UNIVERZITA PALACKÉHO V OLOMOUCI

Přírodovědecká fakulta

Katedra biochemie



Detekcia fosforylácie vybraných proteínov pomocou dvoujrozmernej polyakrylamidovej elektroforézy a imunoblotovania

BAKALÁRSKA PRÁCA

| Autor: | Dávid Lukáč |
|-------------------|--------------------------------------|
| Študijný program: | B1406 Biochémia |
| Študijný odbor: | Biotechnológie a génové inžinierstvo |
| Forma štúdia: | Prezenčná |
| Vedúci práce: | Ing. Tomáš Takáč, Ph.D. |
| Rok: | 2018 |

Prehlasujem, že som bakalársku prácu vypracoval samostatne s vyznačením všetkých použitých prameňov a spoluautorstva. Súhlasím zo zverejnením bakalárskej práce podľa zákona č. 111/1998 Sb., o vysokých školách, v znení neskorších predpisov. Bol som zoznámený s tým, že se na moju prácu vzťahujú práva a povinnosti vyplývajúce zo zákona č. 121/2000 Sb., autorský zákon, v znení neskorších predpisov.

V Olomouci dňa

Chcel by som poďakovať vedúcemu mojej práce Ing. Tomášovi Takáčovi Ph.D. za vecné rady, ochotu, trpezlivosť a venovaný čas pri spracovávaní tejto bakalárskej práce. Ďalej by som chcel poďakovať pánovi prof. RNDr. Jozefovi Šamajovi DrSc. a oddeleniu bunkovej biológie v Centre regiónu Haná pre biotechnologický a zemědělský výskum za príjemné pracovné prostredie. V neposlednej rade chcem poďakovať svojej rodine za podporu pri písaní tejto bakalárskej práce.

BIBLIOGRAFICKÁ IDENTIFIKÁCIA

| Meno a priezvisko autora: | Dávid Lukáč |
|---------------------------|---|
| Názov práce: | Detekcia fosforylácie vybraných proteínov pomocou dvojrozmernej polyakrylamidovej elektroforézy a imunoblotovania |
| Typ práce: | Bakalárska |
| Pracovisko: | Katedra biochémie |
| Vedúci práce: | Ing. Tomáš Takáč, Ph.D. |
| Rok obhajoby práce: | 2018 |

Abstrakt: Mitogénom aktivované proteínkinázy sa zúčastňujú signalizačných procesov v eukaryotických bunkách. Mitogénom aktivovaná proteínkináza 3 (MPK3) je dôležitou kinázou pri obrane rastliny voči biotickému a abiotickému stresu. Fosfolipázy sú enzýmy, ktoré hydrolyzujú štruktúrne fosfolipidy na kyselinu fosfatidovú a voľné molekuly cholínu. Fosfolipáza Dal (PLDal) je enzým, ktorý hrá úlohu počas obrany rastlín voči stresu zo sucha, poraneniu, hyperosmotickému stresu a stresu z napadnutia patogénmi. V predloženej bakálarskej práci sme sa zaoberali analýzou fosforylácie PLDα1 a MPK3 v kontrolných podmienkach a podmienkach stresu zo sucha pomocou dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania a pomocou Phostag technológie. Fosforyláciu MPK3 sme detekovali použitím dvojrozmernej polyakrylamidovej elektroforézy a imunoblotovania. Detekcia fosforylácie PLDa1 bola uskutočnená pomocou Phostag technológie. Naše výsledky naznačujú možnú úlohu MPK3 vo fosforylácii PLDa1. Mutantné rastliny A. thaliana plda1-1 a plda1-2 ukázali vyššiu citlivosť na stres zo sucha ako rastliny divého typu. Kombinácia dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania sa javí ako efektívna metóda pre analýzu fosforylácie MPK3, pričom pre analýzu fosforylácie PLDa1 je viac citlivá Phostag technológia.

| Kľúčové slová: | MPK3, PLDα1, dvojrozmerná elektroforéza, fosforylácia, stres zo sucha, imunoblotovanie |
|----------------|--|
| Počet strán: | 72 |
| Jazyk: | Slovenčina |

BIBLIOGRAPHICAL IDENTIFICATION

| Autor's first name and surname: | David Lukáč |
|---------------------------------|--|
| Title: | Detection of protein phosphorylation using twodimensional polyacrylamide electrophoresis and imunoblotting |
| Type of thesis: | Bachelor |
| Department: | Department of biochemistry |
| Supervisor: | Ing. Tomáš Takač, Ph.D. |
| The year of presentation: | 2018 |

Abstract: Mitogene activated protein kinases are involved in signalization processes in eukaryotic cells. Mitogene activated protein kinase 3 is important during plant defense against biotic and abiotic stress. Phospholipases are enzymes hydrolyzing structural phopsholipids to phosphatidic acid cholin as free molecule. Phospholipase $D\alpha 1$ is enzyme having role in plant defense against drought stress, hyperosmotic stress, as well as biotic stress. Present bachelor thesis aims to detect phosphorylation of PLDa1 and MPK3 in control and drought stress conditions using two-dimensional polyacrylamide electrophoresis and imunoblotting as well as Phostag technology. We detected double phoshorylation of MPK3 using two-dimensional polyacrylamide electrophoresis combined with imunoblotting. We also detected PLDa1 phosphorylation using Phostag technology. Our results also point to possible role of MPK3 in PLDa1 phosphorylation during drought stress. Finally, mutant plants of A. thaliana $pld\alpha l$ -1 and $pld\alpha l$ -2 exerted more sensitivity to drought stress compared to wild type plants. Combination of twodimensional polyacrylamide electrophoresis and imunoblotting with Phostag technology allowed us to detect chosen proteins in control and stress conditions, which make these methods effective in detecting phosphorylation of chosen proteins. In conclusion. two-dimensional polyacrylamide electrophoresis combined with imunoblotting appears as feasible method for analysis of MPK3 phosphorylation, while Phostag technology is more effective in determination of PLDa1 phosphorylation.

| Keywords: | MPK3, PLDα1, two-dimensional electrophoresis, phosphorylation, drought stress, immunoblotting |
|------------------|---|
| Number of pages: | 72 |
| Language: | Slovak |

OBSAH

| 1 | ÚVOD | 9 |
|---------|--|----|
| 2 | SÚČASNÝ STAV RIEŠENEJ PROBLEMATIKY | 10 |
| 2.1 | Fosforylácia proteínov | 10 |
| 2.1.1 | Proteínkinázy | 11 |
| 2.1.2 | Proteínové fosfatázy | 13 |
| 2.1.3 | Zmeny konformácie enzýmov spôsobené fosforyláciou | 14 |
| 2.1.3.1 | Ďalšie dôsledky fosforylácie bielkovín | 16 |
| 2.2 | Metódy detekcie fosforylácie proteínov | 16 |
| 2.2.1 | Analýa fosforylácie proteínov s použitím fosfošpecifickej protilátky | 16 |
| 2.2.1.2 | Analýza fosforylácie bielkovín pomocou dvojrozmernej elektroforézy a | |
| imunot | lotovania | 17 |
| 2.2.1.3 | Analýza fosforylácie bielkovín pomocou Phostag technológie | 19 |
| 2.2.1.4 | Analýza kinázovej aktivity in vitro | 19 |
| 2.2.1.5 | Analýza fosforylácie bielkovín pomocou izoelektrickej fokusácie | 20 |
| 2.2.2 | Proteomické metódy detekcie | 20 |
| 2.2.2.1 | Hmotnostná spektrometria | 22 |
| 2.2.3 | Mikroskopické metódy detekcie | 23 |
| 2.3 | Mitogénom aktivované proteínkinázy | 24 |
| 2.3.1 | Charakteristika MAPK | 25 |
| 2.3.2 | Úloha MAPK v odpovedi na biotický stres | 27 |
| 2.3.3 | Sekundárni poslovia | 27 |
| 2.3.4 | Mitogénom aktivovaná proteínkináza 3 (MPK3) | 28 |
| 2.4 | Fosfolipáza Dα1 | 29 |
| 3 | EXPERIMENTÁLNA ČASŤ | 32 |
| 3.1 | Materiál a metódy | 32 |
| 3.1.1 | Biologický materiál | 32 |
| 3.1.2 | Chemikálie | 32 |
| 3.1.3 | Prístroje | 34 |
| 3.2 | Metódy | 35 |
| 3.2.1 | Príprava rostlinného materiálu | 35 |
| 3.2.2 | Ovplyvnenie rastlín stresom zo sucha | 35 |
| 3.2.3 | Extrakcia a precipitácia bielkovín pre 2D elektroforézu | 36 |

| 3.2.4 | Meranie koncentrácie bielkovín | 37 |
|-------|--|----|
| 3.2.5 | Separácia proteínov pomocou dvojrozmernej elektroforézy | 38 |
| 3.2.6 | Imunoblotovanie | 39 |
| 3.2.7 | Detekcia fosforylácie pomocou Phostag technológie | 40 |
| 3.2.8 | Defosforylácia bielkovín pomocou lambda fosfatázy | 42 |
| 4 | VÝSLEDKY | 43 |
| 4.1 | Detekcia MPK3 pomocou dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania | 44 |
| 4.2 | Detekcia PLDα1 pomocou dvojrozmernej elektroforézy | 46 |
| 4.3 | Optimalizácia zloženia rehydratačného pufru pre detekciu PLDa1 | 46 |
| 4.4 | Detekcia fosforylácie PLDa1 pomocou Phostag technológie | 47 |
| 4.5 | Fyziologický stav rastlín v ex vitro podmienkach ovplyvnených suchom | 49 |
| 4.6 | Predikcia fosforylačných miest v aminokyselinovej sekvencii PLDa1 | 50 |
| 5 | DISKUSIA | 53 |
| 6 | ZÁVER | 56 |
| 7 | ZOZNAM POUŽITEJ LITERATÚRY | 57 |
| 8 | ZOZNAM SKRATIEK | 71 |

CIELE PRÁCE

Teoretické ciele:

Vypracovanie literárnej rešerše na tému fosforylácie proteínov a ich význam pre signalizáciu Metódy detekcie fosforylácie proteínov Mitogénom aktivované proteín kinázy a MPK3 Fosfolipázy Dα1

Praktické ciele:

Osvojenie si metodiky pestovania rastlín v *in vitro* podmienkach a aplikácii abiotického stresu

Osvojenie si metodiky dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania Detekcia fosforylácie MPK3 a PLDα1 v podmienkach vybraného abiotického stresu pomocou kombinácie dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania Fenotypová analýzy mutantu *pldα1* v podmienkach vybraného abiotického stresu

1 ÚVOD

Fosforylácia je jednou z najčastejšie sa vyskytujúcich posttranslačných modifkácií bielkovín v eukaryotických bunkách. Ovplyvňuje celú radu životne dôležitých procesov a má nezastupiteľnú rolu v signalizácii a zabezpečení odpovede buniek na zmeny vonkajšieho prostredia. Detekcia fosforylácie je náročná a je veľmi dôležitá v laboratórnych podmienkach. Existuje mnoho metód pre detekciu fosforylácie od biochemických metód, proteomických metód až po mikroskopické metódy detekcie. Ku každej bielkovine je ale treba pristupovať individuálne v závislosti na jeho vlastnostiach a štruktúre. Fosfolipázy sú dôležité enzýmy, ktoré sú zodpovedné za hydrolýzu štruktúrnych fosfolipidov, pričom produkujú signálne molekuly. Funkcia fosfolipáz je pravdepodobne regulovaná fosforyláciou pri rôznych enviromentálnych podmienkach. Z týchto dôvodov je dôležité mať jednoduchú metódu pre rýchlu a efektívnu detekciu fosforylácie.

2 SÚČASNÝ STAV RIEŠENEJ PROBLEMATIKY

2.1 Fosforylácia proteínov

Fosforylácia je chemická reakcia, pri ktorej dochádza k väzbe fosfátovej skupiny na organické molekuly, ktoré menia svoju štruktúru, aktivitu a funkciu. K najčastejším organickým molekulám, ktoré sú fosforylované patria bielkoviny, lipidy alebo cukry (Olieviera a Sauer, 2012). Fosforylácia patrí k post-translačným modifikáciám, ktorá je uskutočňovaná pomocou proteínkináz. Fosforylácia má dôležitú úlohu predovšetkým v signalizačných procesoch, v bunkovom metabolizme, delení, raste, membránovom transporte a regulácií enzymatickej aktivity (Johnson a Bradford, 1993). Defosforylácia proteínov je proces, v ktorom dochádza k narušeniu väzby medzi fosfátovou skupinou a substrátom, pričom dochádza k jej uvoľneniu. Defosforyláciu zabezpečujú špecifické enzýmy nazývané proteínové fosfatázy (Obr.1; Hunter, 1994). Kinázy a fosfatázy reagujú na odlišné bunkové stimuly a fosforylácia a defosforylácia sú oddelené, na sebe nezávislé procesy.



(Obr.1) Schéma fosforylácie a defosforylácie. Proteínkináza za spotreby energie fosforyluje proteínový substrát. Reverzibilný proces defosforylácie spôsobujú proteínové fosfatázy za uvoľnenia fosfátového iónu.

2.1.1 Proteínkinázy

Proteínkinázy alebo fosfotransferázy majú za úlohu chemické pripojenie fosfátovej skupiny z ATP na aminokyselinové zvyšky serínu, treonínu, tyrozínu či histidínu za spotreby energie. Dochádza k substitúcii hydroxylovej skupiny za fosfátovú (Lehti-Shiu a Shiu, 2012). Podľa fosforylovanej aminokyseliny sa delia na serín/treonin-kinázy, tyrozin-kinázy a kinázy s duálnou funkciou, ktoré fosforylujú serín, treonín a tyrozín. Viac ako 86,4 % fosforylovaných aminokyselinových zvyškov patrí serínu, 11,8 % treonínu a 1,8 % tyrozínu. Netradičné fosforylácie môžu prebiehať aj na histidíne (histidínkinázy) a aspartáte, tie sú však menej stabilné ako na seríne, treoníne a tyrozíne (Ardito et al., 2017). Fosforylácia v modelovom organizme Arabidopsis thaliana prebieha hlavne na serínových a treonínových aminokyselinových zvyškoch, pričom fosforylácia na tyrozíne sa oproti fosforylácií na seríne a treoníne vyskytuje menej (Bentem et al., 2009). Existujú dôkazy o fosforylácii histidínu, ktorá má dôležitú úlohu v signálnych procesoch spojených s cytokinínmi (Nongpiur et al., 2012). V genóme A. thaliana bolo identifikovaných viac ako 1000 proteínkináz, čo tvorí približne 5,5 % genómu A. thaliana. Proteínkinázy môžu existovať v aktívnej alebo inaktívnej konformačnej forme v závislosti na aktivite regulačných mechanizmov (Huse a Kuriyan, 2002).

Proteínkinázy sú rozdelené do piatich podskupín (A-E). Do podskupiny A s názvom AGC skupina, patria cyklické kinázy závislé na nukleotidoch PK<u>A</u>, PK<u>G</u>, PK<u>C</u> (proteínkinázy <u>A,G,C</u>). U rastlín nie je táto skupina kináz veľmi rozšírená. V *A. thaliana* boli identifikované gény *AtPK1* a *AtPK2*, ktoré kódujú ribozomálne proteínkinázy patriace do skupiny AGC kináz (Zhang *et al.*, 1994). Pre túto skupinu je typická regulácia sekundárnymi poslami ako sú Ca²⁺, fosfolipidy alebo diacylglyceroly (Newton, 2009). V podskupine B sa nachádza CaMK skupina, kam patria kinázy závislé na vápniku/kalmodulíne a SNF1/AMP-aktivované proteínkinázy (Swulius a Waxham, 2008; Schmidt a McCartney, 2000). Ako v prípade AGC-kináz, aj táto skupina je regulovaná sekundárnymi poslami (Braun a Schulman, 1995). Kinázy závislé na vápenatých iónoch (<u>Calcium d</u>ependent protein <u>k</u>inases; CDPK) sú dominantné v rastlinných druhoch. Boli objavené CDPK, ktoré sú asociované s plazmatickou membránou (Lu a Hrabak, 2013) alebo cytoskeletom (Huang *et al.*, 2014). Jedným zo substrátov CDPK je H⁺-ATPáza ktorá sa nachádza na plazmatickej membráne (Roberts a Hannon, 1992). SNF1 kinázy sú serín/treonin-kinázy, ktoré hrajú úlohu v bunkových odpovediach na environmetálne

11

podmienky prostredníctvom metabolických dráh. Tieto kinázy sa zúčastňujú dráh zodpovedných pri signalizácií, ktoré súvisia s nedostatkom energie alebo živín (McCartney et al., 2016). V podskupine C sa nachádza CMGC skupina kam patria kinázy závislé na cyklíne (CDK), mitogénom aktivované proteínkinázy (MAPK), glykogénsyntáza kináza (GSK) a kazeínkinázy I a II (CK I,II; Varjosalo et al., 2013). Pre kinázy v tejto skupine je charakteristické, že sú regulované fosforyláciou na rozdiel od AGC a CaMK-kináz (Oruganty a Kannan, 2012). CDK hrajú úlohu pri regulácii bunkového cyklu v eukaryotických bunkách (Malumbres, 2014). GSK-3 kinázy sú dôležité vo vývine rastlín. V A. thaliana bolo identifikovaných 5 génov ASK (Arabidopsis SKP-1 homologue), ktoré kódujú GSK-3 homológy. ASK1 a ASK2 gény majú dôležitú úlohu pri embryogenéze, bunkovom delení a pri vývine semena (Liu et al., 2004). Rastliny s chýbajucou expresiou génov ASK1 a ASK2 majú poruchy v embryogenéze, a v tvorbe semenáčikov bez koreňa (Smet et al., 2010). Dve rekombinantné ASK autofosforylujú Ser/Thr/Tyr (Bianchi et al., 1994). Úloha CK II kináz spočíva v regulácií bunkového delenia, DNA replikácií a oprave, svetlom indukovanej génovej expresie alebo odpoveďou na hormóny (Riera et al., 2013; Mulekar a Hug, 2014). CK II fosforyluje a zlepšuje naviazanie DNA na transkrpičný faktor GBF1 (G-box binding factor 1), ktorý interaguje s promotorom G-box potrebným na expresiu génov indukovaných svetlom v A. thaliana (Klimczak et al., 1995). Problematika MAPK je podrobne opísaná v kapitole 2.3. V podskupine D sa nachádza PTK skupina, kam patria proteíntyrozínové kinázy. V podskupine D sa nachádza PTK skupina, kam patria proteíntyrozín kinázy. Úloha proteíntyrozínových kináz spočíva vo vývine embrya, metabolizme a odpovediach rastlín na environmentálny stres (Hubbard a Till, 2000). Najväčšia skupina tyrozínkináz sú receptorové tyrozínkinázy (Receptor tyrosine kinases; RTK). Tieto kinázy majú úlohu v zachytení extracelulárneho signálu a následný prenos. RTK môžu spúšťať fosforylačné MAPK kaskády v ľudských bunkách (Zwick et al., 2001). V podskupine E sa nachádza skupina kináz, ktoré sa odlišujú od prvých 4 podskupín. Najdôležitejšia z týchto je skupina kináz podobné receptorom (Receptor like kinases, RLK). RLK sa skladajú z extracelulárnej domény a C-terminálnej Ser/Thr kinázovej domény, ktorá je na cytozolovej strane membrány. Transmembránová doména má za úlohu ukotviť receptor na bunkovej membráne (Stone a Walker, 1995). Bolo identifikovaných 610 RLK génov, ktoré kódujú RLK v A. thaliana (Shiu a Bleecker, 2001). RLK rozpoznávajú extracelulárne ligandy a majú tak úlohu v obrane rastliny proti biotickému a abiotickému stresu (Lehti-Shiu et al., 2010). RLK heterodimerizujú ak je na

nich naviazaný ligand a dochádza tak k autofosforylácií na ich kinázovej doméne (Gish a Clark, 2011).

2.1.2 Proteínové fosfatázy

Proteínfosfatázy majú za úlohu odštiepiť fosfátovú skupinu z fosforylovanej aminokyseliny (defosforylácia). Odštiepená fosfátová skupina je uvoľnená vo forme voľného iónu, nie je naviazaná na ATP kvôli spotrebe energie. Väčšina defosforylácií fosfoserínu a fosfotreonínu je spôsobená fosfoproteínovými fosfatázami (Phosphoprotein phosphatases; PPP), kam patria PP1, PP2A, PP2B, PP4-7 a proteínfosfatázami závislými na manganatých či horečnatých iónoch (Protein phosphatases dependent on manganese/magnesium, PPM). PP1, PP2A, PP2B sú príbuzné enzýmy na základe ich sekvencie. PPP a PPM fosfatázy nemajú žiadny vzájomný vzťah vzhľadom k ich sekvencii, vyvinuli sa z dvoch nezávislých, odlišných génov (Johnson, 2009). Katalytická doména PPP fosfatáz má približne 280 aminokyselín a je konzervovaná aj medzi ostatnými členmi PPP fosfatáz, pričom ich nekatalytické N- a C- terminálne konce sú variabilné. PPP fosfatázy sú dôležité pri regulácií membránových kanálov, vývojových procesoch a pri kontrole bunkového cyklu (Smith a Walker, 1996; Luan, 2003). Podskupina PPM fosfatáz potrebuje pre svoju katalytickú aktivitu Mg²⁺ a Mn²⁺ katióny. V genóme A. thaliana bolo identifikovaných 69 PPM fosfatáz (Kerk et al., 2002). Katalytické domény jednotlivých PPM majú rozdielne N- a C- terminálne konce. Preto sa PPM fosfatázy líšia v rôznych typoch bunkovej regulácie, substrátovej špecificity a bunkovej kolokalizácie (Schweighofer et al., 2004). Rovnako odlišné sú aj PPT fosfatázy (proteíntyrozínové fosfatázy). PTP sa delia na fosfatázy špecifické pre tyrozín a fosfatázy "duálnej funkcie", ktoré dokážu defosforylovať fosfotyrozín a fosfoserín/fosfotreonín. V genóme A. thaliana sa nachádza 18 PTP (Kerk et al., 2002). PTP fosfatázy hrajú rolu pri bunkovej odpovedi na rôzne typy environmentálneho stresu. Napríklad, expresia génu AtPTP1 je silne indukovaná pri ovplyvnení soľným stresom. PTP1 je inaktivovaná peroxidom vodíku, čo naznačuje, že PTP1 môže mať úlohu v odpovedi rastlín na oxidatívny stres (Gupta a Luan, 2003). MKP1 (MAPK phosphatase 1) interaguje s MPK3, MPK4 a MPK6, čo sú kľúčové signalizačné komponenty pri odpovedi na environmentálny stres. PTP sú zahrnuté aj v auxínovej signalizácií a signalizácií kyseliny abscisovej (ABA; Monroe-Augustus et al., 2003).

2.1.3 Zmeny konformácie enzýmov spôsobené fosforyláciou

Fosforylácia aktivuje/inhibuje enzymatickú aktivitu cez zmeny konformácie enzýmu (Russo et al., 1996). Podľa Monod-Wyman-Changeux teórie, enzým existuje v dvoch funkčných stavoch: T stav (z angl. tense, napätý), ktorý je menej aktívny, a R stav (z angl. relaxed, uvoľnený; Monod et al., 1965). Príkladom enzýmu s veľkými konformačnými zmenami spôsobenými fosforyláciou je hexamerická aspartáttranskarbamoyltransferáza z Escherichia coli. Tá existuje v neaktívnom T stave, kedy má malú aktivitu a afinitu, a aj v aktívnom R stave, kedy má vysokú aktivitu aj afinitu. Väzba substrátu na katalytické podjednotky spôsobí prechod do R stavu, zatiaľ čo väzba substrátu na regulačné podjednotky spôsobí prechod do T stavu. Na regulačnú podjednotku sa môže naviazať aj ATP, čo vyústi prechodom do R stavu (Changeux, 2011). Obe tieto stavy, ktoré sú interkonvertibilné, môžu byť kontrolované nekovalentnými ligandmi a fosforyláciou. Fosforylácia môže mať veľké účinky na funkciu proteínu. Fosfátová skupina s pKa ~ 6,7 bude pri fyziologickom pH prevažne anionická a spôsobí zdvojnásobenie negatívneho náboja proteínu. Táto zmena spolu so schopnosťou kyslíku tvoriť na fosfátovej skupine vodíkové väzby poskytuje špeciálne vlastnosti proteínov. Pri fosforylácii substrátu sú vytvárané vodíkové väzby medzi fosfátovou skupinou a bočným reťazcom aminokyselinových zvyškov. Vodíková väzba medzi protónom amidovej skupiny fosforylovaného aminokyselinového zvyšku a nabitou fosfátovou skupinou môže byť hnacou silou pre priame štruktúrne zmeny serínových a treonínových fosforylácií. Tento efekt však chýba pri fosforylácii tyrozínu. Možný dôvod absencie je ochrana aromatického jadra, ktoré zmierňuje možné interakcie medzi nabitou fosfátovou skupinou a aminokyselinovým zvyškom (Kang et al., 2010).

Pri fosforylácii prebiehajú dva typy interakcií v terciárnej štruktúre bielkovín. Prvý typ interakcie prebieha na tesných väzobných miestach, ktoré majú za úlohu stabilizovať konformačnú štruktúru proteínu. Fosfátová (PO_4^{3-}) skupina, naviazaná na aminokyseline, interaguje s bočným reťazcom jedného alebo viacerých arginínových zvyškov. Guanidíniová skupina na arginíne je vhodná pre tento typ interakcií, kvôli jej planárnej štruktúre a jej schopnosti tvoriť vodíkové väzby (Obr. 2). Guanidíniová skupina (pKa <12) je slabý protónový donor. Pri hydrolýze fosforylovaných aminokyselín nemôže zastávať funkciu obecnej kyseliny. Teoretické hodnoty sily vodíkových väzieb sú omnoho silnejšie na guanidíniovej skupine v arginíne, ako na aminoskupinách v postranných reťazcoch lyzínu (Mandell *et al.*, 2007). Druhý typ interakcie prebieha na



(Obr. 2) Štruktúrny vzorec arginínu s vyznačenou guanidíniovou skupinou.

menej tesných väzobných miestach, kedy sa fosfátové skupiny viažu na dusíky hlavných reťazcov α-helixu. Toto naviazanie spôsobuje kladný náboj helixového dipólu.

Inhibícia enzýmovej aktivity fosforyláciou nemusí byť spôsobená len zmenou konformácie. U izocitrátdehydrogenázy sa fosfátová skupina správa ako blokovacia zmeny doména a nespôsobuje konformačné enzýmu. Fosforylácia izocitrátdehydrogenázy prebieha na seríne v pozícií 113. Inhibícia väzby na substrát je spôsobená záporným nabitím serínu v pozícii 113 a zabraňuje následnej väzbe izocitrátu na enzým (Hurley et al., 1990). Enzymatická aktivita je inhibovaná aj u CDK2 (Cyclindependent kinase 2), kedy fosforylácia tyrozínového zvyšku prekáža väzbe kinázy na špecifické miesta daného proteínového substrátu (Welburn et al., 2007). Fosforylácia Src (z angl. sarcoma, sarkóm) tyrozínkinázy spôsobená Csk (C-terminálna Src kináza) inaktivuje Src kinázu pôsobením konformačnej zmeny, čím zakryje jej kinázovú doménu (Cole et al., 2003). Fosforylácia môže učiniť aj konformačné zmeny, ktoré vedú k interakciám bielkovín. Tieto zmeny boli zistené u ERK (extracellular-signal-regulatedkinase; Canagarajah et al., 1997) a STAT (signal transducer and activator of transcription; Becker et al., 1998; Chen et al., 1998) bielkovín a ich premiestenie do jadra. Fosforylácia dokáže tiež štiepiť proteín-proteínové väzby. CDK fosforyluje substrát pRb (retinoblastoma protein) a spôsobuje jeho odštiepenie od transkripčných faktorov EZF (Endothelial zinc finger protein)/DP1 (Dimerization partner 1) v cicavčích bunkách (Rubin et al., 2005).

2.1.3.1 Ďalšie dôsledky fosforylácie bielkovín

Fosforylácia môže byť tiež impulzom pre následnú degradáciu bielkovín. Fosforylácia určitých bielkovín spôsobuje ich degradáciu ubikvítinovou/proteázovou signálnou dráhou závislej na ATP. Tieto cieľové bielkoviny sa stávajú substrátmi určitých E3 ubikvítinových ligáz len vtedy, ak sú fosforylované. Transkripčny faktor CO (<u>CO</u>NSTANS) reguluje kvitnutie rastlín na jar. CO môže byť fosforylovaný, pričom fosforylované formy CO majú vyššiu abundanciu v dennom cykle a menšiu v nočnom. Fosforylovaná forma CO je degradovaná pri nočnom cykle COP1-E3 (<u>Co</u>nstitutive photomorphogenic <u>1</u>) komplexom (Sarid-Krebs *et al.*, 2015). WRKY sú transkripčné faktory, ktoré sú rastlinne špecifické a patria k najdôležitejším regulátorom pri vývine a obrane rastliny na environmentálny stres (Rushton *et al.*, 2010). WRKY je fosforylovaný v doméne WRKYGQK na tyrozíne v pozícií 115. Fosforylácia tohto transkripčného faktoru spôsobuje rapídnu degradáciu WRKY, ako aj inhibíciu transkripčnej aktivity (Yamada a Sato, 2016).

2.2 Metódy detekcie fosforylácie bielkovín

Pre detekciu fosforylácie bielkovín sa využíva široká škála metód. Tieto metódy sa delia do troch podskupín. V prvej podskupine sú biochemické metódy detekcie. Sem zahŕňame imunoblotovanie s použitím fosfošpecifických protilátok, izoelektrickú fokusáciu (IEF), dvojrozmernú (2D) elektroforézu spojenú s imunoblotovaním, metódu Phostag a *in vitro* kinázovú analýzu. V druhej podskupine sa nachádzajú proteomické metódy detekcie. Patria sem gélové a bezgélové metódy separácie spojené s hmotnostnou spektrometriou. V poslednej podskupine sa nachádzajú mikroskopické metódy detekcie, kde sa využíva imunoznačenie s použitím fosfošpecifických protilátok.

2.2.1 Biochemické metódy detekcie

2.2.1.1 Analýza fosforylácie proteínov pomocou imunoblotovania s použitím fosfošpecifickej protilátky

Imunoblotovanie (angl. western blotting) je analytická technika, ktorá využíva detekciu konkrétnej bielkoviny vo vzorke prostredníctvom špecifických protilátok. Imunoblotovanie s použitím fosfošpecifickej protilátky využíva prvotnú separáciu

bielkovín na základe ich molekulovej hmotnosti Mr, prenos bielkovín na membránu s vlastnosťami ireverzibilne viazať bielkoviny a následne imunologickú detekciu. Na separáciu bielkovín sa zvyčajne využíva polyakrylamidová gélová elektroforéza (SDS-PAGE). Po separácií SDS-PAGE sa bielkoviny z gélu prenášajú na PVDF (Polyvinilidén difluorid) alebo na nitrocelulózovú membránu. Záporne nabité bielkoviny sú pod elektrickým prúdom prenesené a ireverzibilne viazané na membránu. Po prenose je možné požadovanú bielkovinu identifikovať pomocou fosfošpecifických protilátok (Towbin et al., 1979). Prvá fosfošpecifická protilátka pochádzala z králika, ktorý bol imunizovaný benzonylfosfonátom konjugovaným s KLH proteínom (Keyhole limpet hemocyanin). Táto protilátka rozpoznávala bielkoviny s fosfotyrozínovým aminokyselinovým zvyškom. (Ross et al., 1981). Špecifické rozpoznávanie fosforylovaných epitópov protilátkami je docielené použitím syntetických peptidov. Tieto peptidy majú komplementárnu aminokyselinovú sekvenciu k miestu fosforylácie bielkovinového substrátu. Peptidy musia obsahovať aminokyselinové zvyšky, ktoré môžu byť fosforylované danými kinázami (Czernik et al., 1991). Pri štúdiu MAPK kináz sa využíva predovšetkým pERK fosfošpecifická protilátka. Aminokyselinová sekvencia aktivačnej slučky MAPK je konzervovaná u všetkých MAPK. Fosforylačný motív TXY je preto rovnaký vo všetkých rastlinných MAPK, ktoré sú podobné živočíšnym ERK Willman et al., 2014). Fosfošpecifické protilátky p44/42 MAPK, ktoré su špecifické pre ľudské p44/42 ERK1 a ERK2 kinázy, taktiež dokážu detekovať MAPK aktivitu v rastlinách. Táto fosfošpecifická protilátka rozpoznáva aj fosforylované formy MPK3 a MPK6 v rastlinách (Ovečka et al., 2014). Fosfošpecifické protilátky teda rozpoznávajú fosforylované formy proteínu s veľkou presnosťou.

2.2.1.2 Analýza fosforylácie bielkovín pomocou dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania

Dvojrozmerná (2D) elektroforéza je separačná technika pre rozdelenie bielkovín na základe dvoch rôznych fyzikálnych parametrov. Konvenčná 2D elektroforéza využíva v prvom rozmere separáciu bielkovín na základe ich izoelektrického bodu (pI) a následne na základe Mr v denaturujúcom polyakrylamidovom géli (O'Farrel, 1975). IEF využíva pohyb proteínov v prostredí premenlivého pH. Bielkoviny v zásaditom prostredí majú záporný náboj a putujú k anóde. V kyslom prostredí majú bielkoviny kladný náboj a putujú ku katóde. V mieste, kde sa pH zhoduje s pI bielkoviny, sa molekula zastaví a stratí náboj. IEF v rámci 2D elektroforézy prebieha najčastejšie na polyakrylamidovom géli s pH gradientom imobilizovanom na plastovom prúžku. Amfolyty sú amfotérne molekuly, ktoré obsahujú zásadité a kyslé skupiny. Používajú sa ako nosiče gradientu pH pri IEF. Bielkoviny sa po IEF separujú v kolmom smere na základe ich Mr. 2D elektroforéza je veľmi citlivá metóda, ktorou dokážeme rozlíšiť bielkoviny v rozdiele ich pI až o 0,01. Bielkoviny sú na 2D géli separované vo forme škvŕn (O'Farrel, 1975). Pre vizualizáciu konkrétnej bielkoviny (po separácii tzv. celkového bielkovinového extraktu) je nutné použiť imunoblotovanie so špecifickou protilátkou. Fosforylácia posúva pI bielkovín do kyslej oblasti, preto je fosforylovaná bielkovina po 2D elektroforéze viditeľná ako rad niekoľkých škvŕn s rovnakou molárnou hmotnosťou ale rôznym pI. Škvrna s najzásaditejším pI predstavuje nefosforylovanú bielkovinu, pričom každá škvrna v kyslej oblasti pI predstavuje rôznu úroveň fosforylácie (podľa počtu naviazaných fosfoskupín; Obr. 3). Na dôkaz fosforylácie je ale nutné použiť potvrdzujúce experimenty. Jedným z takých može byť defosforylačný dôkaz, keď sa extrakt vystaví pôsobeniu fosfatázy (Yamagata et al., 2002; Obr.3, vpravo). Podobne je možné použiť inhibítor kinázy, ktorou je daný proteín fosforylovaný. Fosfoproteíny je možné aj špecificky farbiť použitím špecifických farbičiek ako napr. Pro-Q Diamond (Thermo-Fisher), čo je detailnejšie rozpracované v podkapitole 2.2.2. Senzitivita takého farbenia je spravidla nižšia ako senzitivita imunoblotovania.



(Obr.3): Detekcia fosforylovaných foriem proteínov (vľavo). Na dôkaz fosforylácie týchto proteínov boli proteínové extrakty ovplyvnené lambda fosfatázou (vpravo). Špecifické proteínové škvrny, ktoré sa nachádzali v kyslej oblastach gélov vľavo sa po ovplyvení lambda fosfatázou na géloch vpravo nevyskytujú (prevzaté z Durand *et al.*, 2015).

2.2.1.3 Analýza fosforylácie bielkovín pomocou Phostag technológie

Phostag je di-nukleárny kovový komplex, ktorý sa skladá z 1,3-bis(pyridín-2ylmetylamino)propán-2-olátu a dvoch kovových katiónov (Mn²⁺/Zn²⁺). Slúži ako afinitná molekula, ktorá sa špecificky viaže na fosfátový monoester vo vodnom prostredí pri neutrálnom pH (Kinoshita et al., 2004). Najviac používaná technika je fosfátová afinitná SDS-PAGE, ktorá sa využíva pre zistenie mobility fosforylovaných foriem bielkovín. Princíp spočíva v tom, že Phostag ligand, imobilizovaný v polyakrylamidovom géli spomaľuje migráciu fosforylovaných proteínov v elektrickom poli počas elektroforézy. Dochádza preto k oddeleniu fosforylovanej formy bielkoviny od nefosforylovanej (Kinoshita et al., 2009, Bekešová et al., 2015). Po podrobení gélu imunoblotovaniu so špecifickou primárnou protilátkou je na membráne viditeľný signál prislúchajúci nefosforylovanej časti. Okrem nefosforylovanej formy bielkoviny je na membráne signál prislúchajúci aj fosforylovanej časti, ktorá sa nachádza vyššie (má nižšiu mobilitu). Touto technikou dokážeme taktiež od seba rozlíšiť viacnásobné fosforylácie. Ak má bielkovina viacnásobné fosforylačné miesta, rôzne fosforylované formy bielkovín nemajú rovnakú elektroforetickú mobilitu, a môžu byť detekované ako samostatné proteínové pásy. (Kinoshita et al., 2015). Phostag technológia dokáže rozpoznávať aj netradičné fosforylácie aspartátu (Barbieri a Stock, 2008), histidínu (Ishii et al., 2013) a thiofosforylácie (Kinoshita et al., 2014). Detekcia fosforylovaných bielkovín pomocou Phostag technológie bola využitá aj pri skúmaní fosforylácie a aktivácie MAP65-1 (Beck et al., 2010) v A. thaliana. Rovnako ako u predchádzajúcich techník, je vhodné fosforyláciu potvrdiť pomocou fosfatáz.

2.2.1.4 Analýza kinázovej aktivity *in vitro*

Analýza kinázovej aktivity *in vitro* (angl. *In vitro* kinase assay) je analytická metóda, ktorá sa používa pre analýzu kinázovej aktivity v prítomnosti substrátu (cieľového proteínu). Princípom je detekcia inkorporácie rádioaktívne značeného ATP do substrátu za prítomnosti purifikovanej rekombinantnej kinázy. Detekcia kinázovej aktivity prebieha kolorimetricky, rádiograficky alebo fluorescenčne na polyakrylamidových géloch (Johnson a Hunter, 2005). Intenzita pásu je priamo úmerná množstvu inkorporovaného ATP. Použitím *in vitro* kinázovej aktivity bola dokázaná priama fosforylácia na C-konci GSK3β kinázy p38 MAPK kinázou (Thornton *et al.*,

2008). Táto inaktivácia vedie k akumulácii β-katenínu, čo je podjednotka bielkovinového komplexu kadherínu a slúži ako prenášač signálu v cicavčích bunkách. MKK3 kináza bola potvrdená aj ako aktivátor MPK8 pomocou *in vitro* kinázovej aktivity. Okrem MKK3 kinázy ako aktivátor MPK8 slúžia aj CaMK kinázy v rastlinných bunkách *A. thaliana* (Takahashi *et al.*, 2011).

2.2.1.5 Analýza fosforylácie proteínov pomocou izoelektrickej fokusácie

IEF je separačná technika, ktorá rozdeľuje bielkoviny na základe ich izoelektrického bodu (pI). Fosfátové skupiny spôsobujú posun pI bielkoviny na základe zvýšenia záporného náboja proteínu. Na základe toho je možné pomocou následného imunoblotovania špecifickou protilátkou identifikovať rôzne proteoformy bielkoviny. Po využití defosforylácie fosfatázami je možné vyvodiť záver, že pás ktorý zmizol po aplikácii fosfatáz prislúcha fosforylovanej časti bielkoviny (Anderson a Peck, 2006). IEF sa využíva hlavne pre analýzu posttranslačných modifikácií bielkovín (Gianazza, 1995) a pri analýze fosforylačních kaskád. Použitím komerčne dostupného fluorescenčného substrátu pre viaceré kinázy, je možné detekovať fosforylačné kaskády cez viacnásobné kinázové reakcie pomocou metódy mikrokvapalinovej IEF (Choi et al., 2015). Kapilárna IEF zdieľa podobný princíp ako gélová IEF s rozdielom, že prebieha v kapiláre miesto gélového prúžku. Kapilárna IEF je časovo menej náročná (15-20 minút) ako gélová IEF (4-6 hodín; Wehr et al., 1996). Funkcia monofosforylovaných ERK1 a ERK2 kináz bola dokázaná použitím kapilárnej IEF v kombinácií s fosfošpecifickými protilátkami pERK1 a pERK2 (Kraus et al., 2015). Použitím jednorozmernej IEF bola dokázaná interakcia medzi ERK s aktínom a CH doménou (Calponin homology) na bielkovinách, ktoré sa viažu na aktín (Leinweber et al., 1999).

2.2.2 Proteomické metódy detekcie

Proteomická analýza, ktorá umožňuje identifikáciu fosforylovaných proteínov vo vzorke je fosfoproteomika (Engholm-Keller a Larsen, 2013). Fosfoproteomické metódy sa delia na gélové a bezgélové. V oboch metódach je dôležitou zložkou obohatenie fosfoproteínov.

Detekcia fosforylovaných proteínov alebo peptidov je technicky náročná. Fosforylácia je tranzientná modifikácia, preto sa môže požadovaná bielkovina

nachádzať buď vo fosforylovanej alebo natívnej forme. Obohatením fosfoproteínov dochádza k eliminácií nefosforylovaných proteínov vo vzorke. Obohatenie musí byť rovnako efektívne pre všetky fosforylované peptidy a je dôležité na základe niekoľkých faktorov. Proteolýza bielkoviny vygeneruje mnoho peptidov, pričom iba niektoré z nich sú fosforylované. Fosfopeptidy môžu byť menej abundantné ako ich nefosforylované formy a majú nižší ionizačný potenciál ako ich nefosforylované formy. Počas ionizácie elektrosprejom sú analyty s najväčším ionizačným potenciálom nabité preferenčne. To znamená, že fosfopeptidy môžu byť vystavené potlačeniu náboja, čím poskytujú slabšie signály ako ich nefosforylované formy peptidov v komplexných vzorkách (White a Wolf-Yadlin, 2016). Pre zvýšenie množstva identifikovaných fosfoproteínov/peptidov je dôležité oddeliť fosfoproteíny/peptidy od nefosforylovaných. K technikám zahustenia fosfoproteínov/peptidov patria imobilizovaná kovová afinitná chromatografia (Immobilized metal affinity chromatography; IMAC), afinitná chromatografia s použitím kovových oxidov (Metal oxide affinity chromatography; MOAC) a iónová kovová afinitná chromatografia založená na polyméroch (Polymer-based metal ion affinity chromatography, PolyMAC). Metóda IMAC využíva kovové katióny ako sú Fe³⁺ (Neville et al., 1997) a Ti⁴⁺ (Zhou et al., 2008). Metóda MOAC využíva kovové oxidy, medzi najviac používané patria oxid titaničitý (TiO₂), oxid zirkoničitý (ZrO₂) a hydroxid hlinitý (Al(OH)₃). Princípom metód IMAC a MOAC je zachytenie záporne nabitých fosfoproteínov/peptidov na kladne nabité kovové katióny alebo kovové oxidy naviazané na pevných nosičoch v chromatografickej kolóne (Anderson a Porath, 1986). Princíp metódy PolyMAC spočíva v naviazaní fosfopeptidov na titánové atómy v bočných reťazcoch rozpustného dendriméru. Po naviazaní fosfopeptidu na dendrimér je tento komplex následne zachytávaný cez aldehydovú skupinu dendriméru na pevný nosič. Nefosforylované peptidy sa vymyjú a fosfopeptidy pomaly eluujú z chromatografickej kolóny. Výhodou PolyMAC metódy je vyššia efektivita a selektivita na rozdiel od IMAC a MOAC metód (Illiuk et al., 2010).

Gélové metódy detekcie zahŕňajú gélovú separáciu pomocou jednorozmernej IEF, SDS-PAGE alebo pomocou 2D elektroforézy. Fosfoproteíny sú po separácií následne farbené na géli špecifickými fluorescenčnými farbičkami, ktoré sa môžu viazať na fosfoserín, fosfotreonín a fosfotyrozín (Stasyk *et al.*, 2005). Následne je možné bielkoviny vizualizovať pomocou Coomassie Brilliant Blue G-250. V prípade jednorozmerných separácií sú obvykle dráhy segmentované na niekoľko častí a tie sú podrobené proteolytickému štiepeniu a následnej hmotnostnej spektrometrii (Schevchenko *et al.*, 2006). V prípade porovnávacej 2D elektroforézy je nutné denzitu škvŕn softvérovo kvantifikovať a rozdiely medzi vzorkami štatisticky vyhodnotiť. Škvrny so štatisticky významným rozdielom medzi vzorkami sú z gélu vyrezané. Následne sa proteíny naštiepia a analyzujú pomocou hmotnostnej spektrometrie (St-Denis a Gingras, 2012).

Bezgélová fosfoproteomická analýza využíva separáciu peptidovej zmesi (pripravenej proteolytickým štiepením bielkovín v extrakte) pomocou kvapalinovej chromatografie. Patria sem metódy kvapalinovej chromatografie s hydrofilnou interakciou (Hydrophilic interaction liquid chromatography; HILIC), aniónovýmennej kvapalinovej chromatografie (Strong anionic exchange; SAX), katiónovýmennej kvapalinovej chromatografie (Strong cationic exchange, SCX). Princíp metódy HILIC spočíva vo frakcionácii na základe hydrofility peptidov. Čím je peptid viac hydrofilný, tým dlhšie putuje kolónou. Fosforylované peptidy sú viac hydrofilné a eluujú z kolóny neskôr (Alpert, 1990). SCX využíva záporne nabitú chromatografickú matricu nazývanú anex. Princíp SCX je, že na anex sa viažu kladne nabité peptidy. Tým pádom majú negatívne nabité fosfopeptidy pri kyslom pH (2,7) tendenciu eluovať z chromatografickej kolóny skôr (Beausoleil et al., 2004). SAX využíva kladne nabitú chromatografickú matricu nazývanú katex. Fosfopeptidy patria k najviac kyslým peptidom, pretože obsahujú záporne nabitú fosfátovú skupinu. Tým pádom sú fosfopeptidy zadržiavané v chromatografickej kolóne a eluujú neskôr ako nefosforylované peptidy (Nuhse et al., 2004).

2.2.2.1 Hmotnostná spektrometria

V súčasných proteomických metódach sa využívajú hlavne ionizačné hmotnostné spektrometrické metódy ako sú MALDI-MS (<u>Matrix assisted laser desorption ionization – mass spectrometry</u>) alebo ESI-MS (<u>Electrospray ionization-mass spectrometry</u>). Technika MALDI-MS využíva vysušenie analytu na matricu a desorpciu laserom, pričom vzniká energia a peptidy sú ionizované (Karas a Hillenkamp, 1988). Technika ESI-MS využíva rozprašovanie analytu v nabitej striekačke. Aerosol je následne vysušovaný suchým dusíkom, pričom dochádza k zníženiu plochy, zvýšeniu náboja a následne je analyt detekovaný (Fenn *et al.*, 1989). V týchto proteomických aplikáciách sa zisťujú poznatky o štruktúre proteínov a peptidov, určení Mr a

22

identifikácií analyzovaných peptidov. Tieto techniky avšak majú nevýhodu pri peptidovej ionizácií. Ionizácia nemusí byť presná kvôli kontaminačným molekulám ako je napríklad vysušená matrica (Leitner *et al.*, 2011). Naviac, fosfopeptidy nemusia byť preferenčne nabité ako je popísané v podkapitole 2.2.2. V súčasných štúdiách fosforylácie proteínov a identifikácie fosfopeptidov sa využívajú molekulárna hmotnostná spektrometria (Roux a Tribauld, 2013) a hlavne aplikácia ICP-MS (Inductively coupled plasma – mass spectrometry; Bettmer *et al.*, 2009). V ICP-MS je ionizačný zdroj plazma ionizovaného vzácneho plynu, najmä argónu, ktorá je generovaná v intenzívnom magnetickom poli, pričom dochádza k zvýšeniu teploty až na 8000 °C. Po aplikácii proteínových vzoriek sú proteíny vďaka vysokej teplote vysušené, disociované, excitované a následne ionizované všetky rovnako nezávisle na štruktúre pôvodnej substancie (Bettmer *et al.*, 2009; Wang *et al.*, 2010). Výhodou tejto metódy je absolútna kvantifikácia proteínov, ktoré obsahujú biologicky dôležitý heteroatóm kovalentne naviazaný na proteíne, ktorý súvisí s post-translačnými modifikáciami ako sú napríklad fosforylácia, metylácia alebo glykozylácia (Mounicou *et al.*, 2010).

2.2.3 Mikroskopické metódy detekcie

Súčasné metódy mikroskopickej detekcie fosforylácie bielkovín sú založené predovšetkým na fluorescenčnej mikroskopii. Výhodou mikroskopických metód je okrem získania poznatkov o samotnej fosforylácii, ich schopnost podať informáciu o lokalizácii fosforylovaných bielkovín.

Priamou metódou detekcie je imunoznačenie biologického materiálu pomocou fosfošpecifickej protilátky (Smékalová *et al.*, 2014, Takáč *et al.*, 2017). Táto metóda poskytuje nielen kvantitatívnu informáciu o intenzite fosforylácie, ale priamu lokalizáciu fosforylácie. Na rozdiel od iných metód je protilátka priamo viazaná na fosforylovanú aminokyselinu, preto detekcia primárnou protilátkou podáva priame informácie (Takáč *et al.*, 2017). Pre štúdium bielkovín v prenose signálu pomocou *in vivo* fluorescenčnej mikroskopie je nutné fosforylačné značenie bielkovín. V súčasnosti sa najčastejšie využíva expresia konštruktov obsahujúcich bielkovinu sfúzovanú s fluorescenčným proteínom (najčastejšie green fluorescent protein; GFP) pod natívnym promotorom (Takáč *et al.*, 2017). Samotná expresia konštruktu neprináša informáciu o fosforylácii. Je možné však takto sfúzované bielkoviny využiť na analýzu proteín-proteínových interakcií. FLIM (<u>F</u>luorescence lifetime imaging <u>m</u>icroscopy) je typ

mikroskopie, ktorá zachytáva fluorescenčný signál patriaci excitovaným chromoforom rádovo v nanosekundách. Excitované chromofry sú charakterizované s fluorescenčnou životnosťou. Fluorescenčná životnosť je citlivá na reakcie v excitovanom stave, ako je napríklad fluorescenčný rezonančný prenos energie (<u>F</u>luorescence <u>r</u>ezonance <u>e</u>nergy <u>t</u>ransfer; FRET), ktorý je zvyčajne využívaný na detekciu makromolekulárních interakcii v živých bunkách (Sekar a Periasamy, 2003). Detekcia fosforylácie bielkovín môže prebiehať aj použitím mikroskopie atomárných síl. Gong *et al* (2012), detekovali pomocou mikroskopie atomárných síl fosforyláciu komplexu VE (<u>V</u>ascular <u>e</u>ndothelial)-kadherín pri napadnutí patogénnou baktériou *R.rickettsii* v ľudských bunkách.

2.3 Mitogénom aktivované proteínkinázy

<u>M</u>itogénom <u>a</u>ktivované <u>p</u>roteín<u>k</u>inázové (MAPK) kaskády tvoria signálne moduly v eukaryotických bunkách (Cargnello a Roux, 2011). MAPK kaskády sa skladajú z troch kinázových úrovní kde dochádza k fosforylácii MAPK kináz kináz (MAPKKK), MAPK kináz (MAPKK) a MAPK (Obr. 4).



(Obr. 4) Všeobecná schéma MAPK kaskády. Receptorová kináza po rospoznaní extracelulárneho stresového signálu fosforyluje MAPKKK kinázu, ktorá následne fosforyluje kinázy nižšej úrovne. Cieľom MAPK sú proteínkinázy v cytozóle, ktoré sú post-translačn modifikované alebo

transkripčné faktory v jadre, ktoré regulujú expresiu génov pre adaptáciu organizmu na stresové podmienky (prevzaté z Danquah *et al.*, 2014)

MAPK sú serín/treonin-kinázy, ktoré sú schopné fosforylovať (aktivovať/inaktivovať) širokú škálu substrátov, medzi ktoré patria najmä transkripčné faktory, niektoré cytoskeletálne proteíny a cytozolické proteíny (Komis *et al.*, 2018). MAPK majú úlohu v rôznych oblastiach vývoja rastliny ako sú morfogenéza, embryogenéza, gametogenéza, vývoj a formácia semena (Xu a Zhang, 2015) a sú kľúčové v odpovedi rastlín na biotické a abiotické stresy (Sinha *et al.*, 2011). Kompletné osekvenovanie genómu *A. thaliana* identifikovalo 10 MAPK, 20 MAP2K a 80 MAP3K génov (Ichimura *et al.*, 2002).

2.3.1 Charakteristika MAPK

MAPK môžeme rozdeliť do 2 typov na základe ich fosforylačného motívu. Prvá sú MAPK s T-E-Y (Thr/Glu/Tyr) motívom a druhá sú MAPK s T-D-Y (Thr/Asp/Tyr) motívom. Aktivita MAPK je regulovaná dvojitou fosforyláciou na aktivačnej slučke na Thr-Xxx-Tyr. Xxx môže byť kyselina asparágová, kyselina glutámová, glycín alebo prolín (Widmann *et al.*, 1999; Morrison a Davis, 2003). MAPK sú regulované štyrmi regulačnými mechanizmami (A-D) na základe A.) substrátovej špecificity, B.) bunkovej kolokalizácie, C.) ultmenia aktivity fosfatázami alebo inhibítormi, D.) interakcií medzi jednotlivými MAPK kaskádami (Wang *et al.*, 2007).

MAPKKK (<u>M</u>itogénom <u>a</u>ktivované <u>p</u>roteínové <u>k</u>inázy <u>k</u>inázy <u>k</u>inázy) sú heterogénne proteínové kinázy. Na základe sekvencie kinázovej katalytickej domény delíme MAPKKK v *A. thaliana* na dve podskupiny. V prvej podskupine sa nachádzajú MEKK kinázy (<u>MAPK/ERK k</u>ináza <u>k</u>ináza). Medzi MEKK patria YODA, ANP1, ANP2, ANP3, AtMEKK1, NPK1 a MAPKKKα. V druhej skupine sa nachádzajú Raf-like kinázy. K najviac preštudovaným Raf-like MAPKKK kinázam patria CTR1 (<u>C</u>onstitutive <u>t</u>riple <u>r</u>esponse) a EDR1 (<u>E</u>nhanced <u>d</u>isease <u>r</u>esistance) kinázy (Ichimura *et al.*, 2002). Tieto kinázy sa zúčastňujú pri negatívnej regulácií etylénových signalizačných dráh (Lee *et al.*, 2014).

MAPKK (<u>M</u>itogénom <u>a</u>ktivované <u>p</u>roteínové <u>k</u>inázy <u>k</u>inázy) sa delia do štyroch podskupín (A-D) na základe podobnosti ich sekvencie. V podskupine A sa nachádzajú MKK1 a MKK2 kinázy, ktoré sa zúčastňujú v odpovedi *A. thaliana* na soľný stres, stres z chladu a sucha (Rizhsky *et al.*, 2004), a na interakciu s patogénmi (Meszaros *et al.*, 2006). V podskupine A sa taktiež nachádza MKK6 kináza, ktorá aktivuje MPK13 (Melikant *et al.*, 2004). MPK13 má úlohu vo vývine laterálnych koreňov v A. *thaliana* (Zeng *et al.*, 2011). Do podskupiny B patria MKK3 kinázy, ktoré zohrávajú úlohu v MAPK kaskádach špecifických pre napadnutie patogénmi a sú závislé na funkcii jazmonátovej signalizačnej dráhy (Wasternack a Hause, 2013). Tieto kinázy obsahujú tzv. jadrový prenosový faktor (<u>N</u>uclear <u>t</u>ransfer <u>f</u>actor; NTF) čo je špecifická signálna doména, pre transport bielkovín z a do jadra. Vďaka tejto doméne majú tieto kinázy úlohu v cytoplazmaticko-jadrovom prenose (Steggerda a Paschal, 2002). Do podskupiny C patria MKK4 a MKK5, ktoré sa zapájajú do obrany *A. thaliana* proti napadnutiu patogénmi. Do podskupiny D zahŕňame MKK7 až MKK10. S výnimkou MKK10 majú všetky zvyšné MKK (1-9) súhlasné fosforylačné motívy S/TX₅S/T. Všetky MKK (1-10) taktiež obsahujú konzervovaný kinázový interakčný motív (K/R₂₋₃X₁₋₅L/IXL/I) na N-terminálnom konci. Tento motív zohráva kľúčovú úlohu pri MAPK signalizácii u rastlín a živočíchov (Ichimura *et al.*, 2002; Jin *et al.*, 2003; Tanoue a Nishida, 2003).

MAPK kinázy sa delia fylogeneticky do štyroch podskupín (A-D). Podskupiny A, B, C MAPK kináz zdieľajú spoločný fosforylačný motív TEY. Podskupina D MAPK kináz je aktivovaná na TDY fosforylačnom motíve. V podskupine A sa nachádzajú MPK3 a MPK6, ktoré sú kľúčové v odpovedi *A. thaliana* na biotický a abiotický stres (Zhang a Klessig, 2001). V podskupine B sa nachádza MPK4 a MPK11, ktoré sú aktivované pri obrane proti patogénom a určitému typu abiotického stresu (Droillard *et al.*, 2004). MPK4 negatívne reguluje produkciu kyseliny salicylovej (SA) a reaktívnych foriem kyslíku (<u>R</u>eactive <u>o</u>xygen <u>s</u>pecies; ROS; Gao *et al.*, 2008). Informácie o podskupine C NAPK kináz sú limitované. V tejto podskupine sa nachádzajú MPK1, MPK2 a MPK14 (Ichimura *et al.*, 2002).V podskupine D sa nachádzajú MPK8, MPK9, MPK15 – 20. Cieľom MPK18 sú kortikálne mikrotubuly a je možné jeho zapojenie v signalizácii cytoskeletu (Walia *et al.*, 2009). MPK1 a MPK2 sú aktivované metyljazmonátom, naznačujúc ich úlohu v negatívnej regulácií jazmonátovej signálnej dráhy (Ortiz-Masia *et al.*, 2007).

2.3.2 Úloha MAPK v odpovedi na biotický stres

V A. thaliana sú tri MAPK, ktoré sú aktivované pri strese z napadnutia patogénmi a to sú MPK3, MPK4, MPK6. Pri napadnutí patogénom rastlina rozpoznáva molekulové domény asociované s patogénmi (Pathogen associated molecular patterns; PAMP) a spúšťa niekoľko úrovní obrany voči týmto patogénom. Flg22 je peptid odvodený od proteínu flagelínu, ktorý sa skladá z 22 aminokyselín. Flagelín je hlavný štruktúrny proteín, ktorý sa nachádza v bakteriálnom bičíku. Flg22 pôsobí ako PAMP pre rastlinné organizmy. Signalizácia prebieha na plazmatickej membráne cez komplex RLK. Tento komplex je zložený z bielkovín FLS2 (Flagellin sensing 2) a BAK1 (BRI1-associated kinase). Pri rozpoznaní bakteriálneho peptidu flg22 a jeho naviazaním na receptor FLS2 sa spúšťajú dve MAPK kaskády. Prvá kaskáda je zložená z MEKK1-MKK1/2-MPK4, kde MPK4 fosforyluje substráty MKS1 (MAP kinase substrate 1) a WRKY33 (Qiu et al., 2008). Druhá kaskáda je zložená z MEKK1-MKK4/5-MPK3/6 kde MPK3 fosforyluje substrát VIP1 (Vire-2 interacting protein 1; Djamei et al., 2007.), VQP (VQ-motifcontaining proteins; Pecher et al., 2014), SNC1 (Supressor of npr1-1, CONSTITUTIVE 1; MPK6 fosforyluje substrát ACS6 (ACC synthase 6; Liu et al., 2004) alebo NIA2 (Nitrate reductase 2; Hao et al., 2010). MKS1, WRKY33 a VIP1 spúšťajú expresiu génov a ACS6 spúšťa produkciu etylénu (Colcombet a Hirt, 2008). SNC1 spôsobuje akumuláciu SA v rastlinnom organizme pri napadnutí patogénmi (Li et al., 2007). NIA2 je izoforma NR (Nitrite reductase), ktorej úloha je produkcia oxidu dusného (NO) sprostredkovaná MPK6 pri napadnutí patogénmi (Hao et al., 2010).

2.3.3 Sekundárni poslovia

Prenos signálu v rámci rastlinného organizmu je iniciovaný rozpoznaním extracelulárneho signálu vhodným receptorom. Toto rozpoznanie aktivuje produkciu sekundárnych signálov ktoré môžu iniciovať kaskády fosforylácie proteínov (Xiong *et al.*, 2002). Medzi sekundárnych poslov, ktorý interagujú s MAPK patria hlavne ROS, ale aj kyselina fosfatidová (<u>P</u>hosphatidic <u>a</u>cid; PA) a oxid dusnatý (NO).

Produkcia ROS je v *A. thaliana* indukovaná pri oxidatívnom, soľnom či vodnom strese, strese pri extrémnych teplotách, strese zo sucha (Suzuki *et al.*, 2012) a pri interakcií s patogénmi (O'Brien *et al.*, 2012). Medzi ROS sa radia hlavne peroxid vodíku (H₂O₂) a superoxidové radikály (O²⁻). Tieto molekuly sú toxické pre bunku, pretože

dokážu poškodiť proteíny, DNA a lipidy. Okrem úlohy v signalizačných procesoch, sú ROS dôležité aj pri fyziologických procesoch v bunke (Apel a Hirt, 2004). Peroxid vodíku je produkovaný v ochranných bunkách rastlín pri interakciách s patogénnymi elicítormi (Lee et al., 1999). ROS sa bežne vyskytujú v rastlinných buňkách, avšak vo veľmi nízkych koncentráciách, ktoré nie sú pre bunku nebezpečné. Hladinu ROS v bunkových štruktúrach regulujú antioxidačné enzýmy kataláza a superoxid dismutáza (SOD). ROS hrajú dôležitú úlohu pri MAPK signalizácií. Gén OXII (Oxidative signal induce 1) kóduje serín/treonínkinázu OXI1. OXI1 je potrebná pre úplnú aktiváciu MPK3 a MPK6 pri ovplyvnení oxidatívnym stresom. Zvýšené hladiny ROS indukujú transkripciu OXI1 kinázy, ktorej funkcia je udržiavanie rastu koreňových vláskov pri stresových podmienkach a odolnosť voči Peronospora parasitica (Rentel et al., 2004). Regulácia SOD na transkripčnej úrovni po ovplyvnení oxidatívnym stresom je sprostredkovaná MKK5. Táto kináza prenáša fosfosignály na MPK3 a MPK6. (Miles et al., 2009). MPK3 a MPK6 sú pri aktivácií ROS premiestnené do jadra. V jadre sa taktiež nachádza MKP2 (MAPK phosphatase 2), ktorá je aktivovaná oxidatívnym stresom a defosforyluje MPK3 a MPK6 čím spôsobuje zvýšenú toleranciu voči oxidatívnemu stresu (Lee a Ellis, 2007).

NO je plynný sekundárny posol, ktorý sa akumuluje v rastline pri zvýšenej produkcií auxínu, ktorá je spôsobená zvýšením hladiny CO₂. (Lombardo *et al.*, 2006). Zvýšenie hladiny CO₂ vedie k reorganizácií cytoskeletu v koreňových vláskoch. (Smékalová *et al*, 2014). Ye *et al.* (2013) uvádzajú, že NO podporuje aktiváciu proteázy podobnej kaspáze 3 (caspase-3-like protease) cez sprostredkovateľa MPK6 v odpovedi *A. thaliana* na stres z ťažkých kovov, konkrétne kadmia.

2.3.4 Mitogénom aktivovaná proteínkináza 3 (MPK3)

Expresia MPK3 je indukovaná pri ovplyvnení rastlinného organizmu biotickým a abiotickým stresom. Je dôležitou kinázou pri obrane organizmu a je súčasťou kaskády, ktorá sa spúšťa pri kontakte s bakteriálnym peptidom flg22 ako obrana proti biotickému stresu (Asai *et al.*, 2001). Aktivita MPK3 kinázy stúpa v organizme pri interakcii s hubami alebo hubovým elicítorom chitínom (Wang *et al.*, 2001). Pri zvýšenej hladine ROS, spôsobujúcich oxidatívny stres, vysoko stúpa aktivita MPK3 proteínu (Kovtun *et al.*, 2000). MPK3 je aktivovaná aj pri hyperosmotickom strese (Droillard *et al.*, 2000), strese z ovplyvnenia ozónom (Ahlfors *et al.*, 2004), strese z chladu a soľnom strese

(Mizoguchi et al., 1996). Okrem abiotického a biotického stresu je MPK3 aktivovaná aj aktivitou ABA. Nadexpresia MPK3 vedie k zvýšeniu citlivosti ABA naznačujúc, že ABA signál je prenášaný cez MPK3 (Lu et al., 2002). MPK3 je dôležitá kináza aj v etylénovej signalizačnej dráhe. Po ovplyvnení ACC, MKK9 sa premiestni do jadra a aktivuje MPK3 a MPK6. ACC aktivované MPK3 a MPK6 následne fosforylujú transkripčný faktor EIN3 (Ethylene-insensitive 3), ktorý spúšťa génovú expresiu (Yoo et al., 2008). Ďalší dôkaz prepájajúci etylén a MPK3 sú mkk9 mutanti A. thaliana, kde aktivácia MPK3 a MPK6 zlyháva. Títo mutanti vykazujú fenotypové znaky, ktoré súvisia s necitlivosťou na etylén ako napríklad nečinnosť ACC na predlžovanie hypokotylu (Chao et al., 1997; Solano et al., 1998). Okrem obrany rastlinného organizmu voči biotickému a abiotickému stresu je MPK3 dôležitá aj pri vývine rastliny. Pri strate aktivity MPK3 a MPK6 dochádza k narušeniu vývoja prieduchov, vedúc k zhlukovaniu prieduchov k sebe (Wang et al., 2007). MPK3 a MPK6 taktiež regulujú vývoj vajíčka (Wang et al., 2008). A. thaliana mutant mpk3-1 vykazuje fenotyp ako divý typ Columbia. Má zhoršené uzatváranie prieduchov spôsobené indukciou H₂O₂ (Gudesblat et al., 2007). Dvojitý homozygotný mutant mpk3mpk6 má trpasličí vzrast a typ prieduchov ako yoda mutant (Wang et al., 2007).

2.4 Fosfolipáza Dα1

Štruktúrne fosfolipidy sú stavebné bloky bunkových membrán. Sú bohatým zdrojom molekúl, ktoré slúžia v bunke ako sprostredkovatelia signálu. Fosfolipázy katalyzujú hydrolýzu týchto štruktúrnych fosfolipidov. Hydrolýza fosfolipidov môže viesť k tvorbe kyseliny fosfatidovej, diacylglycerolu alebo voľných mastných kyselín a k tvorbe voľných molekúl ako sú cholín alebo etanolamín (Wang *et al.*, 2012). Rastlinné fosfolipázy sa delia na fosfolipázy typu D (PLD), C (PLC), A₁ (PLA₁) a A₂ (PLA₂; Wang *et al.*, 2005). PLD α je najviac prevládajúcou formou a je prítomná vo všetkých rastlinných tkanivách (Pappan *et al.*, 1997). V modelovej rastline *A. thaliana* sú PLD najviac preštudovanými enzýmami v odpovedi na environmentálny stres a jeho funkciu v organizme. Najvýraznejšiu expresiu má PLD α 1 v rizoderme, rizodermálne bunky ukázali silnejšiu expresiu PLD α 1 v trichoblastoch oproti atrichoblastom. Vo vzdušných orgánoch bola PLD α 1 identifikovaná s vysokou expresiou v epidermálnyích bunkách hypokotylu a v prieduchových ochranných bunkách v listoch, konkrétne v cytozole na bunkovom kortexe v blízkosti plazmatickej membrány (Novák *et al.*, 2018).

V A. thaliana sa nachádza 12 identifikovaných génov, ktoré kódujú rôzne typy PLD. Delia sa na PLD α (1-3), PLD β (1,2), PLD γ (1-3), PLD δ , PLD ϵ a PLD ζ (Wang et al., 2006). Hlavným substrátom PLDa1 je fosfatidylcholín, hydrolýzou ktorého sa tvorí signálna molekula kyselina fosfatidová (Phosphatidic acid; PA) a rozpustný cholín. Funkcia PLDα1 v rastlinnom organizme je úzko regulovaná sekundárnym poslom Ca²⁺ (Zheng et al., 2000), pH (Pappan a Wang, 1999) a G proteínmi (Roy a Pandey, 2017). PLDα1 interaguje s α-podjednotkou G proteínu a sprostredkúva ABA-závislú signalizáciu v A. thaliana (Zhao et al., 2013). Aktivita PLDa1 rapídne stúpa pri odpovedí na rôzne typy environmentálneho stresu, hlavne na stres zo sucha, soľný stres, poranenie (Vu et al., 2015) a stres voči patogénom. PA sa viaže na MPK6 a stimuluje kinázovú aktivitu po ovplyvnení soľným stresom. Mutantné rastliny s neexprimujúcou PLDα1 obsahujú menšiu hladinu PA a aktivita MPK6 je výrazne menšia. Toto zoslabenie vedie ku akumulácií Na⁺ v listoch a zvyšuje citlivosť A. thaliana na soľný stres (Yu et al., 2010). Rastliny A. thaliana, deficientné v expresii PLDa1, majú zvýšenú odolnosť voči stresu zo sucha (Sang et al., 2001). Rastliny deficientné v strese zo sucha alebo ABA produkovanou PA, strácajú viac vody a vykazujú nižšiu toleranciu na sucho (Hong et al., 2008; Sang et al., 2001). Tieto poznatky môžu naznačovať, že zvyšujúca sa produkcia PA v rastlinách hrá úlohu pri znížení obsahu stratenej vody a pri znížení tolerancie na stres zo sucha. PLDa1 je dôležitá v mnohých fyziologických procesoch v bunke ako je napríklad vezikulárny transport alebo reorganizácia cytoskeletu (Bargmann et al., 2009). PLD je negatívny regulátor biosyntézy prolínu v A. thaliana. (Thiery et al., 2004). Stresové signály spôsobujú iniciáciu prestavby plazmatickej membrány pričom PLDa1 môže byť fyzicky zapojená v týchto procesoch prestavby (Gigon et al., 2004). Pri ovplyvnení soľným stresom, PLDa1 reguluje odpoveď rastliny cez modifikácie mikrotubulov. Podobné regulačné interakcie medzi mikrotubulmi a PLDα1 majú funkčné dôsledky pri odpovedi na soľný a hyperosmotický stres (Zhang et al., 2012), uzatváraní prieduchov indukované ABA (Jiang et al., 2014) a vývinových procesov spojených s reorganizáciou mikrotubulov spôsobených cytoskeletálními inhibítormi (Zhang et al., 2017). PLDa1 stimuluje produkciu superoxidu, ktorá je závislá na PA a spôsobuje bunkovú smrť (Sang et al., 2001). PLDα1 interaguje s AP-2 komplexom a klatrínom v A. thaliana, naznačujúc, že PLDa1 spolupracuje na endocytóze sprostredkovanej klatrínom (Yamaoka et al., 2013). PLDa1 má taktiež ochrannú funkciu v zakrivených oblastiach protoplastov, ktoré sú oddelené od bunkovej

steny v priebehu plazmolýzy v odpovedi na soľný stres (Novák *et al.*, 2018). PLDα1 môže byť fosforylovaná MAPK pri abiotickom strese (Takáč *et al.*, 2016).

3 EXPERIMENTÁLNA ČASŤ

3.1 Materiál a metódy

3.1.1 Biologický materiál

Rastliny *Arabidopsis thaliana* ekotyp Columbia (Col-0) a mutantné *mpk3-1* (T-DNA inzerčný mutant z kolekcie SALK (SALK_151594; Carey *et al.*, 2008), *pldα1-1* (T-DNA inzerčný mutant z kolekcie SALK (SALK_067533; Bargmann *et al.*, 2009; Novák *et al.*, 2018) a *pldα1-2* rastliny (T-DNA inzerčný mutant z kolekcie SALK (SALK_053785; Zhang *et al.*, 2004; Novák *et al.*, 2018).

3.1.2 Chemikálie

Tab.1 Zoznam použitých chemikálií

| Názov chemikálie | Dodávateľ' |
|---|---------------|
| 2-merkaptoetanol | Sigma-Aldrich |
| 40 % Akrylamid 37, 5:1 | Biorad |
| 4x Laemmli pufor | Biorad |
| Acetón | Sigma-Aldrich |
| Agaróza | Sigma-Aldrich |
| Akrylamid | Sigma-Aldrich |
| IPG Buffer pH 3-10 (amfolyty) | GE Healthcare |
| Amid kyseliny jódooctovej (IAA) | Sigma-Aldrich |
| Bis-akrylamid | Sigma-Aldrich |
| 5x Bradford protein reagent | Biorad |
| Brómfenolová modrá | Sigma-Aldrich |
| Dimethyl (3-(propyl)azaniumylpropán)-1- sulfonát (CHAPS) | Sigma-Aldrich |
| Chlorid draselný | Sigma-Aldrich |
| Chlorid horečnatý | Sigma-Aldrich |
| Chlorid sodný | Sigma-Aldrich |

| Clarity ECL Western Blotting substrate | Biorad |
|--|------------------------------|
| Complete (Protease Inhibitor Cocktail Tablets) | Roche |
| Dithiotreitol (DTT) | Sigma-Aldrich |
| Dodecylsulfát sodný (SDS) | Sigma-Aldrich |
| Dusičnan zinočnatý | Sigma-Aldrich |
| Etanol | PENTA |
| Fenol pufrovaný Trisom pH 8,8 | Sigma-Aldrich |
| Gellan gum | Alfa-Aesar |
| Glycerol | Sigma-Aldrich |
| Glycín | Sigma-Aldrich |
| Hydrogénsiričitan sodný | Sigma-Aldrich |
| Hydroxid draselný | Sigma-Aldrich |
| HEPES | Duchefa |
| MOPS | Sigma-Aldrich |
| Kyselina chlórovodíková | Sigma-Aldrich |
| Kyselina etyléndiamíntetraoctová (EDTA) | Sigma-Aldrich |
| Kyselina etylénglykoltetraoctová (EGTA) | Sigma-Aldrich |
| Lambda fosfatáza | |
| Metanol | Sigma-Aldrich |
| Močovina | Sigma-Aldrich |
| Murashige a Skoog médium | Duchefa |
| Octan amónny | Sigma-Aldrich |
| Peroxodisíran amónny (APS) | Biorad |
| Phostag ligand | WAKO Laboratory Chemicals |

| Phostop (Phosphatase Inhibitor Cocktail Tablets) | Roche |
|---|---------------|
| 2-propanol | PENTA |
| Roche blocking solution | Roche |
| Sacharóza | Sigma-Aldrich |
| TGX Stain free FastCast Acrylamide Kit 7,5 % | Biorad |
| Triton X-100 | Sigma-Aldrich |
| Tetrametyletyléndiamín (TEMED) | Sigma-Aldrich |
| Tiomočovina | Sigma-Aldrich |
| Tris | Sigma-Aldrich |
| Tween-20 | Sigma-Aldrich |

Tab. 2 Zoznam použitých protilátok

| Názov protilátky | Dodávateľ |
|--|------------------|
| Goat anti-rabbit IgG konjugovaná s HRP | Sigma-Aldrich |
| Rabbit anti-MPK3 | Sigma-Aldrich |
| Rabbit anti-PLDα1 | Sigma-Aldrich |

3.1.3 Prístroje

Tab. 3 Zoznam použitých prístrojov

| Názov prístroja | Dodávateľ' |
|------------------------------|------------------|
| Analytické váhy (XA 110/2X) | RADWAG |
| Aparatúra pre SDS-PAGE | Biorad |
| Centrifúga (Allegra 64R) | Beckmann Coulter |
| ChemiDocTM MP Imaging System | Biorad |

| Digestor | Merci |
|--|-----------------------|
| Ettan IPG Phor 3 | GE Healthcare |
| Flowbox | Merci |
| Infinite M Nano | TECAN |
| pH meter (PC 2700) | Eutech – Instruments |
| Rocker-Shaker MR-12 | Biorad |
| Simplicity UV Water Purification Systems | Merck Millipore |
| Thermoshaker TS-100 | BioSan |
| Trans Blot Turbo Transfer System | Biorad |
| Vortex-2-Genie | Scientific Industries |

3.2 Metódy

3.2.1 Príprava rastlinného materiálu

Semená *A. thaliana* boli vysterilizované v troch krokoch. Všetky kroky prebehli v sterilných podmienkach v sterilnom boxe. V prvom kroku boli semená inkubované v 70 % etanole po dobu 5 minút. V druhom kroku prebehla inkubácia v 96 % etanole po dobu 1 minúty. Následne boli semená premyté 3x sterilnou destilovanou vodou. Po premytí sa semená naniesli na sterilný filtračný papier a nechali uschnúť. Následne sa semená naniesli na ¹/₂ MS médium (10 g/l sacharóza, 2,15 g/l MS basal salt mixture, 1 g/l MES, 6 g/l Gellan gum, pH (5,8)) a uložili do chladničky na 1 deň pre stratifikáciu semien pri 4 °C. Následne sa semená vystavili do fytotronu na 14 dní pri dennom režime 16/8 a pri teplote 21 °C.

3.2.2 Ovplyvnenie rastlín stresom zo sucha

Stres zo sucha sa indukoval u rastlín podľa Umezawa *et al.*, 2013. Štrnásť dňové rastliny *A. thaliana* ekotyp Col-0 a mutantov *mpk3-1* boli inkubované 24 hodín v destilovanej vode (v Petriho miskách) pri stálom pomalom kývaní. Následne sa časť rastlín preniesla na suchý filtračný papier, kde sa nechali 1,5 hodiny v laboratórnych podmienkach. Druhá časť rastlín slúžila ako tzv. suché a mokré kontroly. Ako suché kontroly slúžili rastliny, ktoré neboli vystavené inkubácii v destilovanej vode ani suchu.

Ako mokré kontroly boli použité rastliny, ktoré boli inkubované 24 hodín v destilovanej vode a neboli vystavené suchu. Tieto rastliny boli podrobené biochemickej analýze. Pre pozorovanie fyziologického stavu rastlín v odpovedi na stres zo sucha boli 14 dňové rastliny *A. thaliana* prenesené *ex vitro* do kvetináčov a kultivovali sa 3 týždne vo fytotrone. Po uplynutí 3 tyždňov sa časť rastlín podrobila stresu zo sucha po dobu 10 dní. Stres zo sucha sa indukoval u rastlín ich nezalievaním. Kultivácia rastlín prebehla vo fytotrone pri dennom režime 16/8 a pri 21 °C.

3.2.3 Extrakcia a precipitácia proteínov pre 2D elektroforézu

Na detekciu PLDa1 a MPK3 pomocou 2D elektroforézy boli použité 14 dňové rastliny Arabidopsis thaliana ekotyp Col-0 a mutanti mpk3-1 a pld1-1. Bielkoviny boli extrahované fenolovou extrakciou s následnou precipitáciou metanolom (Hurkman a Tanaka, 1986; Takáč et al, 2011). Rastliny boli odobraté z 1/2 MS média a homogenizované na jemný prášok v trecej miske s použitím tekutého dusíka. Homogenát bol prenesený do plastovej skúmavky kde k nemu bolo pridaných 0,5 ml extrakčného pufru (0,9 mol/l sacharóza, 0,1 mol/l Tris-HCl (pH 8,8), 10 mmol/l EDTA, 0,1 mol/l KCl) a následovala inkubácia na l'ade 15 minút a 0,5 ml Trisom pufrovaného fenolu (pH 8,8). Následne bola zmes vortexovaná a inkubovaná 30 minút pri 4 °C. Po inkubácií boli vzorky centrifugované 5 minút, pri 6000 g a 4 °C. Vďaka centrifugácií došlo k oddeleniu fenolovej fázy (obsahujúcej bielkoviny) od tzv. vodnej fázy s nebielkovinovými zložkami. Vrchná fenolová fáza bola odobraná do novej skúmavky. K vodnej fáze bolo následne pridaných ďalších 0,5 ml Trisom pufrovaného fenolu (pH 8,8). Zmes bola vortexovaná a centrifugovaná 5 minút, pri 6000 g a 4 °C. Následne sa znova odobrala vrchná fenolová časť. Obe fenolové fázy boli zmiešané a bielkoviny boli precipitované cez noc pri -20 °C pridaním 5 násobného objemu 0,1 mol/l acetátu amónneho v 100 % metanole. Na druhý deň bola suspenzia centrifugovaná 20 minút, pri 13000 g a 4 °C. Supernatant bol odstránený a k precipitátu (pelet) bol pridaný 1 ml studeného 0,1 mol/l acetátu amónneho v 100 % metanole. Po vortexovaní (kvôli rozrušeniu peletu) sme suspenziu inkubovali 15 min pri -20 °C. Po následnej centrifugácii (10 min, 13000 g, 4 °C) sa podobným spôsobom pelet premyl dvakrát 2x 80 % acetónom, 1x 70 % etanolom a 1x 80 % acetónom (roztoky boli predchladené pri -20 °C). Po poslednom premývaní sa proteínové pelety nechali vysušiť v digestore 10 minút pri izbovej teplote. Bielkoviny boli po vysušení rozpustené v 125 µl rehydratačného pufru (Tab 4.) jednu hodinu pri izbovej teplote. Pre detekciu PLDa1 sme použili
optimalizovaný rehydratačný pufor (Tab 5.). Separácia proteínov prebehla pomocou SDS-PAGE, kedy sme určité vzorky rozpustili v rehydratačnom pufri s 2 % CHAPS a 2 % Triton X-100 a zvyšné vzorky rozpustili v 4 % Triton X-100.

| Zloženie | Objem (20 ml) |
|------------------|-------------------|
| 8 M močovina | 9,609 g |
| 2 M thiomočovina | 3,044 g |
| 2 % CHAPS | 0,4 g |
| 2 % Triton X-100 | 0,4 ml |
| 50 mmol/l DTT | 0,0077 g/ml |
| Destilovaná voda | Doplnená do 20 ml |

Tab.4 Zloženie rehydratačného pufra pre rozpustenie bielkovín

Tab 5. Zloženie optimalizovaného rehydratačného pufra

| Zloženie | Objem (20 ml) |
|------------------|-------------------|
| 8 M močovina | 9,609 g |
| 2 M thiomočovina | 3,044 g |
| 4 % Triton X-100 | 0,8 ml |
| 50 mmol/l DTT | 0,0077 g /ml |
| Destilovaná voda | Doplnená do 20 ml |

3.2.4 Meranie koncentrácie bielkovín

Koncentrácie proteínov boli stanovené pomocou metódy podľa Bradforda (Bradford, 1976) v mikrotitračných 96 jamkových doštičkách. Bola pripravená zmes 239 µl destilovanej vody, 60 µl 5x Bradford protein reagent a 1 µl bielkovinového extraktu. Meranie koncentrácie prebiehalo na prístroji Infinite M Nano (TECAN) pri 595 nm.

3.2.5 Separácia proteínov pomocou dvojrozmernej elektroforézy

Rehydratácia IPG prúžkov prebiehala pasívne na plastovom stojane s dráhami v tzv. IPG boxe (GE Healthcare) cez noc (16 hod). Proteínové extrakty (s obsahom proteínov 50 µg) obohatené o 5 % (v/v) amfolyty (pH 3-10) a 0,002 % (w/v) BFB boli nanesené do dráhy IPG boxu v množstve 125 µl v dĺžke 7 cm. Do týchto extraktov sa vložili gélové prúžky (7 cm, pH 4-7; Biorad) gélovou stranou dole tak, aby bol gél v celej svojej dĺžke v kontakte s extraktom. Na druhý deň sa rehydratované gélové prúžky vložili na keramickú platňu v prístroji Ettan IPG Phor 3. Gélové prúžky boli zaliate komerčným syntetickým olejom na zabránenie odparovania a na ich konce boli pridané vlhké filtračné papiere tak, aby čiastočne pokrývali gél. Na tieto konce sa následne pripojili elektródy. Po napojení elektród sa spustil prvý rozmer (IEF) dvojrozmernej elektroforézy, ktorý trval približne 5 hodín od 150 V (do dosiahnutia 150 VH), 500 V (do dosiahnutia 500 VH) a 4000 V (do dosiahnutia 15000 VH) pri izbovej teplote. Gél po dvojrozmernej elektroforéze sa nachádza na obrázku 5.



(Obr.5): Reprezentatívny obrázok dvojrozmerného gélu z bielkovinových extraktov z celých rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0.

Po IEF sa gélové prúžky opláchli v SDS elektródovom pufri a inkubovali sa v ekvilibračnom pufri (6 mol/l močovina, 50 mmol/l Tris-HCl (pH 8,8), 2 % (w/v) SDS, 30 % (v/v) glycerol, 0,002 % (w/v) BFB) po dobu 15 minút s 1 % DTT (redukcia) a po dobu 15 minút s 2,5 % IAA (alkylácia). Po inkubácii sa gélové prúžky vložili medzi sklá elektroforetickej aparatúry MiniProtean Tetra Cell priamo na 10 % separačný polyakrylamidový gél (Tab. 6) tak, aby sa zabránilo vzniku vzduchových bublín medzi prúžkom a gélom. Prúžky sa stabilizovali na SDS-PAGE géli pomocou navrstvenia 0,5 % agarózou. Aplikácia bielkovinového štandardu prebiehala nanesením štandardu na filtračný papier v tvare štvorca s rozmermi 0,5 x 0,2 cm, ktorý sa vložil vedľa proteínového prúžku na gél. Po stuhnutí agarózy bola spustená SDS-PAGE v prostredí SDS elektródového pufru pri 60, 120, 180 V, 1,5 hodiny pri izbovej teplote.

| Zloženie 10 % gélu | Objem (10 ml) |
|---------------------------|---------------|
| 40 % Akrylamid 37,5:1 | 2,5 ml |
| Destilovaná voda | 4,85 ml |
| 1,5 mol/l Tris-HCl pH 8,8 | 2,5 ml |
| 10 % SDS | 0,1 ml |
| 10 % APS | 0,05 ml |
| TEMED | 0,005 ml |

Tab. 6 Zloženie 10 % rozdeľovacieho polyakrylamidového gélu.

3.2.6 Imunoblotovanie

Transfer bielkovín z gélu na PVDF membránu bol uskutočnený polosuchou metódou pomocou prístroja TransBlot Turbo Transfer System (Biorad; Kurien *et al.*, 2015).

PVDF membrána (9 x 7 cm) bola rehydratovaná 30 sekúnd v 100 % metanole a následne inkubovaná 5 minút v tzv. transferovom pufri (20 % (v/v) 5x Transfer buffer (Biorad), 20 % (v/v) 96 % etanol, 60 % (v/v) destilovaná voda). Podobne boli inkubované

aj filtračné papiere. Po 5 minútach bol na dno transferovej kazety položený filtračný papier, na ktorý sa navrstvila PVDF membrána. Vzduch medzi filtračným papierom a membránou sa eliminoval tlakom pomocou plastového valčeka. Na membránu sa položil gél a následne filtračný papier. Vzduchové bubliny sa opäť vytlačili pomocou valčeka. Kazeta sa uzatvorila a prenos prebiehal pri 10 mA po dobu 10 minút. Po skončení prenosu boli membrány inkubované v Ponceau S pre vizualizáciu nanesenia proteínov. Membrány boli po inkubácií v Ponceau S vymyté destilovanou vodou a inkubované v blokovacom roztoku (15 % (v/v) Roche blocking solution v TBS-T) cez noc pri 4 °C. Na druhý deň boli inkubované 5 hodín pri laboratórnych podmienkach v roztoku s primárnou protilátkou pri miernom kývaní (anti-MPK3, králičia monoklonálna protilátka (Sigma-Aldrich); riedená 1:2000 (v/v) v 2,5 % Roche blocking solution; anti-PLDa1, králičia polyklonálna protilátka (Sigma-Aldrich); riedená 1:3000 (v/v) v Roche blocking solution). Protilátka anti-PLDa1 rozoznáva PLDa1 a PLDa2. PLDa2 je však peľovo špecifická izoforma, vo vegetatívnych orgánoch preto rozoznáva PLDα1. Po inkubovaní v primárnej protilátke sa membrány premývali 5 x 10 minút v TBS-T pri intenzívnom kývaní. Membrány boli následne inkubované 1,5 hodiny v laboratórnych podmienkach v roztoku so sekundárnou protilátkou pri miernom kývaní (anti-rabbit IgG, konjugovaná s chrenovou peroxidázou; riedená 1:5000 (v/v) v 2,5 % Roche blocking solution). Po inkubovaní v roztoku so sekundárnou protilátkou boli membrány znova premývané 5 x 10 minút v TBS-T pri intenzívnom kývaní. Na detekciu chemiluminescentného signálu sme použili "Enhanced chemiluminescence" (ECL, Biorad) substrát a signál sme následne detekovali na dokumentačnom prístroji ChemidocTM (Biorad). Kvantifikácia intenzity škvŕn bola vyhodnotená v programe ImageLab a ImageJ.

3.2.7 Detekcia fosforylácie pomocou Phostag technológie

14 dňové rastliny *A. thaliana* boli homogenizované v tekutom dusíku a extrahované v tzv. E-extrakčným pufrom (50 mmol/l HEPES, 75 mmol/l NaCl, 1 mmol/l EGTA, 1 mmol/l MgCl₂, 1 mmol/l NaF, 10 % (v/v) glycerol, obohatený o inhibítory proteáz (Complete; Roche) a fosfatáz (Phostop; Roche) a 1 mmol/l DTT). Bielkovinový extrakt bol niekoľkokrát premiešaný vortexovaním a inkubovaný 15 minút na ľade. Následne bol extrakt centrifugovaný 15 minút, pri 13000 g a 4 °C. Supernatanty boli dvakrát prečistené pomocou odsoľovacích ultrafiltrov (kolóniek) Amicon (Millipore), ktoré zadržiavajú zložky väčšie ako 10 kDa. Extrakty sa aplikovali do kolóniek a boli podrobené centrifugácií 10 minút, pri 14000 g a 4 °C. Retentát bol

prenesený do novej skúmavky a bol k nemu pridaný 4x Laemmli pufor a 5 % (v/v) 2-merkaptoetanol. Vzorky sa nechali povariť 5 minút pri 95 °C. Takto denaturované proteínové extrakty boli potom centrifugované 10 minút, pri 13000 g a 20 °C a znova prenesené do novej skúmavky. Vzorky (15 µg bielkovín) boli následne pipetované do dráh 7 % polyakrylamidového gélu s prídavkom Phostag ligandu (zloženie v tabuľkách 7 a 8). Po napipetovaní sa elektroforetická aparatúra s gélom zaliala 500 ml Phostag elektródového pufra (20 x 50 mmol/l MOPS + 50 mmol/l TRIS + 0,1 % (w/v) SDS, 5 mmol/l hydrogénsiričitan sodný, destilovaná voda) a spustila sa elektroforéza 1 hodinu, 180 V pri izbovej teplote. Po skončení SDS-PAGE boli gély inkubované 2 x 15 minút v 0,01 mol/l EDTA v prenosovom pufri (bez prídavku metanolu) s obsahom hydrogénsiričitanu sodného. Následne 10 minút v 0,001 mol/l EDTA v prenosovom pufri s hydrogénsiričitanom sodným. PVDF membrána bola rehydratovaná 30 sekúnd v 100 % metanole a následne 10 minút v 0,001 mol/l EDTA v prenosovom pufri. V rovankom roztoku boli inkubované aj gély a filtračné papiere. Po inkubácií prebehol prenos pri 24 V cez noc. Po prenose boli membrány podrobené imunoblotovaniu so špecifickými protilátkami podobne ako v kapitole 3.4.6. Zároveň s elektroforézou v géloch s Phostag ligandom sme bielkovinové extrakty s obsahom bielkovín 15 µg elektroforeticky rozdelili na 10 % SDS-PAGE géloch. Elektroforéza prebiehala rovnako ako v prípade druhého rozmeru 2D gélov s tým, že bolo aplikované konštantné napätie 180 V, 1 hodinu pri izbovej teplote. Imunoblotovanie prebehlo obdobným spôsobom ako v kapitole 3.4.6.

Tab. 7 Zloženie 7 % rozdeľovacieho Phostag gélu

| Zloženie 7 % gélu | Objem (5 ml) |
|---------------------------------|--------------|
| 1,25 mol/l bis-Tris-HCl, pH 6,8 | 1,430 ml |
| 40 % Akrylamid | 0,875 ml |
| Destilovaná voda | 2,580 ml |
| 10 mmol/l dusičnan zinočnatý | 0,05 ml |
| 5 mmol/l Phostag ligand | 0,05 ml |
| 10 % APS | 0,0125 ml |

| TEMED | 0,0025 ml |
|-------|-----------|
| | |

| Tab. | 8 Zloženie | 7 % | zaostrovacieho | Phostag | gélu |
|------|------------|-----|----------------|---------|------|
|------|------------|-----|----------------|---------|------|

| Zloženie 7 % gélu | Objem (2 ml) |
|----------------------------------|--------------|
| 1,25 mol/l bis-Tris-HCl, pH 6,78 | 0,715 ml |
| 40 % Akrylamid | 0,250 ml |
| Destilovaná voda | 1,520 ml |
| 10 % APS | 0,0125 ml |
| TEMED | 0,0025 ml |

3.2.8 Defosforylácia bielkovín pomocou lamba fosfatázy

Časť extraktu pripraveného E-extrakčným pufrom bez prídavku fosfatázových inhibítorov bola inkubovaná s lambda fosfatázou podľa nasledovného postupu. Pripravili sme 240 µl reakčnej zmesi zloženej z 118 µl destilovanej vody, 60 µl extraktu (120 µg bielkovín), 24 µl lambda fosfatázového pufru (500 mmol/l Tris-HCl, (pH 7,5), 1 mmol/l Na₂ EDTA, 50 mmol/l DTT, 0,1 % (v/v) Brij 35), 24 µl 20 mmol/l MnCl₂ a 4 µl Å-fosfatázy (800U). Reakčnú zmes sme inkubovali 60 minút pri 30 °C. Po inkubácii sme k reakčnej zmesi pridali 80 µl 4 násobne koncentrovaného Laemmli pufru a po premiešaní sme ju povarili 5 minút pri 95 °C.

4 VÝSLEDKY

4.1 Detekcia MPK3 pomocou dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania

Pomocou špecifickej primárnej protilátky antiMPK3 sme na imunoblote pripraveného z 2D gélu detekovali 3 škvrny s Mr 42 kDa, čo predstavuje hodnotu veľmi blízku databázovej hodnote Mr MPK3 (www.arabidopsis.org, At3g45640; 42,7). Detekované škvrny mali rozdielny pI, a to 5,88, 5,82 a 5,77 (Obr. 6A). Dané škvrny mali rôznu intenzitu (Obr. 7B). Najvyššiu intenzitu mala škvrna na zásaditej strane imunoblotu a v smere do kyslej oblasti sa ich intenzita zmenšovala. Najintenzívnejšia škvrna mala pI zhodné s databázovou hodnotou MPK3 (pI 5,85), čo naznačuje, že táto škvrna s najväčšou pravdepodobnosťou predstavuje MPK3. Okrem týchto škvŕn sú na imunoblote viditeľné ďalšie škvrny, ktoré sú nešpecifické. Jedna z nich (Mr 50 kDa, pI 5,97) zodpovedá veľkej podjednotke RUBISCA (Ribulóza-1,5-bisfosfátkarboxyláza). Prítomnosť škvŕn s Mr rovnakou ako MPK3 ale s kyslejším pI naznačuje, že ide o dvojitú fosforyláciu tohoto proteínu.



Obr.6: (A) Imunoblot z 2D gélu pripravený z proteínového extraktu divého typu rastliny *A.thaliana* ekotyp Col-0 pomocou anti-MPK3 protilátky; (B) vizualizácia bielkovín na PVDF membráne po prenose. Šípka vpravo a dole ukazuje na pozíciu Mr zodpovedajúcu databázovým hodnotám Mr MPK3 proteínu. Š – proteínový štandard, kDa – molárna hmotnosť.

Pre potvrdenie, či sa jedná o špecifický signál ktorý zodpovedá MPK3 sme porovnali 2D gél z divého typu Col-0 s 2D gélom z *mpk3-1* mutantých rastlín. Imunoblotová analýza z

rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0 ukázala signál (Obr. 5A) zhodný s predchádzajúcim experimentom (Obr. 5), čo potvrdilo reprodukovateľnosť metódy. Na rozdiel od divého typu (Obr. 6A) na imunoblote pripravenom z *mpk3-1* mutanta v tejto oblasti nebol detekovaný žiadny signál (Obr. 6B) Z toho vyplýva, že všetky tri škvrny sú špecifické pre MPK3. Okrem špecifického signálu boli detekované škvrny (napríklad veľká podjednotka RUBISCO), ktoré sa nachádzali ako v divom type, tak aj v mutante. Tieto škvrny sú preto nešpecifické a nemôžu sa priradiť k MPK3.



Obr.6: (A) Imunoblot z 2D gélu pripravený z proteínového extraktu divého typu rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0, (B) imunoblot z 2D gélu pripravený z proteínového extraktu mpk3-1 mutantých rastlín *A. thaliana* pomocou anti-MPK3 protilátky (C) vizualizácia bielkovín z rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0 na PVDF membráne po prenose (D) vizualizácia bielkovín z *mpk3-1* mutantných rastlín *A. thaliana* na PVDF membráne po prenose. Šípka znázorňuje MPK3 proteín a jeho fosforylácie v divom type Col-0 pričom špecifický signál zodpovedajúci týmto hodnotám sa v *mpk3-1* mutante nenachádza. Š – proteínový štandard, kDa – molárna hmotnosť.



Obr.7: (A) detail bielkovinových škvŕn z MPK3 imunoblotu z obrázku 6A, (B) relatívna optická denzita bielkovinových škvŕn z obrázku A.

4.2 Detekcia PLDa1 pomocou dvojrozmernej elektroforézy

Imunoblotová analýza z rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0 a mutantých rastlín *plda1-2* vykázali proteínovú škvrnu v oblasti približne 91 kDa a pI 5,75. V imunoblote z mutantnej rastliny *plda1-2* avšak nie je vidieť špecifickú proteínovu škvrnu v rovnakej oblasti (Obr. 8B) Tento výsledok môže naznačovať, že táto škvrna zodpovedá PLDa1 (Obr. 8A). Na oboch imunoblotoch sa taktiež nachádza nešpecifická škvrna s pI 7 a s rovnakou pI ako má PLDa1. Výsledok s výraznou škvrnou s Mr a pI podobným databázovým hodnotám PLDa1 sa nám nepodarilo potvrdiť. Z tohoto dôvodu sme sa rozhodli optimalizovať zloženie rehydratačného pufru.



Obr.8: (A) Imunoblot z 2D gélu pripravený z proteínového extraktu rastlín *Arabidopsis thaliana* ekotyp Col-0, (B) imunoblot z 2D gélu pripravený z proteínového extraktu *plda1-2* mutantných rastlín *A. thaliana* použitím anti- PLDa1 protlátky. Šípka hore naznačuje možny PLDa1 proteín. Š – proteínový štandard, kDa – molekulová hmotnosť.

4.3 Optimalizácia zloženia rehydratačného pufru pre detekciu PLDα1

Cieľom tejto časti bolo testovať vplyv rôzneho zloženia rehydratačného pufru na senzitivitu imunologickej detekcie PLDa1 pomocou imunoblotovania na jednorozmerných géloch. Imunoblotovaním boli analyzované denaturované (pomocou SDS; Obr. 7A) bielkovinové extrakty. Výsledky okrem nešpecifických pásov aj PLDa1 špecifický proteínový pás (Mr 91 kDa). Jeho špecificita je potvrdená tým, že nie je prítomný v dráhe, kde boli nanesené vzorky z $pld\alpha l - l$ mutantných rastlín. Tento pás bol detekovaný len vo vzorkách rozpustených v rehydratačnom pufri s Tritonom X-100 konkrétne vo vzorkách Col-0 ovplyvnených stresom zo sucha 90 minút a vo vzorkách extrahovaných E-extrakčným pufrom konkrétne v mokrej kontrole a pozitívnej kontrole. Z výsledkov tejto optimalizácie vyplýva, že PLDα1 je detekovateľná len v prípade použitia Tritonu X-100 a prídavok CHAPS má negatívny vplyv na jeho detekovateľnosť. Preto sme pokračovali s detekciou PLDa1 pomocou dvojrozmernej elektroforézy. Avšak aj po pozmenení rehydratačného pufru sme nedetekovali špecifický PLDa1 signál.



Obr.9: (A) Imunoblot z SDS denaturovaných vzoriek pripravené z rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0 a *plda1-1*, (B) vizualizácia bielkovín na PVDF membráne po prenose pomocou Ponceau S. Šípka ukazuje na špecifický proteínový pás znázorňujúci PLDa1 signál vo vzorkách rozpustených v rehydratačnom pufri s 4 % Triton X-100 (Col D90, mokrá a pozitívna kontrola). Š – proteínový štandard, kDa – molekulová hmotnosť.

4.4 Detekcia fosforylácie PLDα1 pomocou Phostag technológie

Keďže detekcia PLDα1 nebola pomocou dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania úspešná, rozhodli sme sa sa analyzovať fosforyláciu PLDα1 v rastlinách divého typu Col-0 a *mpk3-1* mutantoch v odpovedi na stres zo sucha pomocou Phostag technológie. Zistili sme, že imunoblotovanie vzoriek separovaných pomocou SDS PAGE ukázalo výrazný pás prislúchajúci PLDα1 (Obr. 10A). Rozdiel v profile pásov medzi



Obr. 10: Imunoblot z proteínových vzoriek rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0 a mutantných rastlín *plda1-1*, *mpk3-1* z SDS-PAGE gélu (A), imunoblot z bielkovinových vzoriek rastlín *A. thaliana* ekotyp Col-0 a mutantných rastlín *plda1-1*, *mpk3-1* z Phostag gélu (B), vizualizácia bielkovín na Stain free géloch po elektroforéze (C), vizualizácia bielkovín na PVDF membráne po prenose pomocou Ponceau S (D). Šípka ukazuje na špecifický proteínový pás zodpovedajúci Mr PLDa1. Š – proteínový štandard, kDa – molárna hmotnosť.

Obr. 9 a 10 je spôsobený rozdielnou metódou extrakcie. Z kvantifikácie intenzity pásov vyplýva, že abundancia PLDα1 sa po 90 minútach stresu zo sucha mierne znížila v obidvoch líniách, pričom sme zistili mierne nižšiu abundanciu PLDα1 u *mpk3-1* mutanta v porovnaní s Col-0.

Ako negatívna kontrola poslúžili proteínové vzorky z mutantných plda1-1 rastlín A. thaliana (Obr. 10A). Ako negatívna kontrola pre túto analýzu boli opať použité mutantné rastliny plda1-1, a tiež vzorky ovplyvnené lambda fosfatázou, ktorá spôsobuje defosforyláciu. Na imunoblotoch pripravených z gélov s Phostag ligandom vidieť okrem nešpecifických pásov aj dva výraznejšie pásy. Prvý, s Mr. približne 91 kDa prislúcha PLDa1. Druhý pás, s Mr. približne okolo 300 kDa je s najväčšou pravdepodobnosťou fosforylovaná forma PLDa1, pretože sa nenachádza v mutante plda1-1 a ani vo vzorkách ovplyvnených λ -fosfatázou (Obr. 10B). Intenzita pásu prislúchajúceho fosforylovanej forme PLDa1 je mierne vyššia po strese zo sucha u Col-0 rastlín, pričom výrazne klesla u *mpk3-1* mutantných rastlín (Obr. 11B). Prídavok Phostag ligandu do elektroforetického gélu spôsobí oddelenie fosforylovanej formy bielkoviny od nefosforylovanej, čo znamená, že súhrnná intenzita pásov sa môže zhodovať s intenzitou získanou pomocou imunoblotovania gélov pripravených SDS PAGE. Tieto poznatky naznačujú, že PLDα1 je v rastlinách Col-0 silnejšie fosforylovaná v podmienkach stresu zo sucha než



Obr.11: (A) Graf relatívnej optickej denzity proteínových pásov PLD α 1 po separácií SDS-PAGE s použitím PLD α 1 protilátky, (B) graf intenzity proteínových pásov fosforylovaných foriem PLD α 1 pomocou Phostag technológie použitím anti-PLD α 1 protilátky, (C) graf intenzity nefosforylovaných proteínových pásov anti-PLD α 1 pomocou Phostag technológie použitím anti-PLD α 1 protilátky. Intenzita PLD α 1 po ovplyvnení stresu zo sucha je silnejšia ako pri detekcii SDS-PAGE. Dráha 1 zodpovedá Col-0 suchej kontrole, dráha 2 zodpovedá Col-0 ovplyvnenej stresom zo sucha 90 minút, dráha 3 zodpovedá *mpk3-1* mutantným rastlinám ovplyvneným stresom zo sucha 90 minút.

v kontrole. Zistené poznatky môžu potvrdzovať úlohu fosforylácie PLDα1 pri obrane rastliny na stres zo sucha. Analýza intenzity proteínových pásov bola prevedená v programe ImageLab.

4.5 Fyziologický stav rastlín v*ex vitro* podmienkach ovplyvnené suchom

21 dňové rastliny *A. thaliana* boli podrobené stresu zo sucha 10 dní v *ex vitro* podmienkach. Bolo pozorované ovplyvnenie stresu zo sucha v ekotype Col-0 (Obr. 12A), $pld\alpha l-1$ (Obr. 12B) a $pld\alpha l-2$ (Obr. 12C). Mutantné rastliny $pld\alpha l-1$ a $pld\alpha l-2$ boli citlivejšie na stres zo sucha než kontrolné rastliny ekotyp Col-0 čo sa prejavilo,



Obr.12: (A) Rastliny A. *thaliana* ekotyp Col-0 v kontrolných a stresových podmienkach, (B) mutantné rastliny A. *thaliana plda1-1* v kontrolných a stresových podmienkach, (C) mutantné rastliny A. *thaliana plda1-2* v kontrolných a stresových podmienkach.

odumretím vegatitívnych tkanív skôr ako v kontrole. Sfarbenie spôsobené stresom zo sucha je taktiež intenzívnejšie v mutantoch $pld\alpha 1$ -1 a $pld\alpha 1$ -2 (Obr. 12).

4.6 Predikcia fosforylačných miest v aminokyselinovej sekvencii PLDα1

Podľa databázy PhosPhat boli predikované pravdepodobné fosforylačné miesta v aminokyselinovej sekvencii PLDa1 (Obr. 13). Fosforylované aminokyseliny v PLDa1 sú serín, treonín a tyrozín. Fosforylácia niektorých peptidov bola aj experimentálne proteomickými metódami. Detailné informácie dokázaná 0 podmienkach 8. fosforylácie sú uvedené Tabuľke Je zaujímavé, že fosfopeptid v SIDGGAAAGFPE(pS)PEAAAEAGLVSGK bol identifikovaný v A. thaliana počas stresu zo sucha (Umezawa et al., 2013). Tiež sme chceli zistiť, ktoré sú najpravdepodobnejšie kinázy pre fosforyláciu PLDa1. Na túto predikciu sme využili program GPS 3.0 (Xue et al., 2005). Výsledky naznačujú, že na základe hodnoty skóre sú najpravdepodobnejšími kinázami pre fosforyláciu PLDa1 MAPK (Tab. 9). Konkrétne bol pre túto fosforyláciu predikovaný peptid AAAGFPESPEAAAEA, ktorý je zhodný s tým, ktorý bol experimentálne identifikovaný v podmienkach stresu zo sucha (Tab. 8). Tieto výsledky potvrdzujú naše zistenia o fosforylácii PLDα1 v podmienkach stresu zo sucha.



(Obr.13): Predikcia fosforylovaných miest v aminokyselinovej sekvencii PLDa1

| Fosfopeptid PLDa1 | Rastlinný materiál | Typ vzorky | Podmienky | Referencia |
|-----------------------------------|---------------------------------------|--------------------|-------------------------|--------------------------------------|
| GE(t)QL(y)ATIDLQK | Oryza sativa | Celkový proteóm | Kontrolné | Nakagami <i>et al</i> , 2010 |
| GE(t)QL(y)ATIDLQK | A. thaliana Col-0 | Celkový proteóm | Kontrolné | Sugiyama et al., 2008 |
| (pS)DYLPPILTT | A. thaliana mutant sirk1, Col-0 | Celkový proteóm | Rast bez sacharózy | Wu <i>et al.,</i> 2013 |
| SIDGGAAAGFPE(pS) PEAAAEAGLVSGK | A. thaliana Col-0 | Koreň | Ovplyvnenie 10µM NAA | Zhang <i>et</i> <i>al.</i> , 2013 |
| SIDGGAAAGFPE(pS) PEAAAEAGLVSGK | A. thaliana Col-0 | Koreň | Kontrolné | Zhang <i>et</i> <i>al.</i> , 2013 |

Tab.8 Identifikované fosforylované peptidy v aminokyselinovej sekvencii PLDa1

| SIDGGAAAGFPE(pS) | A. thaliana | Celkový | Ovplyvnenie | Umezawa |
|------------------|----------------|---------|-------------|----------------------|
| PEAAAEAGLVSGK | mutant | proteóm | ABA a | et al., 2013 |
| | srk2dei, Col-0 | | stresom zo | |
| | | | sucha | |
| | | | | |
| (pT)MEMMYKDVIQ | Nešp. bunková | Cytozol | Rast bez | Phosphat |
| ALR | kultúra | | dusíku | databáza |
| | | | | |
| YPIGVA(pS)EGDITE | A.thaliana | Celkový | Stres z | Wang <i>et al.</i> , |
| LPGFEFFPDTK | Col-0 | proteón | chladu | 2013 |
| | | | | |

Tab.9 Predikcia najpravdepodobnejších kináz pre fosforyláciu PLDα1

| Pozícia | Kód | Kináza | Peptid | Skóre |
|---------|-----|-------------|--------------------------------|--------|
| 481 | S | CMGC/MAPK | AAAGFPESPEAAAEA | 49.609 |
| 340 | S | Iné/PEK | QKIVVVD <mark>S</mark> EMPSRGG | 15.909 |
| 810 | т | Iné /PEK | YLPPILTT****** | 14.455 |
| 809 | Т | Iné /PEK | DYLPPILTT***** | 14.045 |
| 48 | т | Iné /PEK | IGVGKGETQLYATID | 13.773 |
| 776 | S | CMGC/CK2 | RYPIGVASEGDITEL | 12.807 |
| 747 | S | ТК | IEKVNR <mark>IS</mark> DKYWDFY | 12 |
| 64 | Т | Iné /Haspin | QKARVGRTRKIKNEP | 12 |
| 756 | S | ТК | KYWDFYS <mark>S</mark> ESLEHDL | 11.833 |
| 647 | Y | STE/STE7 | KPDPDTD <mark>Y</mark> MRAQEAR | 11.25 |
| 518 | Y | CMGC/DYRK | RRAKDFIYVENQYFL | 10.9 |
| 758 | S | Iné /NEK | WDFYSSE <mark>S</mark> LEHDLPG | 10.821 |
| 647 | Y | STE | KPDPDTD <mark>Y</mark> MRAQEAR | 10.75 |
| 277 | Т | Iné /Haspin | LLVWDDRTSVDVLKK | 10 |
| 662 | Т | Iné /Haspin | RFMIYVH T KMMIVDD | 10 |
| 594 | т | TKL | ILDWQRRTMEMMYKD | 9.451 |
| 278 | S | Iné /Aur | LVWDDRT <mark>S</mark> VDVLKKD | 9.197 |
| 594 | Т | Iné /Haspin | ILDWQRRTMEMMYKD | 9 |
| 703 | S | Iné /WEE | GYQPHHLSHRQPARG | 9 |
| 594 | т | Iné /Aur | ILDWQRRTMEMMYKD | 8.915 |

5 DISKUSIA

Cieľom tejto práce bolo využiť kombináciu dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania pre detekciu fosforylácie MPK3 a PLDa1. Naše výsledky ukázali, že detekcia fosforylácie proteínu MPK3 bola úspešná pomocou dvojrozmernej elektroforézy a imunoblotovania. MPK3 je MAPK kináza, ktorá sa podieľa v odpovedi rastliny na biotický a abiotický stres (Jalmi a Sinha, 2015). Detekciou MPK3 pomocou dvojrozmernej elektroforézy sme identifikovali tri špecifické proteínové škvrny v kontrolných podmienkach, ktoré sa nachádzajú v kyslej oblasti gélu. Prítomnosť bielkoviny na 2D géli v podobe viacerých škvŕn rovnakej molekulovej hmotnosti s rôznym pI môže mať viacero príčin. Môže ísť o rôzne izoformy jednej bielkoviny rôznym pI, alebo alternatívny zostrih RNA kódujúcej daný proteín (Maugeri et al, 2016). Posun v pI môže nastať takisto v dôsledku tzv. processingu, čiže proteolytického odštiepenia signálneho peptidu (Zhu et al, 2005). Posun v pI súvisí aj s rôznymi post-translačnými modifikáciami. Napríklad glykozylácia spôsobuje zníženie alebo zvýšenie pI v závislosti od toho, či ide o kyslú alebo zásaditú glykozyláciu (Wyss et al, 1999). Avšak glykozylácia a ani izoformy, či alternatívny zostrih pre MPK3 nie sú známe. Na základe tohto poznatku môžeme predpokladať, že nájdené proteínové škvrny sú dôkazom fosforylácie. V rámci MAPK fosforylačných kaskád je MPK3 duálne fosforylovaná (na tyrozíne a treoníne) pomocou MAPKK. Bolo publikované, že plná aktivácia MPK3 v odpovedi na tvorbu H₂O₂ je podmienená tiež duálnou fosforyláciou pomocou OXI1 a NDPK2. Je známe, že MAPK majú určitú bazálnu hladinu fosforylácie aj v podmienkach nespôsobujúcich stres (Takáč et al., 2016). Vychádzajúc z poznatku, že každá väzba fosfátovej skupiny na proteín posúva jeho pI do kyslej oblasti môžeme predpokladať, že prvá škvrna s menším pI (ako škvrna s najvyššou optickou denzitou) zodpovedá jednoduchej fosforylácii MPK3, pričom škvrna s najmenším pI zodpovedá dvojitej fosforylácii.

V prípade PLDα1 sa ukázala kombinácia 2D elektroforézy a imunoblotovania ako málo efektívna pre jej detekciu a tiež pre analýzu jej fosforylácie. V rámci optimalizácie extrakcie proteínov sme sa rozhodli vybrať čo najlepšie zloženie detergentov pre rozpustenie bielkovinového peletu. Zistili sme, že použitie samotného neiónového detergentu Triton X-100 má pozitívny vplyv na detekovateľnosť PLDα1 na jednorozmernom SDS PAGE géli, pričom prídavok zwiteriónového detergentu CHAPS jeho detekciu znemožňoval. Efektivita rozpustenia bielkovín záleží aj na použitých chaotrópnych činidlách. Bolo zistené, že CHAPS je lepší detergent pre membránové

53

proteíny ako Triton X-100, ak je použité ako chaotropné činidlo močovina. Tento poznatok neplatí, ak je použitá chaotropická zmes močovina s tiomočovinou. V tomto prípade sa lepším detergentom pre rozpustenie bielkovín stáva Triton X-100 (Luche et al., 2003). Kanoh et al (1991) uvádzajú, že aktivita PLD v mozgu potkana bola výrazne vyššia pri použití detergentu Triton X-100 v porovnaní s iónogennými detergentami (deoxycholát sodný, cholát sodný) a zwiteriónovými detergentami (CHAPS, Lubrol-PX). V súlade so spomínanými publikáciami, naše výsledky ukazujú, že Triton X-100 má pozitívny vplyv na rozpustnosť PLDa1 v bielkovinovom extrakte. Napriek optimalizácií sa PLDa1 nepodarilo detekovať na 2D géloch. Dvojrozmerná elektroforéza má mnoho obmedzení pri detekcii proteínov od reprodukovateľnosti (Lilley et al., 2002) slabej citlivosti pre málo abundantné proteíny (Gygi et al., 2000) až po problémy pri separácii vysoko kyslých/zásaditých proteínov (Ong a Pandey, 2001). Detekcia proteínov pomocou 2D nebude úspešná pokiaľ je ich koncentrácia v rastlinnom tkanive veľmi malá a ich fyzikálno-chemické vlastnosti nie sú vhodné pre separáciu pomocou 2D (pI mimo rozsah gélového prúžku, molárna hmotnosť pod 10 kDa, hydrofóbnosť proteínu (Baggerman et al., 2005). Detekcia PLDa1 môže byť preto ovplyvnená kombináciou týchto faktorov, vrátane spomínaných obmedzení dvojrozmernej elektroforézy, účinnosť detergentov alebo zvláštnych vlastností PLDa1, ktoré získala posttranslačnými modifikáciami. Ukázalo sa, že Phostag technológia je vhodná pre detekciu fosforylácie PLDa1. Abundancia fosforylovanej formy PLDa1 je výraznejšia vo vzorkách ovplyvnených stresom zo sucha než v kontrolných vzorkách. Je známe, PLDα1 a PA zprostredkúvajú ABA-závislú reguláciu otvárania a zatvárania prieduchov (Sang et al, 2001; Mishra et al, 2006). Naše výsledky naznačujú že PLDa1 može byť v podmienkach sucha regulovaná aj fosforyláciou. To by znamenalo, že fosforylácia PLDa1 pozitívne pôsobí na pohyby prieduchov pri strese zo sucha. Podobné poznatky boli zistené pomocou fosfoproteomickej analýzy rastlín A. thaliana vystavených suchu (Umezawa et al., 2007). Zistili sme tiež, že vo fosforylácii PLDa1 hrá významnú pozitívnu funkciu MPK3. Z našich výsledkov nie je možné vyvodiť záver, že MPK3 priamo fosforyluje PLDa1, pretože fosforylácia substrátu si vyžaduje ich interakciu (Pitzschke et al., 2015). Interakciu MPK3 s PLDa1 je preto nutné ďalej analyzovať.

Fyziologický stav rastlín kultivovaných *ex vitro* naznačuje, že mutanty $pld\alpha 1-1$ a $pld\alpha 1-2$ sú citlivejšie na stres zo sucha ako rastliny divého typu. Stres zo sucha spôsobuje zvýšenie hladiny ABA v bunkách, ktorá podporuje uzatváranie prieduchov pre

zabránenie úniku vody z buniek. Mutanti *plda1* vykazujú vyššiu stratu vody ako divé typy (Sang *et al.*, 2001). Naše výsledky potvrdzujú zvýšenú citlivosť mutantných rastlín *plda1-1* a *plda1-2* na sucho, čo sa prejavuje skorším vysychaním mutantných rastlín ako divé typy a skorším odumieraním listového tkaniva.

6 ZÁVER

V predloženej bakalárskej práci sme sa zaoberali problematikou detekcie fosforylácie MPK3 a PLD α 1 pomocou dvojrozmernej polyakrylamidovej elektroforézy a imunoblotovania. Ďalej sme sa zaoberali, aká bude fosforylácia PLD α 1 v *mpk3-1* mutante, akú majú odolnosť na stres zo sucha rastliny *A. thaliana* ekotyp Col-0 a mutantné rastliny *A. thaliana pld\alpha1-1* a *pld\alpha1-2*, pozorovaním fyziologického stavu týchto rastlín.

Zistili sme, že kombinácia dvojrozmernej polyakrylamidovej elektroforézy a imunoblotovania je vhodná metóda na detekciu fosforylácie MPK3. Detekcia PLD α 1 pomocou tejto metódy nebola v našom prípade efektívna. Pre detekciu fosforylácie PLD α 1 je viac vhodná Phostag technológia. PLD α 1 je fosforylovaná v *A. thaliana* v podmienkach sucha a táto fosforylácia je závislá na expresii MPK3. Pozorovanie fyziologického stavu rastlín kultivovaných *ex vitro* po ovplyvnení stresu zo sucha ukázalo, že mutantné rastliny *A. thaliana pld\alpha1-1* a *pld\alpha1-2* sú citlivejšie na stres zo sucha ako divé typy, čo sa prejavilo intenzívnejším odumieraním listov.

Je možné záverom konštatovať, že k detekcii fosforylácie treba pristupovať ku každej bielkovine individuálne. Tiež sme dokázali zapojenie MAPK signalizácie v regulácii fosforylácie PLDα1, čo rozširuje biotechnologické možnosti využitia PLDα1 pre zlepšovanie odolnosti rastlín voči suchu.

7 ZOZNAM POUŽITEJ LITERATÚRY

- Ahlfors R., Macioszek V., Rudd J., Brosche M., Schlichting R., Scheel D., Kangasjarvi J. (2004): Stress hormone-independent activation and nuclear translocation of mitogen-activated protein kinases in *Arabidopsis thaliana* during ozone exposure. *Plant Journal* 40, 512–522.
- Alpert A.J. (1990): Hydrophilic interaction chromatography for the separation of peptides, nucleic acids and other compounds. *Journal of Chromatography* **19**, 177-196.
- Andersson L., Porath J. (1986): Isolation of phosphoproteins by immobilized metal (Fe³⁺) affinity chromatography. *Analytical Biochemistry* **154**, 250–254.
- Apel K., Hirt H. (2004): Reactive oxygen species: metabolism, oxidative stress, and signal transduction. *Annual Review of Plant Biology* **55**, 373–399.
- Ardito F., Giuliani M., Perrone D., Troiano G., Muzio L.L. (2017): The crucial role of protein phosphorylation in cell signaling and its use as targeted therapy. *International Journal of Molecular Medicine* 40, 271-280.
- Asai T., Tena G., Plotnikova J., Willmann MR., Chiu WL., Gomez-Gomez L., Boller T., Ausubel F.M., Sheen J. (2002): MAP kinase signalling cascade in *Arabidopsis* innate immunity. *Nature* 415, 977–983.
- Baggerman G., Vierstraete E., De Loof A., Schoofs L. (2005): Gel-based versus gel-free proteomics: a review. *Combinatorial Chemistry & High Throughput Screening* **8**, 669-677.
- Barbieri C.M., Stock A.M. (2008): Universally applicable methods for monitoring response regulator aspartate phosphorylation both in vitro and in vivo using Phos-tag-based reagents. *Annals of Biochemistry* **376**, 73–82.
- Bargmann B.O., Laxalt A.M., ter Riet B., van Schooten B., Merquiol E., Testerink C., Haring M.A., Bartels D., Munnik T. (2009): Multiple PLDs required for high salinity and water deficit tolerance in plants. *Plant Cell Physiology* **50**, 78-89
- Beausoleil S.A., Jedrychowski M., Schwartz D., Elias J.E., Villén J., Li J., Cohn M.A., Cantley L.C., Gygi S.P. (2004): Large-scale characterization of HeLa cell nuclear phosphoproteins. Proceedings of the National Academy of Science, USA 17, 12130-12135.
- Becker S., Groner B., Müller C.W. (1998): Three-dimensional structure of the STAT3β homodimer bound to DNA. *Nature* **394**, 145–151.
- Bekešová S., Komis G., Křenek P., Vyplelová P., Ovečka M., Luptovčiak I., Illés P., Kuchařová A., Šamaj J. (2015): Monitoring protein phosphorylation by acrylamide pendant Phos-Tag[™] in various plants. *Frontiers in Plant Science* 6, 336
- Bettmer J., Montes B.M., Encinar J.R., Fernandez Sanchez M.L., Fernandez de la Campa Mdel R., Sanz Medel A. (2009): The emerging role of ICP-MS in proteomic analysis. *Journal of Proteomics* 72, 989-1005.

- Bianchi M.W., Guivarc'h D., Thomas M., Woodgett J.R., Kreis M. (1994): Arabidopsis homologs of the shaggy and GSK-3 protein kinases: molecular cloning and functional expression in *Escherichia coli. Molecular Genetics and Genomics* 242, 337-345.
- Braun A.P, Schulman H. (1995): The multifunctional calcium/calmodulin-dependent protein kinase: from form to function. *Annual Review of Physiology* **57**, 417-445.
- Canagarajah B.J., Khokhlatchev A., Cobb M.H., Goldsmith, E.J. (1997): Activation mechanism of the MAP kinase ERK2 by dual phosphorylation. *Cell* **90**, 859–869.
- Cargnello M., Roux P.P. (2011): Activation and Function of the MAPKs and Their Substrates, the MAPK-Activated Protein Kinases. *Microbiology and Molecular Biology Reviews* 75, 50-83.
- Cole P.A., Shen K., Qiao Y., Wang D. (2003): Protein tyrosine kinases Src and Csk: a tail's tale". *Current Opinion in Chemical Biology* 7, 580-585.
- Czernik A.J., Girault J.A., Nairn A.C., Chen J., Snyder G., Kebabian J., Greengard P. (1991): Production of phosphorylation state-specific antibodies. *Methods in Enzymology* 201, 264-283.
- Danquah A., de Zelicourt A., Colcombet J., Hirt H. (2014): The role of ABA and MAPK signaling pathways in plant abiotic stress responses. *Biotechnological Advances* **32**, 40-52.
- Djamei A., Pitzschke A., Nakagami H., Rajh I., Hirt, H. (2007): Trojan horse strategy in *Agrobacterium* transformation: abusing MAPK defense signaling. *Science* **318**, 453–456.
- Droillard M.J, Boudsocq M., Barbier-Brygoo H., Lauriere C. (2004): Involvement of MPK4 in osmotic stress response pathways in cell suspensions and plantlets of *A. thaliana thaliana*: activation by hypoosmolarity and negative role in hyperosmolarity tolerance. *FEBS Letters* 574, 42–48.
- Droillard M.J., Thibivilliers S., Cazale A.C., Barbier-Brygoo H., Lauriere C. (2000): Protein kinases induced by osmotic stresses and elicitor molecules in tobacco cell suspensions: two crossroad MAP kinases and one osmoregulation-specific protein kinase. *FEBS Letters* **474**, 217–222.
- Engholm-Keller K., Larsen M.R. (2013): Technologies and challenges in large-scale phosphoproteomics. *Proteomics* **13**, 910-931.
- Fenn J.B., Mann M., Meng C.K., Wong S.F., Whitehouse C.M. (1989): Electrospray ionization for mass spectrometry of large biomolecules. *Science* **246**, 64-71.
- Gao M., Liu J., Bi D., Zhang Z., Cheng F., Chen S., Zhang Y. (2008): MEKK1, MKK1/MKK2 and MPK4 function together in a mitogen-activated protein kinase cascade to regulate innate immunity in plants. *Cell Research* 18, 1190-1198.
- Gianazza E. (1995): Isoelectric focusing as a tool for the investigation of post-translational processing and chemical modifications of proteins. *Journal of Chromatography A* 23, 67-87.
- Gigon A., Matos A.R., Laffray D., Zuily-Fodil Y., Pham-Ti A.T. (2004): Effect of drought stress on lipid metabolism in the leaves of *Arabidopsis thaliana* (ecotype Columbia). *Annals of Botany* 94, 345–351.

- Gong B., Ma L., Liu Y., Gong Q., Shelite T., Bouyer D., Boor P.J., Lee Y.S., Oberhauser A. (2012): *Rickettsiae* induce microvascular hyperpermeability via phosphorylation of VEcadherins: evidence from atomic force microscopy and biochemical studies. *PLoS neglected tropical diseases* 6, 1699.
- Gudesblat G.E., IusemN.D., Morris P.C. (2007): Guard cell-specific inhibition of *Arabidopsis* MPK3 expression causes abnormal stomatal responses to abscisic acid and hydrogen peroxide. *New Phytology* **173**, 713–721.
- Gupta R., Luan, S. (2003): Redox control of protein tyrosine phosphatases and mitogen-activated protein kinases in plants. *Plant Physiology* **132**, 1149-1152.
- Gygi S.P. Corthals G.L., Zhang Y., Rochon Y., Aebersold R. (2000): Evaluation of twodimensional gel electrophoresisbased proteome analysis technology. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* **97**, 9390-9395.
- Hong Y., Pan X., Welti R., Wang X. (2008): Phospholipase Dalpha3 is involved in the hyperosmotic response in *Arabidopsis*. *Plant Cell* **3**, 803-816.
- Huang S.Q., Chen J.X., Li P.J., Hao Y.X., Chen G., Zumuremu, Shao L. (2014): The phosphorylation of an actin depolymerizing factor by a calcium-dependent protein kinase regulates cotton fiber elongation. *Acta Physiologiae Plantarum* **36**, 2627-2636.
- Huang Y., Li H., Hutchison C.E., Laskey J., Kieber J.J. (2003): Biochemical and functional analysis of CTR1, a protein kinase that negatively regulates ethylene signaling in *Arabidopsis*. *The Plant Journal* **33**, 221–233.
- Hubbard R.S., Till H.J. (2000): Protein tyrosine kinase structure and function. *Annual Review of Biochemistry* **69**, 373-398.
- Hunter T. (1995): Protein kinases and phosphatases: The Yin and Yang of protein phosphorylation and signaling. *Cell* **80**, 225-236.
- Hurkman W.J., Tanaka C.K. (1986): Solubilization of plant membrane proteins for analysis by two-dimensional gel electrophoresis. *Plant Physiology* **81**, 802-806.
- Hurley J.H., Dean A.M., Thorsness P.E., Koshland Jr. D.E., Stroud, R.M. (1990): Regulation of isocitrate dehydrogenase by phosphorylation involves no long-range conformational change in the free enzyme. *Journal of Biological Chemistry* 265, 3599–3602.
- Huse M., Kuriyan, J. (2002): The conformational plasticity of protein kinases. Cell 109, 275-282.
- Changeux J.P. (2012): Allostery and the Monod-Wyman-Changeux model after 50 years. *Annual Review of Biophysics* **41**, 103-133.
- Chao Q., Rothenberg M., Solano R., Roman G., Terzaghi W., Ecker, J. R. (1997): Activation of the ethylene gas response pathway in *Arabidopsis* by the nuclear protein ETHYLENE-INSENSITIVE3 and related proteins. *Cell* **89**, 1133–1144.
- Chen X., Vinkemeier U., Zhao Y., Jeruzalmi D., Darnell Jr. J.E., Kuriyan, J. (1998): Crystal structure of a tyrosine phosphorylated STAT-1 dimer bound to DNA. *Cell* **93**, 827–839.

- Choi H., Choi N., Lim B., Kim T.W., Song S., Kim Y.P. (2015): Sequential phosphorylation analysis using dye-tethered peptides and microfluidic isoelectric focusing electrophoresis. *Biosensors and Bioelectronics* **73**, 93-99.
- Ichimura K., Shinozaki K., Tena G., Sheen J., Henry Y., Champion A., Kreis M., Zhang S., Hirt H., Wilson C., Heberle-Bors E., Ellis E.B., Morris C.P., Innes W.R., Ecker R.J., Scheel D., Klessig F.D., Machida Y., Mundy J., Ohashi Y., Walker C.J (2002): Mitogen-activated protein kinase cascades in plants: a new nomenclature. *Trends in Plant Science* 7, 301-308.
- Illiuk A.B., Martin V.A., Alicie B.M., Geahlen R.L., Tao W.A. (2010): In-depth analyses of kinase-dependent tyrosine phosphoproteomes based on metal ion-functionalized soluble nanopolymers. *Molecular and Cellular Proteomics* 9, 2162-2172.
- Ishii E., Eguchi Y., Utsumi R. (2013): Mechanism of activation of PhoQ/PhoP two-component signal transduction by SafA, an auxiliary protein of PhoQ histidine kinase in *Escherichia coli*. *Bioscience, Biotechnology and Biochemistry* 77, 814-819.
- Jiang Y., Wu K., Lin F., Qu Y., Liu X., Zhang Q. (2014): Phosphatidic acid integrates calcium signaling and microtubule dynamics into regulating ABA-induced stomatal closure in *Arabidopsis. Planta* 239, 565–575.
- Jin H., Liu Y., Yang K.Y., Kim C.Y., Baker B., Zhang S. (2003): Function of a mitogen-activated protein kinase pathway in N gene-mediated resistance in tobacco. *The Plant Journal* 33, 719-731.
- Johnson L.N (2009): The regulation of protein phosphorylation. *Biochemical Society Transactions* **37**, 627-641.
- Johnson L.N., Bradford D. (1993): The Effects of Phosphorylation on the Structure and Function of Proteins. *Annual Review of Biophysics and Biomolecular Structure* 22, 199-232.
- Johnson S.A., Hunter T. (2005): Kinomics: methods for deciphering the kinome. *Nature Methods* **1**, 17-25.
- Kang Y.J., Kang L.M., Zhong Z.S. (2010): Hydrogen-Bonding Interactions Induced by Phosphorylation Influence the Local Conformation of Phosphopeptides. *International Journal* of Peptide Research and Therapeutics 16, 87-93.
- Kanoh H., Kanaho Y., Nozawa Y. (2001): Activation and solubilization by Triton X-100 of membrane bound phospholipase D of rat brain. *Lipids* **26**, 426-430.
- Karas M., Hillenkamp F. (1988): Laser desorption ionization of proteins with molecular masses exceeding 10,000 daltons. *Analytical Chemistry* **60**, 2299-2301.
- Kerk D., Bulgrien J., Smith D.W., Barsam B., Veretnik S., Gribskov M. (2002): The complement of protein phosphatase catalytic subunits encoded in the genome of *Arabidopsis*. *Plant Physiology* **129**, 908-925.

- Kinoshita E., Kinoshita-Kikuta E., Koike T. (2009): Separation and detection of large phosphoproteins using Phos-tag SDS-PAGE. *Nature Protocols* **4**, 1513-1521.
- Kinoshita E., Kinoshita-Kikuta E., Koike T. (2015): Advances in Phos-tag-based methodologies for separation and detection of the phosphoproteome. *Biochimica et Biophysica Acta (BBA) Proteins and Proteomics* **1854**, 601-608.
- Kinoshita E., Kinoshita-Kikuta E., Shiba A., Edahiro K., Inoue Y., Yamamoto K., Yoshida M., Koike T. (2014): Profiling of protein thiophosphorylation by Phos-tag affinity electrophoresis: evaluation of adenosine 5'-O-(3-thiotriphosphate) as a phosphoryl donor in protein kinase reactions. *Proteomics* 14, 668-679.
- Kinoshita E., Takahashi M., Takeda H., Shiro M., Koike T. (2004): Recognition of phosphate monoester dianion by an alkoxide-bridged dinuclear zinc(II) complex. *Dalton Transactions* 21, 1189-1193.
- Klimczak L.J., Collinge M.A., Farini D., Guiliano G., Walker J.C., Cashmore A.R. (1995): Reconstitution of *Arabidopsis* casein kinase I1 from recombinant subunits and phosphorylation of transcription factor GBFI. *Plant Cell* 7, 105-115.
- Komis G., Šamajová O., Ovečka M., Šamaj J. (2018): Cell and Developmental Biology of Plant Mitogen-Activated Protein Kinases. *Annual Review of Plant Biology* **69**, 237-265.
- Kovtun Y., Chiu W.L., Tena G., Sheen J. (2000): Functional analysis of oxidative stress-activated mitogen- activated protein kinase cascade in plants. *Proceedings of the National Academy of Sciences, USA* 97, 2940–2945.
- Kraus I., Agbo B.D., Otto M., Wiltfang J., Klafki H. (2015): Detection and Differentiation of Threonine- and Tyrosine-Monophosphorylated Forms of ERK1/2 by Capillary Isoelectric Focusing-Immunoassay. *Scientific Reports* 5, 12767.
- Kurien B.T., Danda D., Bachmann M.P., Scofield R.H. (2015): SDS-PAGE to Immunoblot in One Hour. *Methods in Molecular Biology* **1312**, 449-454.
- Lee J.S., Ellis B.E. (2007): *Arabidopsis* MAPK phosphatase 2 (MKP2) positively regulates oxidative stress tolerance and inactivates the MPK3 and MPK6 MAPKs. *Journal of Biological Chemistry* **282**, 25020–25029.
- Lee J.S., Lee M.H., Kim J.I., Kim S.Y. (2014): *Arabidopsis* Putative MAP Kinase Kinase Kinases Raf10 and Raf11 are Positive Regulators of Seed Dormancy and ABA Response. *Plant and Cell Physiology* **56**, 84-97.
- Lee S., Choi H., Suh S., Doo I.S., Oh K.Y., Choi E.J., Taylor A.T.S., Low P.S., Lee Y. (1999): Oligogalacturonic acid and chitosan reduce stomatal aperture by inducing the evolution of reactive oxygen species from guard cells of tomato and *Commelina communis*. *Plant Physiology* **121**, 147–152.
- Lehti-Shiu M.D., Shiu S-H. (2012): Diversity, classification and function of the plant protein kinase superfamily. *Philosophical Transactions of the Royal Society of London. Series B, Biological Sciences* **367**, 2619-2639.

- Lehti-Shiu M.D., Zou C., Hanada K., Shiu S.H. (2009): Evolutionary history and stress regulation of plant receptor-like kinase/pelle genes. *Plant Physiology* **150**, 12-26.
- Leinweber B.D., Leavis P.C., Grabarek Z., Wang C.L., Morgan K.G. (1999): Extracellular regulated kinase (ERK) interaction with actin and the calponin homology (CH) domain of actin-binding proteins. *Biochemical Journal* 344, 117-123.
- Leitner A., Sturm M., Lindner W. (2011): Tools for analyzing the phosphoproteome and other phosphorylated biomolecules. *Analytica Chimica Acta* **703**, 19-30.
- Li Y., Yang S., Yang H., Hua J. (2007): The TIR-NB-LRR gene SNC1 is regulated at the transcript level by multiple factors. *Molecular Plant-Microbe Interactions Journal APS Journals* **20**, 1449-1456.
- Lilley K.S., Razzaq A., Dupree P. (2002): Two-dimensional gel electrophoresis: recent advances in sample preparation, detection and quantitation. *Current Opinions in Chemical Biology* **6**, 46-50.
- Liu Y., Zhang S. (2004): Phosphorylation of 1-aminocyclopropane-1-carboxylic acid synthase by MPK6, a stress-responsive mitogen-activated protein kinase, induces ethylene biosynthesis in *Arabidopsis. Plant Cell* 16, 3386–3399.
- Lombardo M.C., Graziano M., Polacco J.C., Lamattina L. (2006): Nitric oxide functions as a positive regulator of root hair development. *Plant Signalling and Behavior* **1**, 28–33.
- Lu C., Han M.H, Guevara-Garcia A., Fedoroff N.V. (2002): Mitogen-activated protein kinase signaling in postgermination arrest of development by abscisic acid. *Proceedings of the National Academy of Sciences, USA* **99**, 15812–15817.
- Lu X.S., Hrabak M.E. (2013): The myristoylated amino-terminus of an *Arabidopsis* calciumdependent protein kinase mediates plasma membrane localization. *Plant Molecular Biology* 82, 267-278.
- Luan S. (2003): Protein phosphatases in plants. Annual Review of Plant Biology 54, 63-92.
- Malumbres M. (2014): Cyclin-dependent kinases. Genome Biology 15, 122.
- Mandell D.J., Chorny I., Groban E.S., Wong S.E., Levine E., Rapp C.S., Jacobson, M.P. (2007): Strengths of hydrogen bonds involving phosphorylated amino acid side chains. *Journal of American Chemical Society* 129, 820–827.
- Maugeri G., D'Amico A.G., Rasà D.M., Reitano R., Saccone S., Federico C., Parenti R., Magro G., D'Agata V. (2016): Expression profile of Wilms Tumor 1 (WT1) isoforms in undifferentiated and all-trans retinoic acid differentiated neuroblastoma cells. *Genes & Cancer* 7, 47-58.
- McCartney R.R., Garnar-Wortzel L., Chandrashekarappa D.G., Schmidt M.C. (2016): Activation and inhibition of Snf1 kinase activity by phosphorylation within the activation loop. *Biochimica et Biophysica Acta* **11**, 1518-1528.

- McQueen P., Ghaffar S., Guo Y., Rubin M.E., Zi X., Hoang H.B. (2011): The Wnt signaling pathway: implications for therapy in osteosarcoma. *Expert Review of Anticancer Therapy* 11, 1223-1232.
- Melikant B., Giuliani C., Halbmayer-Watzina S., Limmongkon A., Heberle-Bors E., Wilson C.(2004): The Arabidopsis thaliana MEK AtMKK6 activates the MAP kinase AtMPK13. *FEBS Letters* 576, 5–8.
- Meng X., Zhang S. (2013): MAPK cascades in plant disease resistance signaling. Annual Review of Phytopathology 51, 245-266.
- Meszaros T., Helfer A., Hatzimasoura E., Magyar Z., Serazetdinova L., Rios G., Bardóczy V., Teige M., Koncz C., Peck S., Bögre L. (2006): The *Arabidopsis* MAP kinase kinase MKK1 participates in defense responses to the bacterial elicitor flagellin. *The Plant Journal* 48, 485– 498.
- Miles G.P., Samuel M.A., Ellis B.E. (2009): Suppression of MKK5 reduces ozone-induced signal transmission to both MPK3 and MPK6 and confers increased ozone sensitivity in *Arabidopsis thaliana*. *Plant Signalling and Behavior* 4, 687–692.
- Mizoguchi T., Irie K., Hirayama T., Hayashida N., Yamaguchi-Shinozaki K., Matsumoto K., Shinozaki K. (1996): A gene encoding a mitogen-activated protein kinase kinase kinase is induced simultaneously with genes for a mitogen- activated protein kinase and an S6 ribosomal protein kinase by touch, cold, and water stress in *Arabidopsis thaliana*. *Proceedings* of the National Academy of Sciences, USA 93, 765–769.
- Monod J., Wyman J., Changeux J.P. (1965): On the nature of allosteric transitions: a plausible model. *Journal of Molecular Biology* **12**, 88-118.
- Monroe-Augustus M., Zolman B.K., Bartel B. (2003): IBR5, a dual-specificity phosphatase-like protein modulating auxin and abscisic acid responsiveness in *Arabidopsis*. *Plant Cell* **15**, 2979-2991.
- Morrison D.K., Davis R.J. (2003): Regulation of MAP kinase signaling modules by scaffold proteins in mammals. *Annual Review of Cell and Developmental Biology* **19**, 91-118.
- Mounicou S., Szpunar J., Lobinski R. (2010): Inductively-coupled plasma mass spectrometry in proteomics, metabolomics and metallomics studies. *European Journal of Mass Spectrometry:* SAGE Journals 16, 243-253.
- Mulekar J.J., Huq E. (2014): Expanding roles of protein kinase CK2 in regulating plant growth and development. *Journal of Experimental Botany* **65**, 2883-2893.
- Neville D.C., Rozanas C.R., Price E.M., Gruis D.B., Verkman A.S., Townsend R.R (1997): Evidence for phosphorylation of serine 753 in CFTR using a novel metal-ion affinity resin and matrix-assisted laser desorption mass spectrometry. *Protein Science* **6**, 2436-2445.

Newton A.C. (2009): Lipid activation of protein kinases. Journal of Lipid Research 50, 266-271.

Nongpiur R., Soni P., Karan R., Singla-Pareek L.S., Pareek A. (2012): Histidine kinases in plants.

Cross talk between hormone and stress responses. *Plant Signalling and Behaviour* **7**, 1230-1237.

- Novák D., Vadovič P., Ovečka M., Šamajová O., Komis G., Colcombet J., Šamaj J. (2018): Gene Expression Pattern and Protein Localization of *Arabidopsis* Phospholipase D Alpha 1 Revealed by Advanced Light-Sheet and Super-Resolution Microscopy. *Frontiers in Plant Science* 9, 371-392.
- Nühse T.C., Stensballe A., Jensen O.N., Peck S.C. (2004): Phosphoproteomics of the *Arabidopsis* plasma membrane and a new phosphorylation site database. *Plant Cell* **16**, 2394-2405.
- O'Farrel P.H. (1975): High resolution two-dimensional electrophoresis of proteins. *Journal of Biological Chemistry* **25**, 4007-4021.
- O'Brien J.A., Daudi A., Butt V.S., Bolwell G.P. (2012): Reactive oxygen species and their role in plant defence and cell wall metabolism. *Planta* **236** 765–779.
- Oliveira A.P., Sauer U. (2012): The importance of post-translational modifications in regulating *Saccharomyces cerevisiae* metabolism. *FEMS Yeast Research* **12**, 114-117.
- Ong S.E., Pandey A. (2001): An evaluation of the use of twodimensional gel electrophoresis in proteomics. *Biomolecular Engineering* **18**, 195–205.
- Ortiz-Masia D., Perez-Amador M.A., Carbonell J., Marcote M. J. (2007): Diverse stress signals activate the C1 subgroup MAP kinases of *Arabidopsis*. *FEBS Letters* **581**, 1834–1840.
- Oruganty K., Kannan N. (2012): Design principles underpinning the regulatory diversity of protein kinases. *Philosophical Transactions of the Royal Society of London. Series B, Biological Sciences* 367, 2529-2539.
- Ovečka M., Takáč T., Komis G., Vadovič P., Bekešová S., Doskočilová A., Smékalová V., Luptovčiak I., Šamajová O., Schweighofer A., Meskiene I., Jonak C., Křenek P., Lichtscheidl I., Škultéty Ľ., Hirt H., Šamaj J. (2014): Salt-induced subcellular kinase relocation and seedling susceptibility caused by overexpression of *Medicago* SIMKK in *Arabidopsis. Journal* of Experimental Botany 65, 2335-2350.
- Pappan K., Qin W., Dyer J.H., Zheng L., Wang X. (1997): Molecular cloning and functional analysis of polyphosphoinositide-dependent phospholipase D, PLDβ, from *Arabidopsis*. *Journal of Biological Chemistry* 272, 7055–7062.
- Pappan K., Wang X. (1999): Plant phospholipase D is an acidic phospholipase active at nearphysiological Ca2+ concentrations. *Archives of Biochemistry and Biophysics* **368**, 347–353.
- Pappan K., Zheng S., Wang X. (1997): Identification and characterization of a novel plant phospholipase D that requires polyphosphoinositides and submicromolar calcium for activity in *Arabidopsis*. *Journal of Biological Chemistry* 272, 7048–7054.
- Partridge S.M. (1949): Separation of bases and amino acids by displacement chromatography on ion exchange columns. *Discussions of the Faraday Society* **7**, 296–305.

- Pecher P., Eschen-Lippold L., Herklotz S., Kuhle K., Naumann K., Bethke G., Uhrig J., Weyhe M., Scheel D., Lee J. (2014): The *Arabidopsis thaliana* mitogen-activated protein kinases MPK3 and MPK6 target a subclass of 'VQ-motif'-containing proteins to regulate immune responses. *New Phytologist* 203, 592-606.
- Qiu J.L., Fiil B.K, Petersen K., Nielsen H.B., Botanga C.J., Thorgrimsen S., Palma K., Suarez-Rodriguez M.C., Sandbech-Clausen S., Lichota J., Brodersen P., Grasser K.D., Mattsson O., Glazebrook J., Mundy J., Petersen M. (2008): *Arabidopsis* MAP kinase 4 regulates gene expression through transcription factor release in the nucleus. *The EMBO Journal* 27, 2214-2221.
- Rentel M.C., Lecourieux D., Ouaked F., Usher S.L., Petersen L., Okamoto H., Knight H., Peck S.C., Grierson C.S., Hirt H., Knight M.R. (2004): OXI1 kinase is necessary for oxidative burstmediated signalling in *Arabidopsis*. *Nature* 427, 858–861.
- Rickettsiae induce microvascular hyperpermeability via phosphorylation of VE-cadherins: evidence from atomic force microscopy and biochemical studies.
- Riera M., Veléz-Bermudéz C.I., Legnaioli T., Pagès M. (2013): Specific Features of Plant CK2. In: *Protein Kinase CK 2* (Pinna A.L.), Wiley-Blackwell, New Jersey, USA, 267-289.
- Rizhsky L., Liang H., Shuman J., Shulaev V., Davletova S., Mittler R. (2004): When defense pathways collide. The response of *Arabidopsis* to a combination of drought and heat stress. *Plant Physiology* **134**, 1683–1696.
- Roberts D.M., Harmon A.C. (1992): Calcium-modulated proteins: targets of intracellular calcium signals in higher plants. *Annual review of plant physiology and plant molecular biology* 43, 375-414.
- Ross A.H., Baltimore D., Eisen H.N. (1981): Phosphotyrosine-containing proteins isolated by affinity chromatography with antibodies to a synthetic hapten. *Nature* **294**, 654-656.
- Roux P.P., Thibault P. (2013): The coming of age of phosphoproteomics; from large data sets to inference of protein functions. *Molecular and Cellular Proteomics* **12**, 3453-3464.
- Roy C.S., Pandey S. (2017): Phosphatidic acid binding inhibits RGS1 activity to affect specific signaling pathways in *Arabidopsis*. *The Plant Journal* **90**, 466-477.
- Rubin S.M., Gall A.L., Zheng N., Pavletich N.P. (2005): Structure of the Rb C-terminal domain bound to E2F1-DP1: a mechanism for phosphorylation-induced E2F release. *Cell* **123**, 1093– 1106.
- Rushton P.J., Somssich I.E., Ringler P., ShencQ.J. (2010): WRKY transcription factors. *Trends in Plant Science* **15**, 247-258.
- Russo A.A., Jeffrey P.D., Pavletich N.P. (1996): Structural basis of cyclin-dependent kinase activation by phosphorylation. *Nature Structural and Molecular Biology* **3**, 696-700.
- Sang Y., Cui D., Wang X. (2001b): Phospholipase D and phosphatidic acid mediated generation of superoxide in *Arabidopsis*. *Plant Physiology* **126**, 1449-1458.

- Sang Y., Zheng S., Li W., Huang B., Wang X. (2001a): Regulation of plant water loss by manipulating the expression of phospholipase Dα. *The Plant Journal* **28**, 135–144.
- Sarid-Krebs L., Panigrahi K.C., Fornara F., Takahashi Y., Hayama R., Jang S., Tilmes V., Valverde F., Coupland G. (2015): Phosphorylation of CONSTANS and its COP1-dependent degradation during photoperiodic flowering of *Arabidopsis*. *The Plant Journal* 84, 451-463.
- Shiu S.H., Bleecker, A.B. (2001): Receptor-like kinases from Arabidopsis form a monophyletic gene family related to animal receptor kinases. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America 98, 10763-10768.
- Schevchenko A., Tomas H., Havli J., Olsen V.J., Mann M. (2006): In-gel digestion for mass spectrometric characterization of proteins and proteomes. *Nature Protocols* 1, 2856-2860.
- Schmidt M.C., McCartney R.R. (2000): β-subunits of Snf1 kinase are required for kinase function and substrate definition. *The EMBO Journal* **19**, 4936–4943.
- Schweighofer A., Hirt H., Meskiene I. (2004): Plant PP2C phosphatases: emerging functions in stress signaling. *Trends in Plant Science* **9**, 236-243.
- Smékalová V., Doskočilová A., Komis G., Šamaj J. (2014): Crosstalk between secondary messengers, hormones and MAPK modules during abiotic stress signalling in plants. *Biotechnological Advances* 32, 2-11.
- Smékalová V., Luptovčiak I., Komis G., Šamajová O., Ovečka M., Doskočilová A., Takáč T., Vadovič P., Novák O., Pechan T., Ziemann A., Košútová P., Šamaj J. (2014): Involvement of YODA and mitogen activated protein kinase 6 in *Arabidopsis* post-embryogenic root development through auxin up-regulation and cell division plane orientation. *New Phytologist* 203, 1175-1193.
- Smith R.D., and Walker C.J. (1996): Plant Protein Phosphatases. Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology 47, 101-125.
- Solano R., Stepanova A., Chao Q., Ecker J. R. (1998): Nuclear events in ethylene signaling: a transcriptional cascade mediated by ETHYLENE-INSENSITIVE3 and ETHYLENE-RESPONSE-FACTOR1. Genes and Development 12, 3703–3714.
- Stasyk T., Morandell S., Bakry R., Feuerstein I., Huck C.W., Stecher G., Bonn G.K., Huber L.A. (2005): Quantitative detection of phosphoproteins bycombination of two-dimensional difference gelelectrophoresis and phosphospecific fluorescentstaining. *Electrophoresis* 26, 2850-2854.
- St-Denis N., Gingras A.C. (2012): Mass spectrometric tools for systematic analysis of protein phosphorylation. *Progress in Molecular Biology and Translational Science* **106**, 3-32.
- Steggerda S.M., Paschal B.M. (2002): Regulation of nuclear import and export by the GTPase Ran. *International Review of Cytology* **217**, 41–91.
- Stone M.J., Walker C.J (1995): Plant protein kinase families and signal transduction. *Plant Physiology* 108, 451-457.

- Sugiyama N., Nakagami H., Mochida K., Daudi A., Tomita M., Shirasu K., Ishihama Y. (2008): Large-scale phosphorylation mapping reveals the extent of tyrosine phosphorylation in *Arabidopsis. Molecular Systems Biology* 4, 193.
- Suzuki N., Koussevitzky S., Mittler R., Miller G. (2012): ROS and redox signalling in the response of plants to abiotic stress. *Plant, Cell & Environment* **35**, 259–270.
- Swulius M.T., Waxham M.N. (2008): Ca²⁺/Calmodulin-dependent Protein Kinases. Cellular and Molecular Life Sciences 65, 2637-2657.
- Takáč T., Pechan T., Richter H., Müller J., Eck C., Böhm N., Obert B., Ren H., Niehaus K., Samaj J. (2011): Proteomics on brefeldin A-treated *Arabidopsis* roots reveals profilin 2 as a new protein involved in the cross-talk between vesicular trafficking and the actin cytoskeleton. *Journal of Proteome Research* 2, 488-501.
- Takáč T., Šamajová O., Šamaj J. (2017): Integrating cell biology and proteomic approaches in plants. *Journal of Proteomics* **169**, 165-175.
- Takáč T., Vadovič P., Pechan T., Luptovčiak I., Šamajová O., Šamaj J. (2016): Comparative proteomic study of *Arabidopsis* mutants *mpk4* and *mpk6*. *Scientific Reports* **6**, 28306.
- Takahashi F., Mizoguchi T., Yoshida R., Ichimura K., Shinozaki K. (2011): Calmodulin-Dependent Activation of MAP Kinase for ROS Homeostasis in *Arabidopsis*. *Molecular Cell* 41, 649-660.
- Tanoue T., Nishida E. (2003): Molecular recognitions in the MAP kinase cascades. *Cell Signal* 15, 455-462.
- Thiery L., Leprince A.S., Lefebvre D., Ghars M.A., Debarbieux E., Savouré A. (2004):
 Phospholipase D is a negative regulator of proline biosynthesis in *Arabidopsis thaliana*. Journal of Biological Chemistry 279, 14812–14818.
- Thornton T.M., Pedraza-Alva G., Deng B., Wood C.D., Aronshtam A., Clements J.L., Sabio G., Davis R.J., Matthews D.E., Doble B., Rincon M. (2008): Phosphorylation by p38 MAPK as an alternative pathway for GSK3beta inactivation. *Science* **320**, 667-670.
- Towbin H., Staehelin T., Gordon J. (1979): Electrophoretic transfer of proteins from polyacrylamide gels to nitrocellulose sheets: procedure and some applications. *Proceeding of the National Academy of Sciences, USA* 76, 4350-4354.
- Umezawa T., Sugiyama N., Takahashi F., Anderson J.C., Ishihama Y., Peck S.C., Shinozaki K. (2013): Genetics and phosphoproteomics reveal a protein phosphorylation network in the abscisic acid signaling pathway in *Arabidopsis thaliana*. *Science Signalling* **270**, 1-13.
- Varjosalo M., Keskitalo S., Van Drogen A., Nurkkala H., Vichalkovski A., Aebersold R., Gstaiger M. (2013): The protein interaction landscape of the human CMGC kinase group. *Cell Reports* 25, 1306-1320.

- Vu H.S., Roston R., Shiva S., Hur M., Wurtele E.S., Wang X., Shah J., Welti R. (2015): Modifications of membrane lipids in response to wounding of *Arabidopsis thaliana* leaves. *Plant Signalling and Behaviour* 10, e1056422.
- Walia A., Lee J.S., Wasteneys G., Ellis B. (2009): Arabidopsis mitogen-activated protein kinase MPK18 mediates cortical microtubule functions in plant cells. The Plant Journal 59, 565–575.
- Wang G., Ryu S., Wang X. (2012): Plant phospholipases: an overview. *Methods in Molecular Biology* 861, 123–137.
- Wang H., Chevalier D., Larue C., Cho K.S., Walker C.J. (2007a): The Protein Phosphatases and Protein Kinases of Arabidopsis thaliana. Arabidopsis Book/American Society of Plant Biologist 5, e0106.
- Wang H., Liu Y., Bruffett K., Lee J., Hause G., Walker J.C. (2008): Haplo-insufficiency of MPK3 in MPK6 mutant background uncovers a novel function of these two MAPKs in *Arabidopsis* ovule development. *Plant Cell Online* 20, 602-613.
- Wang H., Ngwenyama N., Liu Y., Walker J.C., Zhang S. (2007b): Stomatal development and patterning are regulated by environmentally responsive mitogen-activated protein kinases in *Arabidopsis. The Plant Cell* **19**, 63-73.
- Wang M., Feng W.Y., Zhao Y.L., Chai Z.F. (2010): ICP-MS-based strategies for protein quantification. *Mass Spectrometry Review* 29, 326-348.
- Wang P., Du Y., Li Y., Ren D., Song C.P. (2010): Hydrogen peroxide-mediated activation of MAP kinase 6 modulates nitric oxide biosynthesis and signal transduction in *Arabidopsis*. *Plant Cell* 22, 2981-2998.
- Wang X. (2001): Plant phospholipases. Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology 52, 211–231.
- Wang X., Bian Y., Cheng K., Gu L.F., Ye M., Zou H., Sun S.S., He J.X. (2013): A large-scale protein phosphorylation analysis reveals novel phosphorylation motifs and phosphoregulatory networks in *Arabidopsis. Journal of Proteomics* 78, 486-498.
- Wang X., Devaiah S.P., Zhang W., Welti R. (2006): Signaling functions of phosphatidic acid. Progress in Lipid Research 45, 250–278
- Wang X.Q., Ullah H., Jones A.M., Assmann S.M. (2001): G protein regulation of ion channels and abscisic acid signaling in *Arabidopsis* guard cells. *Science* 292, 2070–2072.
- Wasternack C., Hause B. (2013): Jasmonates: biosynthesis, perception, signal transduction and action in plant stress response, growth and development. *Annals of Botany* **111**, 1021-1058.
- Wehr T., Zhu M., Rodriguez-Diaz R. (1996): Capillary Isoelectric Focusing. *Methods in Ezymology* 270, 358-374.
- Welburn J.P., Tucker J.A., Johnson T., Lindert L., Morgan M., Willis A., Noble M.E., Endicott J.A. (2007): How tyrosine 15 phosphorylation inhibits the activity of cyclin-dependent kinase 2-cyclin A. *Journal of Biological Chemistry* 282, 3173–3181.

- White M.F., Wolf-Yadlin A. (2016): Methods for the Analysis of Protein Phosphorylation– Mediated Cellular Signaling Networks. *Annual Review of Analytical Chemistry* 9, 295-315.
- Widmann C., Gibson S., Jarpe M.B., Johnson G.L. (1999): Mitogen-activated protein kinase: conservation of a three-kinase module from yeast to human. *Physiological Reviews* 79, 143-180.
- Willmann R., Haischer D.J., Gust A.A. (2014): Analysis of MAPK Activities Using MAPK-Specific Antibodies. *Methods in Molecular Biology* 1171, 27-37.
- Wu X.N., Sanchez Rodriguez C., Pertl-Obermeyer H., Obermeyer G., Schulze W.X. (2013): Sucrose-induced receptor kinase SIRK1 regulates a plasma membrane aquaporin in *Arabidopsis. Molecular and Celullar Proteomics* 10, 2856-2873.
- Wyss M., Pasamontes L., Friedlein A., Rémy R., Tessier M., Kronenberger A., Middendorf A., Lehmann M., Schnoebelen L., Röthlisberger U., Kusznir E., Wahl G., Müller F., Lahm H.W., Vogel K., van Loon A.P.G.M. (1999): Biophysical Characterization of Fungal Phytases (myo-Inositol Hexakisphosphate Phosphohydrolases): Molecular Size, Glycosylation Pattern, and Engineering of Proteolytic Resistance. *Applied and Environmental Microbiology* **65**, 359-366.
- Xiong L., Schumaker K.S., Zhu J.K. (2002): Cell signaling during cold, drought, and salt stress. *Plant Cell* 14, 165–183.
- Xue Y., Zhou F., Zhu M., Ahmed K., Chen G., Yao X. (2005): GPS: a comprehensive www server for phosphorylation sites prediction. *Nucleic Acids Research* **33**, 184-187.
- Yamada Y., Sato F. (2016): Tyrosine phosphorylation and protein degradation control the transcriptional activity of WRKY involved in benzylisoquinoline alkaloid biosynthesis. *Scientific Reports* 6, 31998.
- Yamagata A., Kristensen B.D., Takeda Y., Yuka Miyamoto., Okada K., Inamatsu M., Yoshizato K. (2002): Mapping of phosphorylated proteins on two-dimensional polyacrylamide gels using protein phosphatase. *Proteomics* 2, 1267-1276.
- Yamaoka S., Shimono Y., Shirakawa M., Fukao Y., Kawase T., Hatsugai N., Tamura K., Shimada T., Hara-Nishimura I. (2013): Identification and dynamics of *Arabidopsis* adaptor protein-2 complex and its involvement in floral organ development. *Plant Cell* 25, 2958–2969.
- Ye Y., Li Z., Xing D. (2013): Nitric oxide promotes MPK6-mediated caspase-3-like activation in cadmium-induced *Arabidopsis thaliana* programmed cell death. *Plant, Cell & Environment* 36, 1–15.
- Yoo S.D., Cho Y.H., Tena G., Xiong Y., Sheen, J. (2008): Dual control of nuclear EIN3 by bifurcate MAPK cascades in C₂H₄ signalling. *Nature* **451**, 789–795.
- Yu L., Nie J., Cao C., Jin Y., Yan M., Wang F., Liu J., Xiao Y., Liang Y., Zhang W. (2010): Phosphatidic acid mediates salt stress response by regulation of MPK6 in *Arabidopsis thaliana*. New Phytologist **3**, 762-773.

- Zeng Q., Sritubtim S., Ellis B.E. (2011): AtMKK6 and AtMPK13 are required for lateral root formation in *Arabidopsis*. *Plant Signalling and Behaviour* **6**, 1436-1439.
- Zhang H., Zhou H., Berke L., Heck A.J., Mohammed S., Scheres B., Menke F.L. (2013): Quantitative phosphoproteomics after auxin-stimulated lateral root induction identifies an SNX1 protein phosphorylation site required for growth. *Molecular and Celullar Proteomics* 5, 1158-1169.
- Zhang Q., Lin F., Mao T., Nie J., Yan M., Yuan M., Zhang W. (2012): Phosphatidic acid regulates microtubule organization by interacting with MAP65-1 in response to salt stress in *Arabidopsis. Plant Cell* 24, 4555–4576.
- Zhang Q., Qu Y., Wang Q., Song P., Wang P., Jia Q., Jinhe G. (2017): Arabidopsis phospholipase Dα 1-derived phosphatidic acid regulates microtubule organization and cell development under microtubule-interacting drugs treatment. Journal of Plant Research 130, 193–202.
- Zhang S., Klessig D.F. (2001): MAPK cascades in plant defense signaling. *Trends in Plant Science* 6, 520–527.
- Zhang S.H., Lawton M.A., Hunter T., Lamb C.J. (1994): AtPK1, a novel ribosomal protein kinase gene from *Arabidopsis*. I. Isolation, characterization, and expression. *Journal of Biological Chemistry* 269, 17586-17592.
- Zhang W., Qin C., Zhao J., Wang X. (2004): Phospholipase D α1-derived phosphatidic acid interacts with ABI1 phosphatase 2C and regulates abscisic acid signaling. *Proceedings of the National Academy of Sciences, U.S.A.* **101**, 9508–9513.
- Zhao J., Devaiah S.P., Wang C., Li M., Welti R., Wang X. (2013): *Arabidopsis* phospholipase Dβ1 modulates defense responses to bacterial and fungal pathogens. *New Phytologist* **199**, 228–240.
- Zheng L., Krishnamoorthi R., Zolkiewski M., Wang X. (2000): Distinct Ca²⁺ binding properties of the novel C2 domains of plant phospholipase Dα and β. *Journal of Biological Chemistry* **275**, 19700–19706.
- Zhou H., Ye M., Dong J., Han G., Jiang X., Wu R., Zou H. (2008): Specific phosphopeptide enrichment with immobilized titanium ion affinity chromatography adsorbent for phosphoproteome analysis. *Journal of Proteome Research* 7, 3957-3967.
- Zhu K., Zhao J., Lubman D.M., Miller F.R., Barder T.J. (2005): Protein pI shifts due to posttranslational modifications in the separation and characterization of proteins. *Analytical Chemistry* 77, 2745-2755.
- Zwick E., Bange J., Ullrich A. (2001): Receptor tyrosine kinase signalling as a target for cancer intervention strategies. *Endocrine-Related Cancer* **3**, 161-173.

8 ZOZNAM POUŽITÝCH SKRATIEK

| CaMK | |
|---------|---|
| CDPK | Proteínkináz závislé na vápenatých iónoch |
| CDK | Proteínkinázy závislé na cyklíne |
| GSK | |
| СК | Kazeínové kinázy |
| MAPKKK | Mitogénom aktivované proteínkinázy kinázy kinázy |
| MAPKK | Mitogénom aktivovane proteínkinázy kinázy |
| МАРК | Mitogénom aktivované proteínkinázy |
| MPK3 | Mitogénom aktivovaná proteínkináza 3 |
| ASK | Arabidopsis SKP-1 homologue |
| GBF1 | G-box binding factor 1 |
| РТК | Proteín tyrozínkinázy |
| RTK | Receptorové tyrozínkinázy |
| RLK | Receptorové kinázy podobné receptorom |
| PPP | Fosfoproteínové fosfatázy |
| PPM | Proteínové fosfatázy závislé na mangáne/horčíku |
| MKP1 | MAP kinase phosphatase 1 |
| MKP2 | MAP kinase phosphatase 2 |
| ABA | kyselina abscisová |
| Csk | C-terminálna Src kináza |
| Src | Sarkóm |
| ERK | Extracelullar-signal-regulated kinase |
| STAT | Signal transductor and activator of transcription |
| ROS | Reaktívne formy kyslíka |
| SA | Kyselina salicylová |
| PAMP | Molekulové domény asociované s patogénmi |
| OXI1 | Oxidative signal – inducible 1 |
| PLDa1 | Fosfolipáza D alfa 1 |
| TEMED | Tetrametyléndiamín |
| IAA | Amid kyseliny jódooctovej |
| DTT | Dithiotreitol |
| FLIM | Fluorescence lifetime imaging microscopy |
| FRET | Fluorescence resonance energy transfer |
| KLH | Keyhole limpet hemocyanin |
| pRb | Retinoblastoma protein |
| EZF1 | Endothelial zinc finger protein |
| DP1 | Dimerization partner 1 |
| СО | CONSTANS |
| COP1 | Constitutive photomorphogenic 1 |
| PVDF | Polyvinilidín difluorid |
| APS | Peroxodisíran amónny |
| СН | Calponin homology |
| IMAC | Imobilised metal afinity chromatography |
| MOAC | Metal oxide afinity chromatography |
| PolyMAC | Polymer-based metal ion afinity chromatography |
| | |

| HILIC | Hydrophilic interaction liquid chromatography |
|----------|---|
| SAX | Strong anionic exchange |
| SCX | Strong cationic exchange |
| MALDI-MS | Matrix assisted laser desorption ionisation-mass spectrometry |
| ESI-MS | Electrospray ionization-mass spectrometry |
| ICP-MS | Inductively coupled plasma-mass spectrometry |
| NTF | Nuclear transfer factor |
| FLS2 | Flagellin sensing 2 |
| BAK1 | BRI1-associated kinase |
| MKS1 | MAP kinase substrate 1 |
| VIP1 | Vire-2 interacting protein 1 |
| VQP | VQ-motif containing proteins |
| SNC1 | Supressor of <i>npr1-1</i> , CONSTITUTIVE 1 |
| ACS6 | ACC synthase 6 |
| NIA2 | Nitrate reductase 2 |
| NR | Nitrate reductase |
| PA | kyselina fosfatidová |
| SOD | superoxid dismutáza |
| HEPES | 2-[4-(2-hydroxyetyl)piperazín-1-yl]etánsulfónová kyselina |
| MOPS | 3-(N-morfolino)-propán sulfonová kyselina |
| BFB | Brómfenolová modrá |