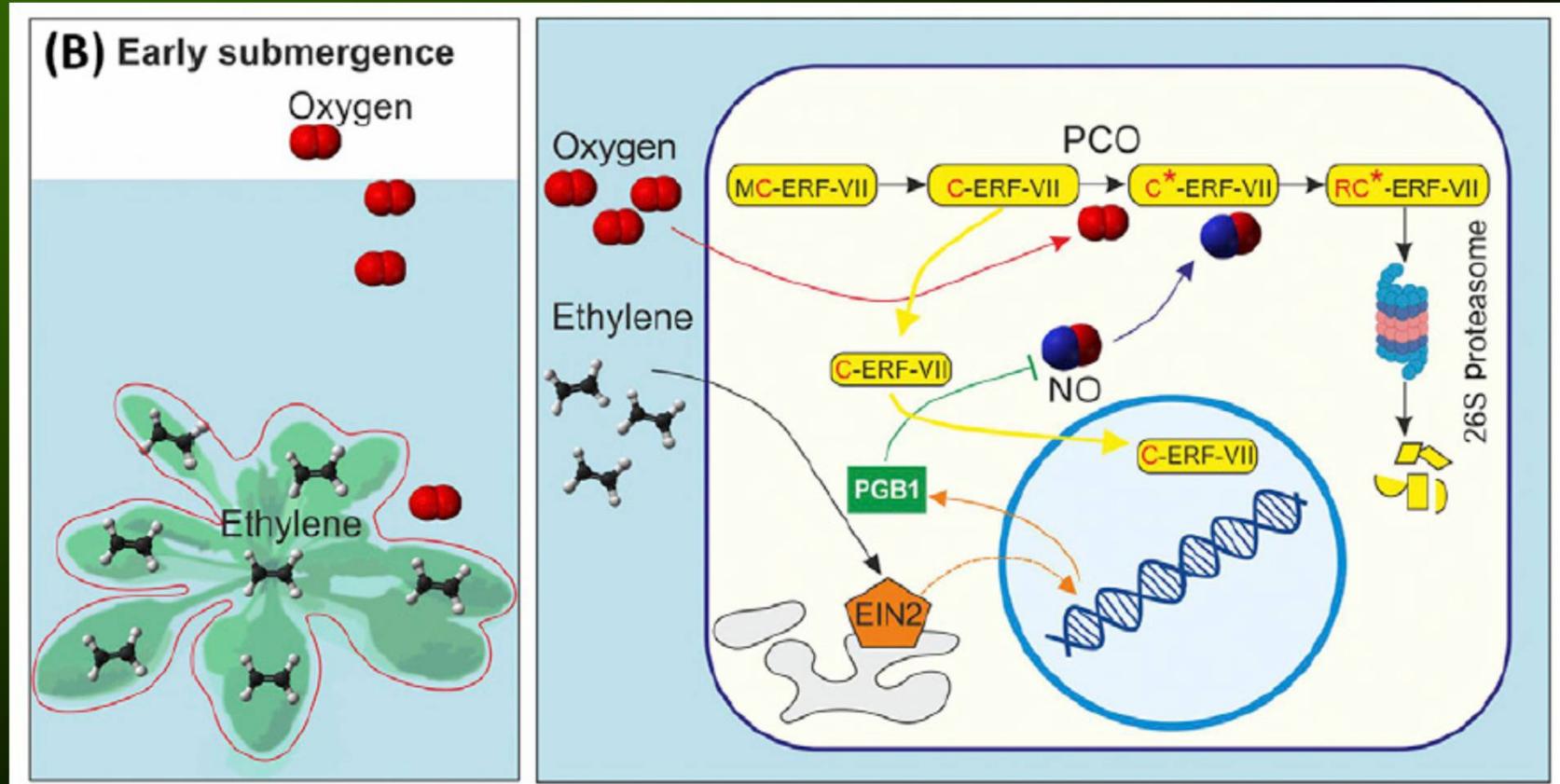
NO = oxid dusnatý

EIN2 = Ethylene INsensitive 2

Update 2020

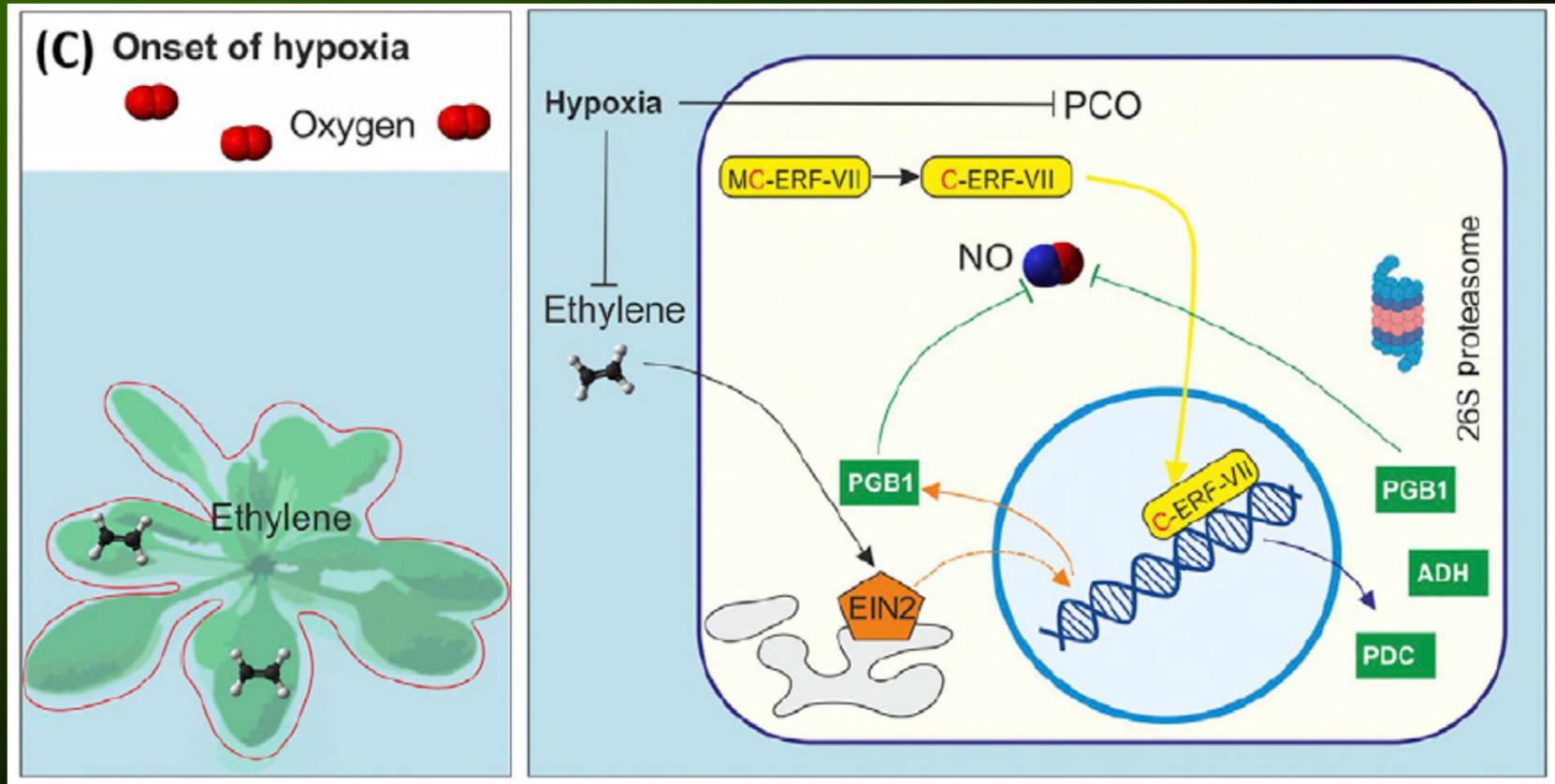
Perata P (2020) TIPS 20: 3 - 6

## Krátce pro zaplavení



PGB1 = Phytoglobin 1, enzym zachycující NO

## Nástup hypoxie



ADH = Alcohol DeHydrogenáza

PDC = Pyruvát DeCarboxyláza

} Alkoholové kvašení ↔ Mléčné kvašení  
↓  
Schopnost přežít hypoxii (anoxii)

