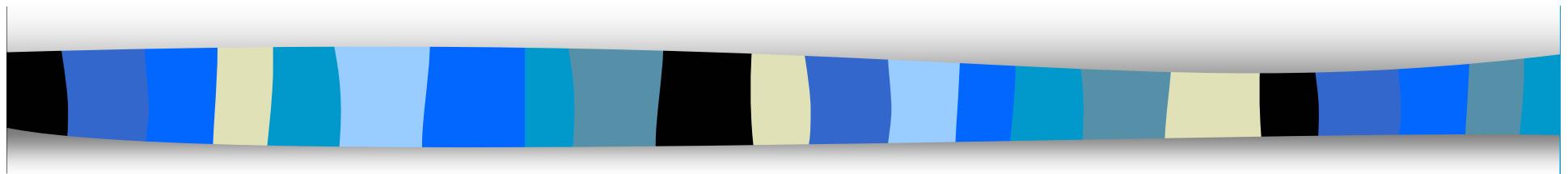
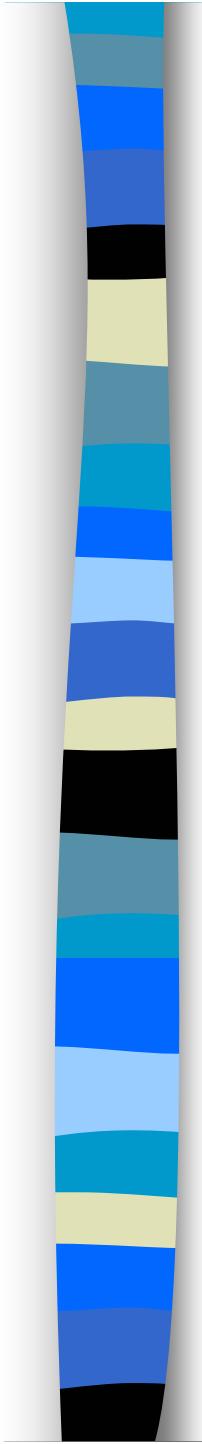


# *Metodické přístupy*

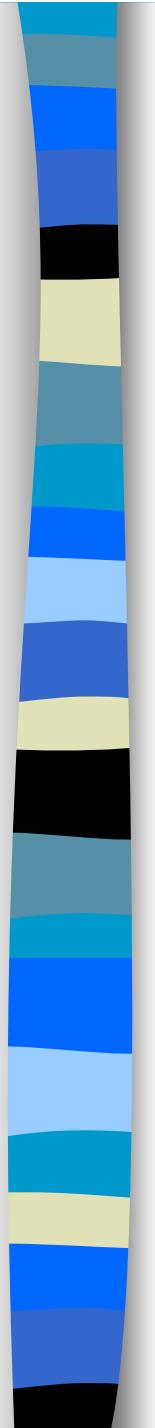


*ke studiu metabolismu  
xenobiotik*

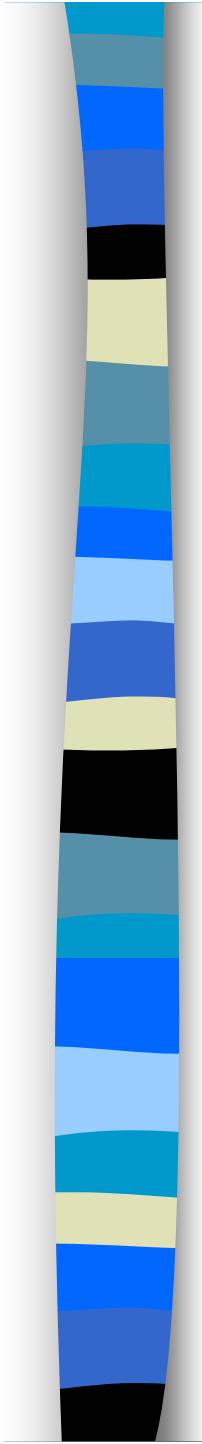


# Mezidruhové rozdíly v metabolismu xenobiotik

- cílové species - zemědělské plodiny
- experimentální species - *Arabidopsis thaliana, Tabaccum*

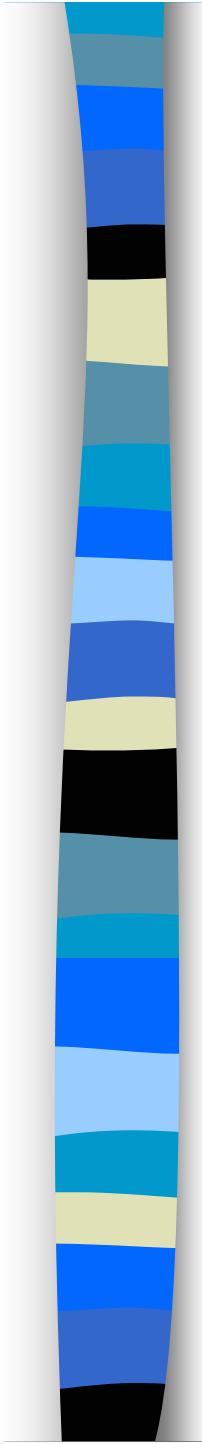


rostlina	typ kultury	poč.koncentrace		produkty (mg/l)			
		TNT	čas	TNT	TNB	4ADNT	2ADNT
<i>Solanum aviculare</i>	suspenzní kultura	50	24 hod	0,0	0,0	4,5	1,7
			12dní	0,0	0,0	2,8	1,1
<i>Rheum palmatum</i>	suspenzní kultura	50	24 hod	0,0	0,0	1,3	0,4
<i>Saponaria officinalis</i>	suspenzní kultura	100	7 hod	1,2	0,4	11,5	0,0
	kalusová kultura	100	48 hod	9,5	8,5	6,3	3,0
		50	48 hod	4,5	4,5	3,4	1,7
		25	48 hod	2,0	1,0	0,8	0,5
<i>Helianthus annuus</i>	hydroponie	100	13dní	56,2	0,0	0,4	0,5
<i>Populus nigra</i>	suspenzní kultura	100	8 hod	1,5	0,0	3,8	0,9
	sterilne kultiv. ros	30	15dní	0,0	1,8	1,2	0,7
		60	15dní	0,0	4,9	1,7	1,8
	sterilne kultiv. ros	30	15dní	0,0	0,0	6,8	0,0
<i>Populus tremula</i>		60	15dní	0,0	0,0	12,4	0,0
<i>Panax gingsen</i>	suspenzní kultura	100	7 hod	18,9	0,0	1,5	1,8
		100	24 hod	3,3	0,0	3,0	1,8
<i>Armoracia rusticana</i>	kořenová kultura	100	8 hod	41,0	0,0	0,0	0,0
		100	24 hod	37,3	0,0	0,0	0,0
<i>Linum usitatissimum</i>	suspenzní kultura	100	8 hod	15,8	0,0	0,7	5,7
<i>Phragmites australis</i>	sterilne kultiv. ros	100	7dní	1,7	0,0	0,8	0,6
<i>Juncus glaucus</i>	sterilne kultiv. ros	100	7dní	2,0	0,0	0,8	0,0
<i>Typha platifolia</i>	sterilne kultiv. ros	100	7dní	14,6	0,0	1,6	0,0
<i>Carex gracillis</i>	sterilne kultiv. ros	100	7dní	4,9	0,0	1,4	0,0



# **Mezidruhové rozdíly v zastoupení, aktivitě a vlastnostech enzymů**

- **Příčina:**
  - Rozdíly v genetické výbavě
    - Rozdíly v aminokyselinovém složení
  - Rozdíly v expresi genů
- **Důsledek:**
  - Rozdíly v biotransformaci xenobiotika
  - Rozdíly v odpovědích na přítomnost induktoru, inhibitoru
- **Problematická extrapolace dat**

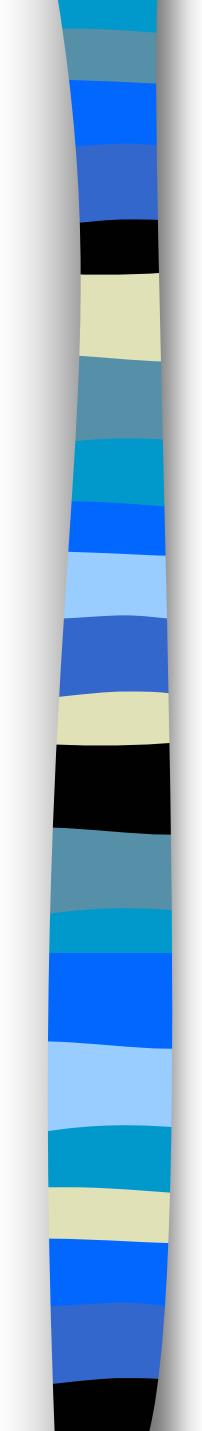


# **Význam mezdruhového porovnání určité metabolické přeměny**

- výběr modelového systému pro predikci této biotransformace u cílové species (mechanismus, vliv faktorů)
- výběr biologického systému pro biosyntézu jinak nedostupných metabolitů

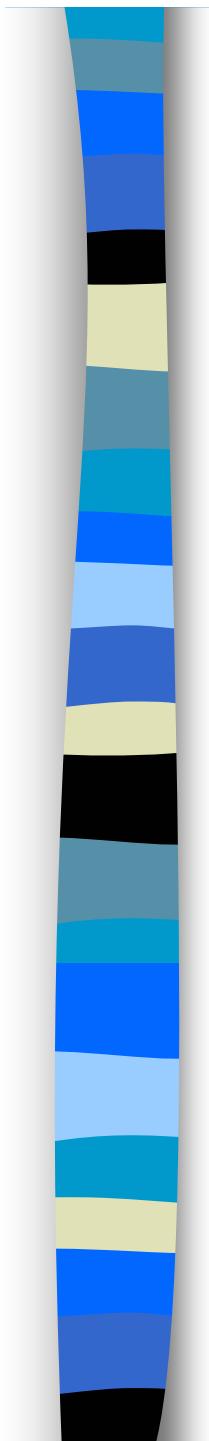
# Experiments *In vivo* – postup

- Výběr species
  - Aplikace
  - Odběr
  - Dávka
    - Závisí na typu experimentu, toxicitě, rozpustnosti
  - Časové intervaly odběrů
  - Extrakce
  - Analýza (HPLC, GC-MS, NMR)
    - Modifikace analytické metody



# Experimenty *In vivo* - využití

- stanovení metabolitů podaného xenobiotika
- studium indukčního nebo inhibičního vlivu xenobiotika na biotransformační enzymy



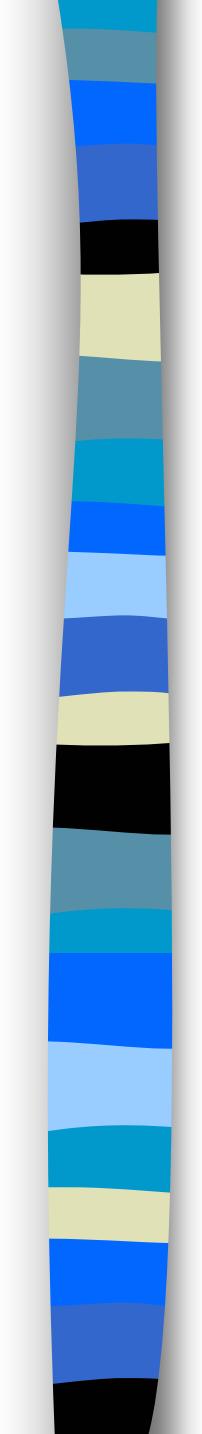
# Experimenty *In vivo* – výhody, nevýhody

## ■ Výhody:

- Nezastupitelnost- řada získaných informací a výsledků není nahraditelná experimenty *in vitro*

## ■ Nevýhody:

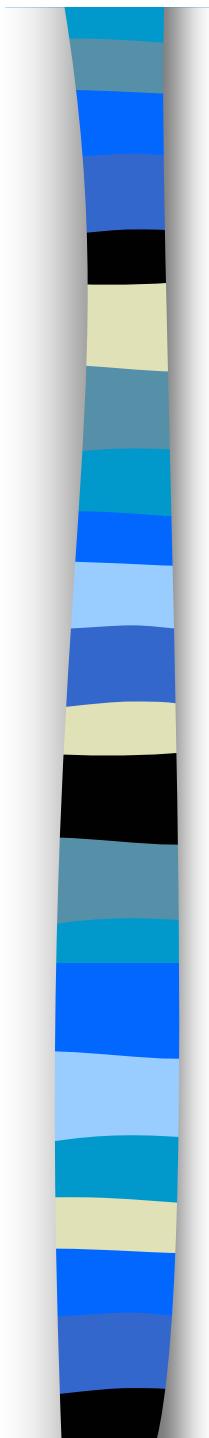
- vysoké nároky na čas, počasí, prostory..
  - Náročná manipulace, zpracování
  - Omezené provedení u cílových species



# **Typy *in vitro* modelových systémů**

**Volba závisí na:**

- studované problematice**
- technickém vybavení a finančních možnostech pracoviště**

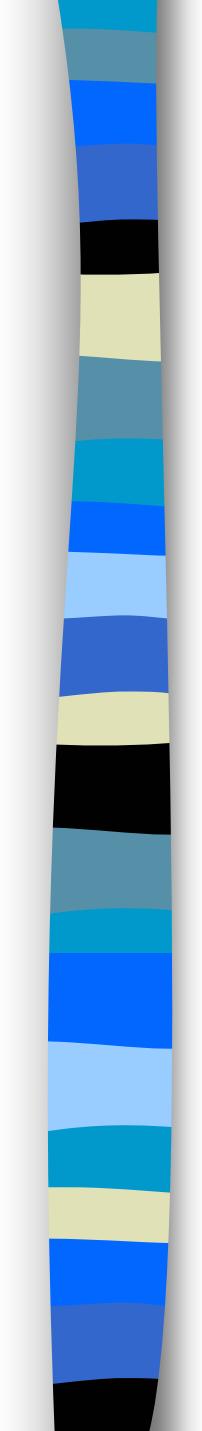


# Explantátové kultury

- tkáňové kultury
  - buněčné kultury
  - *in vitro* semenáčky, regeneranty

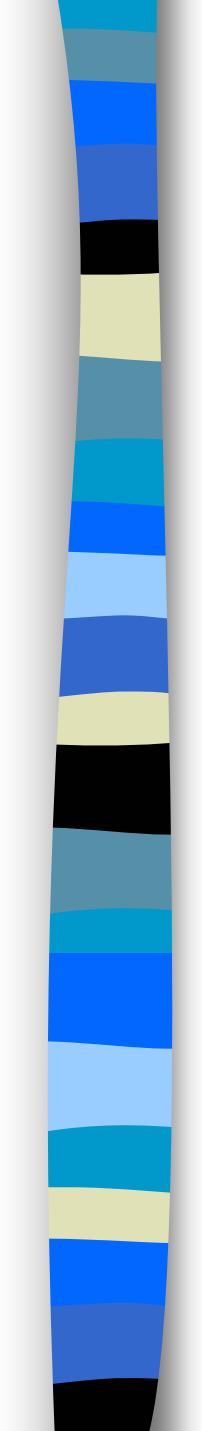
# Totipotence

**– schopnost obnovit v průběhu  
diferenciačních procesů  
specializované funkce a postupně  
regenerovat ve fertilní rostlinu**



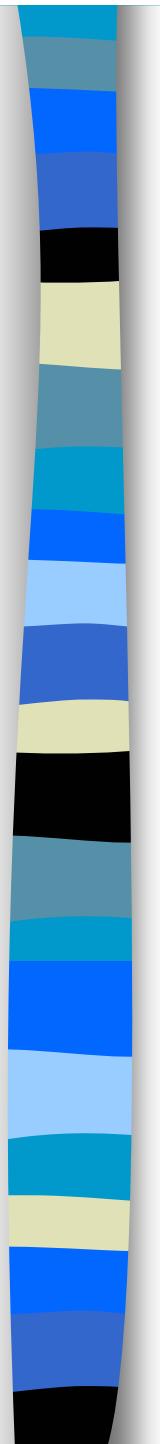
# Kultivace (pěstování)TK

- Sterilní prostředí
- Živná média
- Pasážování
- Typy kultur
- Způsoby kultivace



# Kultivační media

- Makroelementy
- Mikroelementy
- Růsrové regulátory – auxiny
  - cytokoniny
  - kys.abscisová
  - ethylén
  - gibereliny
- Vitamíny
- Cukry



*Složení kultivačního média MS pro in vitro kultivace.*

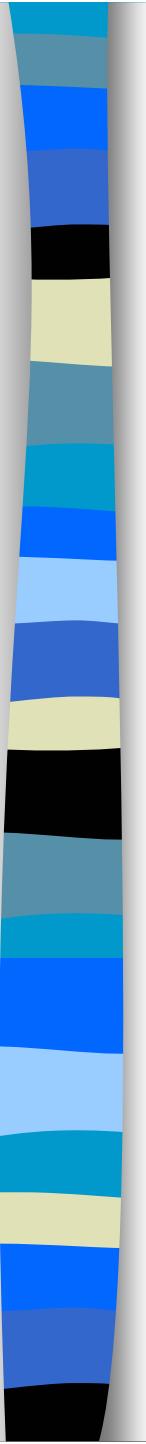
Makroživiny [mg.dm <sup>-3</sup> media]	NH <sub>4</sub> NO <sub>3</sub>	1650
	KNO <sub>3</sub>	1900
	KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub>	170
	CaCl <sub>2</sub> x 2 H <sub>2</sub> O	332
	MgSO <sub>4</sub> x 7 H <sub>2</sub> O	74
Mikroživiny [mg.dm <sup>-3</sup> media]	H <sub>3</sub> BO <sub>4</sub>	6.200
	KI	0.830
	Na <sub>2</sub> MoO <sub>4</sub> x 2 H <sub>2</sub> O	0.250
	CoCl <sub>2</sub> x 6 H <sub>2</sub> O	0.025
	MnSO <sub>4</sub> x 5 H <sub>2</sub> O	24.000
	ZnSO <sub>4</sub> x 7 H <sub>2</sub> O	8.600
	CuSO <sub>4</sub> x 5 H <sub>2</sub> O	0.025
	Na <sub>2</sub> EDTA	37.300
	FeSO <sub>4</sub> x 7 H <sub>2</sub> O	27.800
Vitaminy [mg.dm <sup>-3</sup> media]	inositol	100.0
	thiamin	0.4
Cukr [g.dm <sup>-3</sup> media]		
	sacharosa	30.0
	pH	5.7

# Kultivace *in vitro* (semenáčky, regeneranty)

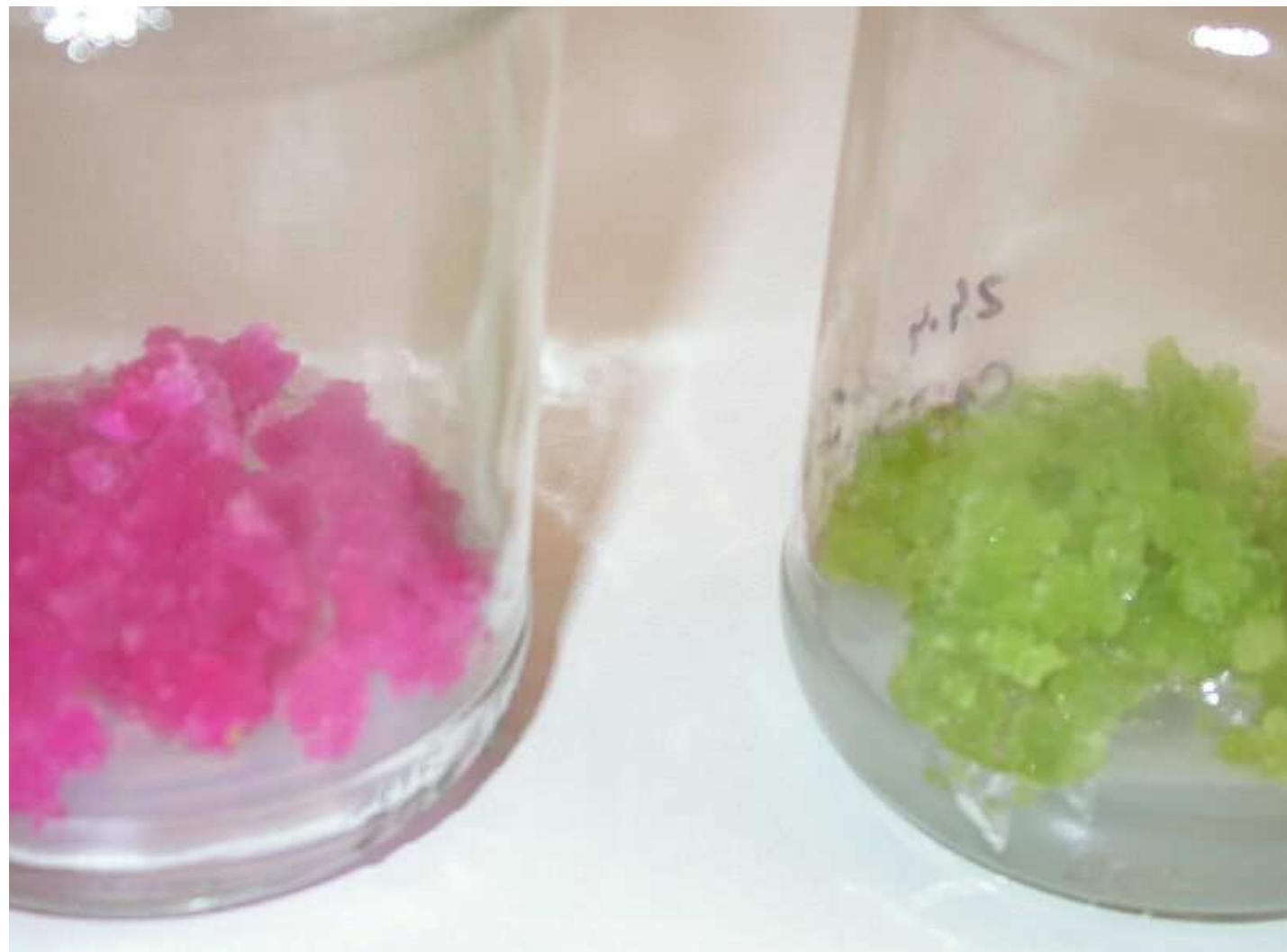


# Kořenové kultury





# Kalusové kultury

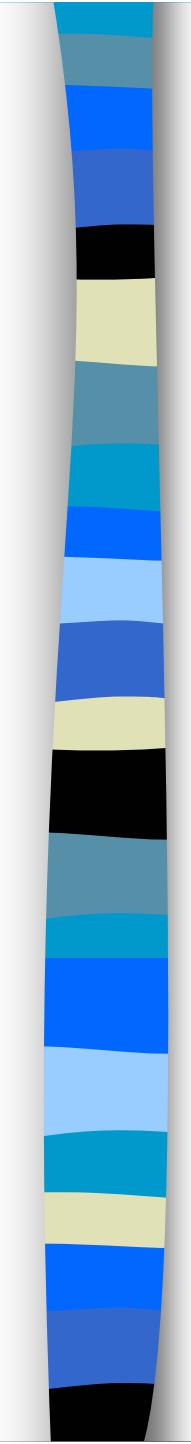


# Suspenzní (buněčné) kultury



# Bioreaktor (fermentor)

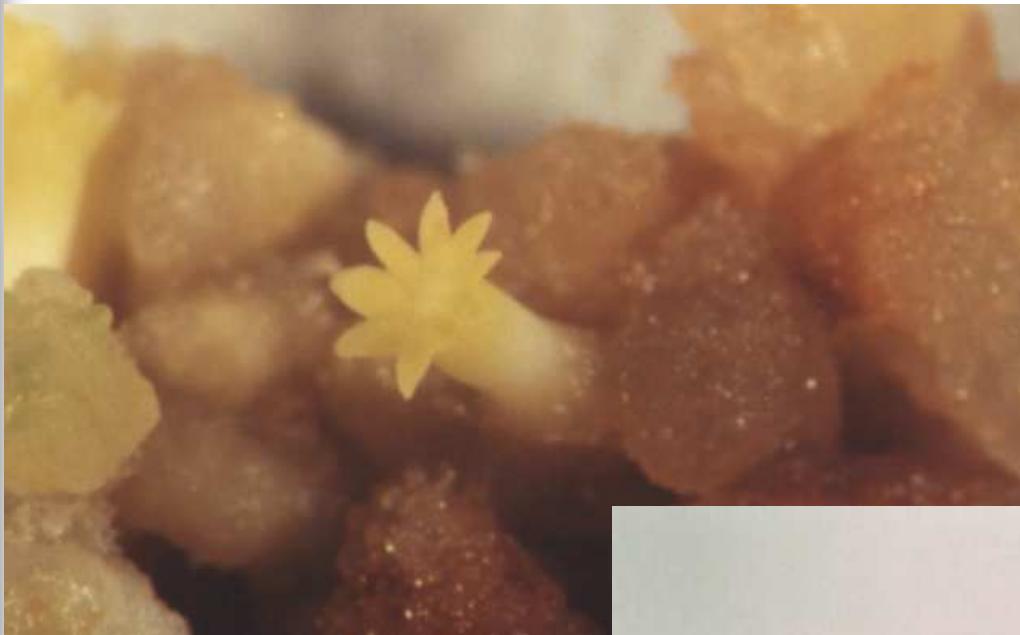




# Využití

- Mikropropagace
- Přenos genů
- Produkce přírodních látek
- Biotransformace xenobiotik
- Modelový systém

# Mikropropagace

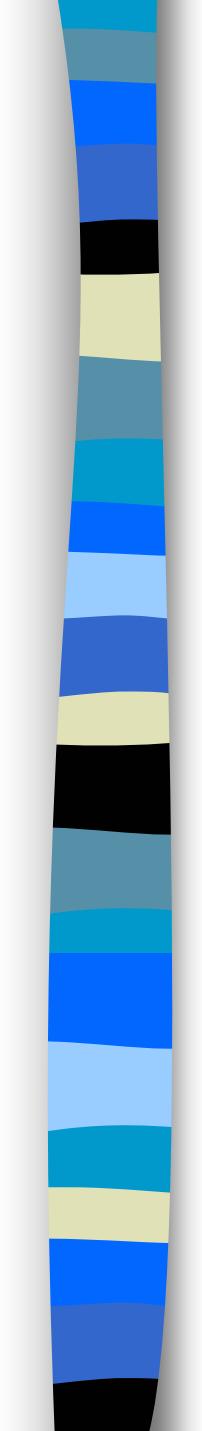


Somatická  
embryogeneze

Smrk ztepilý (*Picea abies*)

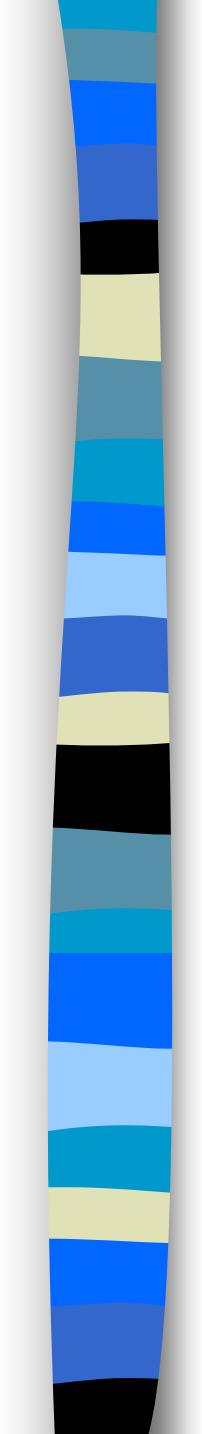


8 20:



## Produkce

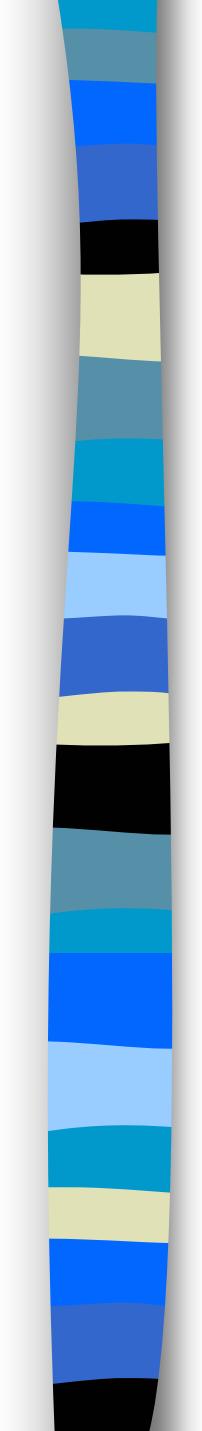
- Předpoklad produkce stejných látek jako u výchozí rostliny
- Nezávislost na klimatických podmínkách
- Možnost nadprodukce
- Rychlý nárůst biomasy ve fermentorech



# Primární metabolity

nepostradatelné pro všechny druhy vyšších rostlin

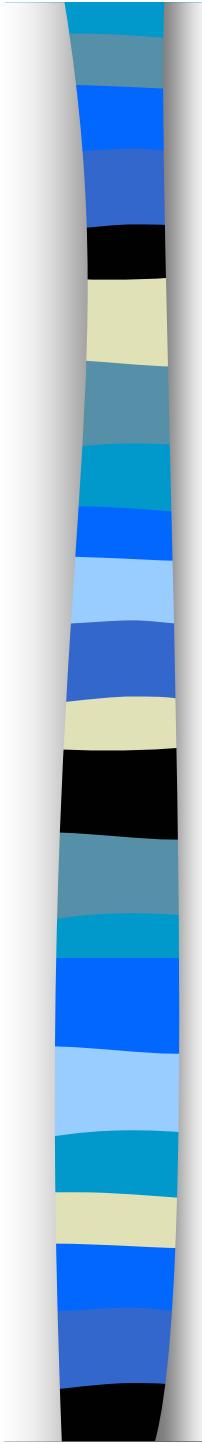
- Sacharidy
- Mastné kyseliny
- Lipidy
- Aminokyseliny
- Některé proteiny
- Kyselina šikimová
- Kyselina skořicová



# Sekundární metabolismus

velké množství, často specifické pro jednotlivé druhy

- Glykoproteiny
- Alkaloidy
- Isoprenoidy
- Flavonoidy

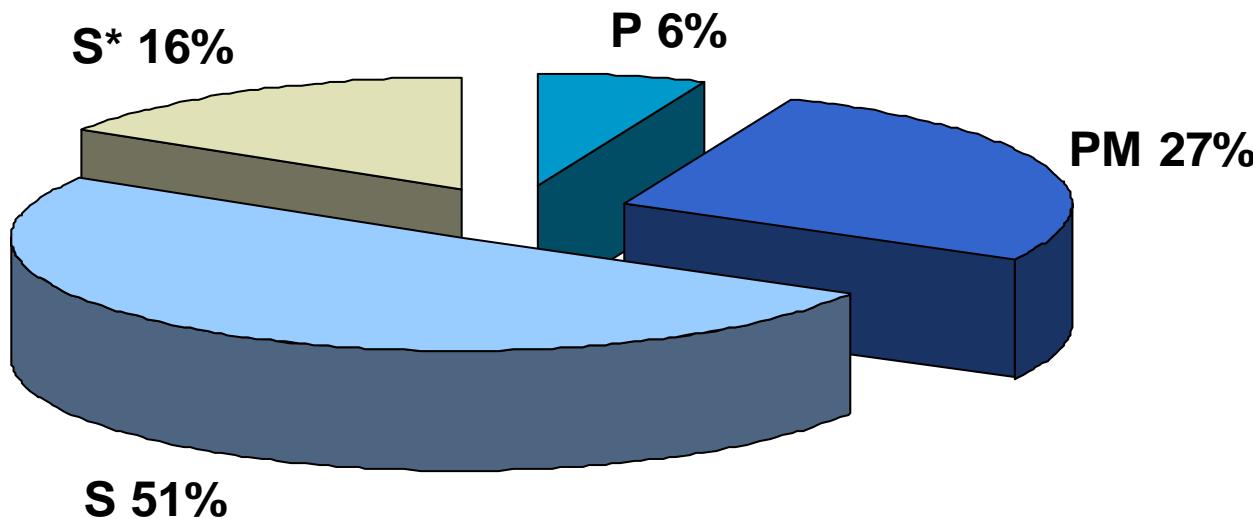


# Funkce sekundárních metabolitů

- Růstové inhibitory
- Insekticidy
- Antivirální sloučeniny
- Bakteriocidní a fungicidní sloučeniny
- Antitumorové sl.
- „anti-feedant“

Skupina látek	Počet známých zástupců (1984)	Rozšíření v biosféře		
		mikroorganismy	rostliny	živočichové
<b>A. Látky odvoditelné od sacharidů</b>				
Polysacharidy	300	+	+	+
heteroglykosidy	110	+	+	+
<b>B. Deriváty kyseliny octové</b>				
deriváty acetylenu	750	+	+	-
polyketidy	500	+	+	-
<b>C. Isoprenoidy</b>				
monoterpeny	1 000	+	+	+
seskviterpeny	1 000	+	+	+
diterpeny	1 000	+	+	+
karotenoidy	600	+	+	-
steroidy	1 000	+	+	+
<b>D. Látky odvozené od dehydrochinové, šikimové a chorismové kyseliny</b>				
naftochinony	3 000	+	+	-
antrachinony		+	+	-
fenoxyaziny		+	+	-
chinolininy		+	+	-
akridiny		+	+	-
benzodiazepiny		+	+	-
flavonoidy		+	+	-
<b>E. Deriváty aminokyselin</b>				
nekódované				
aminokyseliny	700	+	+	+
aminy	30	+	+	+
kyanogenní glykosidy	30	-	+	+
glukosinoláty	80	-	+	-
kumariny	800	-	+	-
lignany	50	-	+	+
<b>F. Alkaloidy</b>				
	7 000	-	+	-
<b>G. Antibiotika</b>				
	6 000	+	-	-

# Přírodní látky jako zdroje nových léčiv v období 1981-2002



**P** - přírodní látka

**PM** - semisynteticky modifikovaná přírodní látka

**S** - syntetická látka

**S\*** - syntetická látka připravená na podle vzoru přírodní látky

# Přírodní cytostatika

Sekundární metaboly rostlin



*Colchicum autumnale*  
kolchicin



*Vinca minor*  
vinka alkaloidy



*Viscum album*  
viscotoxiny

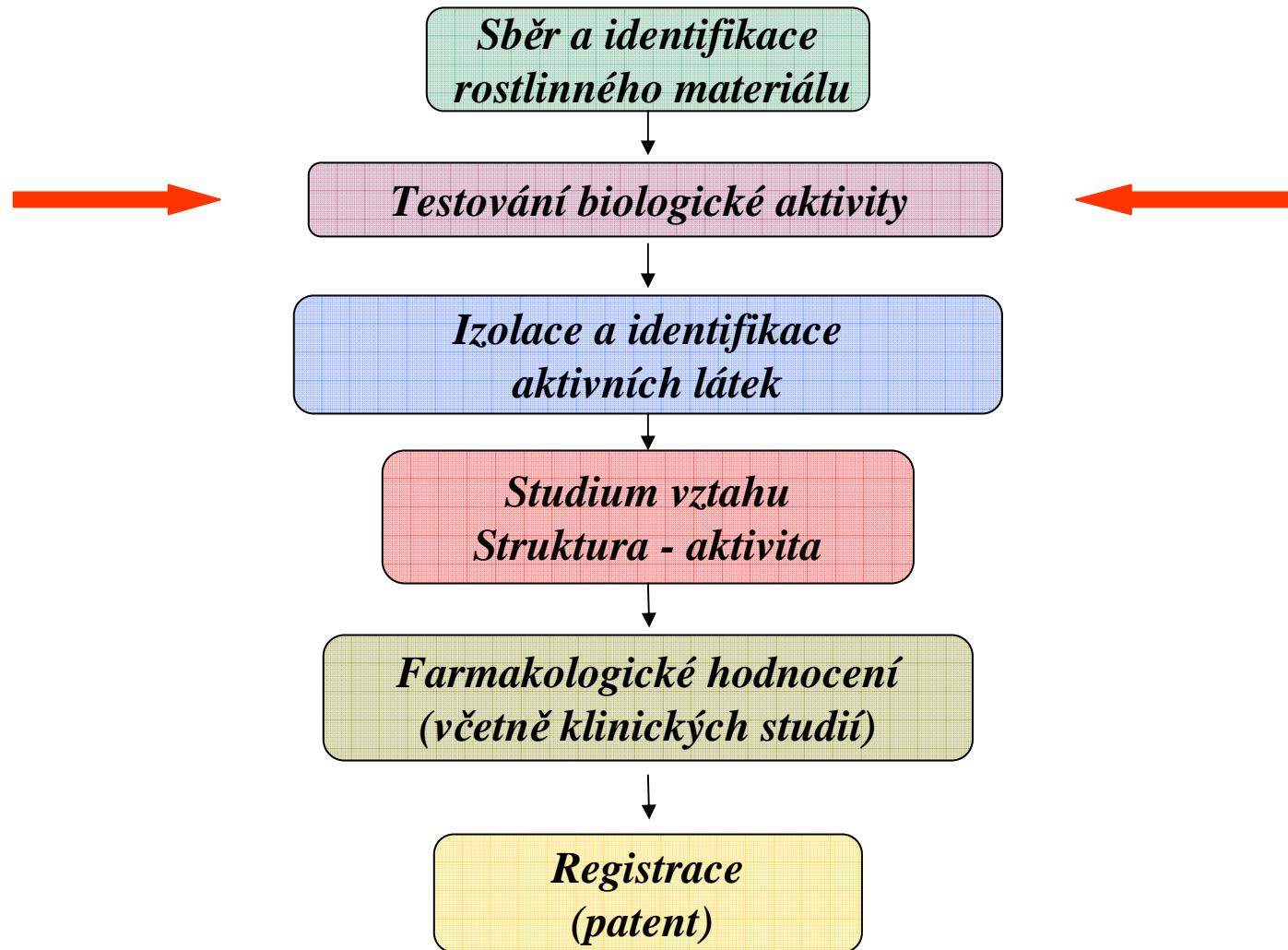


*Camptotheca acuminata*  
camptotecin



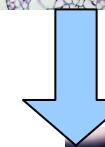
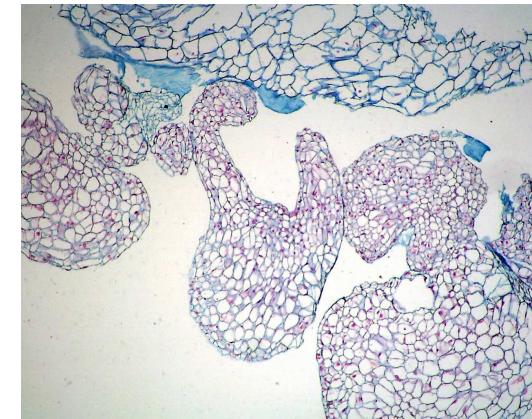
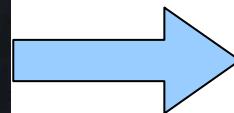
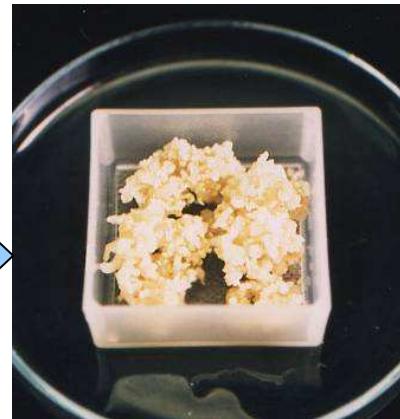
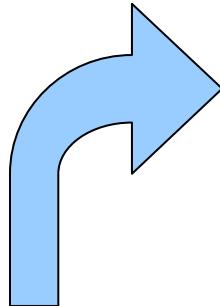
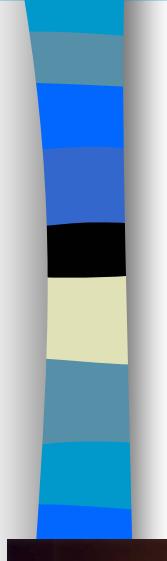
*Taxus brevifolia*  
taxol

# Postup při hledání léčiv z rostlin



# Ženšen (*Panax ginseng*)

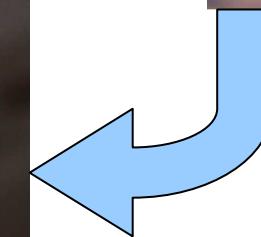
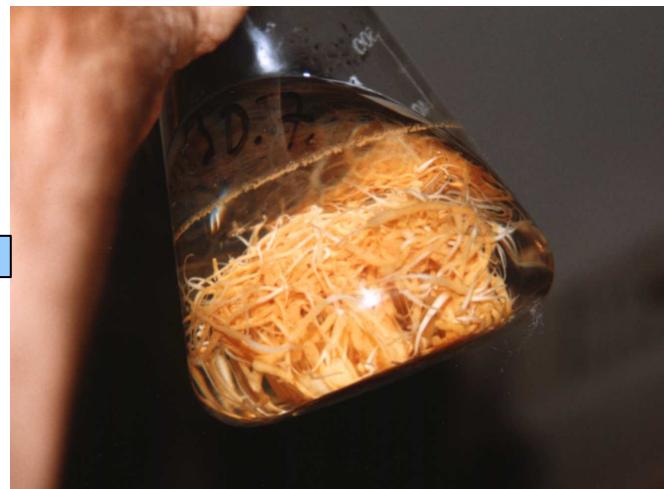
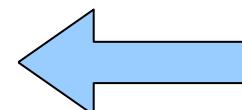


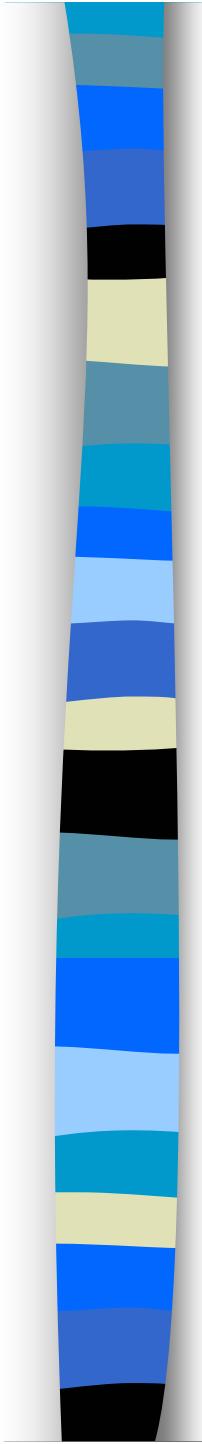


## Initiation of adventitious root culture



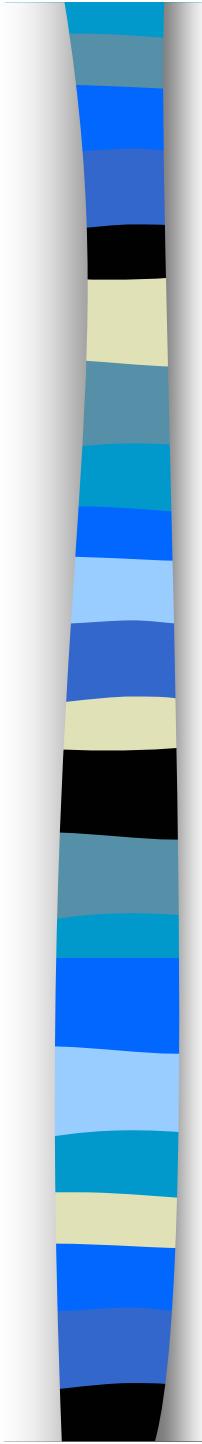
**Bioreactor  
system**





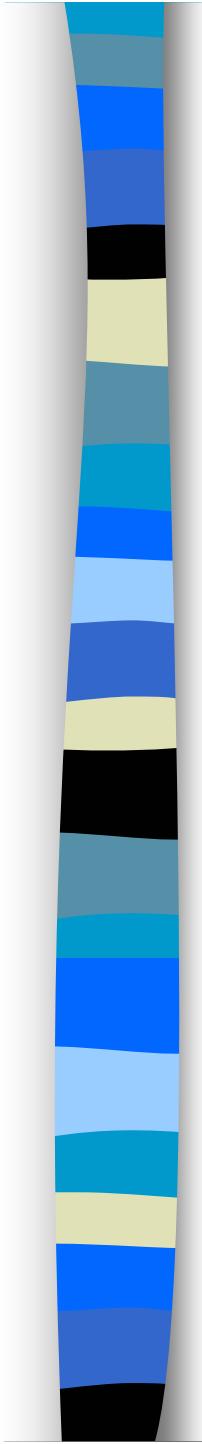
# Biotransformace

- chemické reakce, kterým podléhají organické látky působením enzymů nebo enzymových systémů živých organismů
- přeměny se většinou týkají jen některých částí molekuly, velmi často se nemění její skelet



# Biotransformační reakce

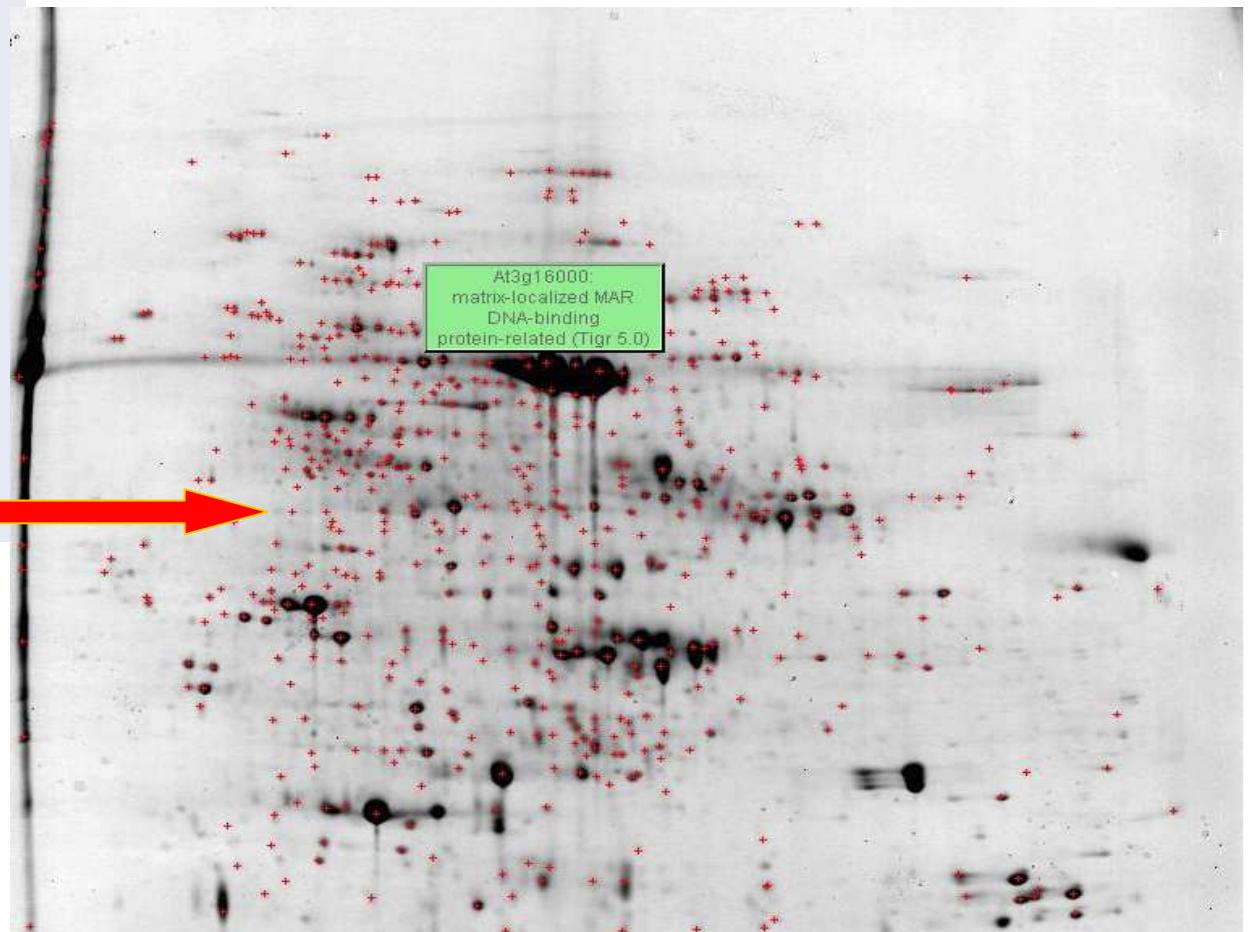
- Hydroxylace
- Oxidační a redukční
- Redukce dvojné vazby C=C
- Glykosylace
- Hydrolýza
- Esterifikace
- Epoxidace
- Isomerizace
- Methylace



# Substráty

- **Xenobiotika** (syntetické látky, chemická analoga, sekundární metabolity jiných rostlin nebo živočichů)-detoxikační reakce, neznámý produkt
- **Přirozený s.- produkt známý (neplatí u TK)**

# Proteomika



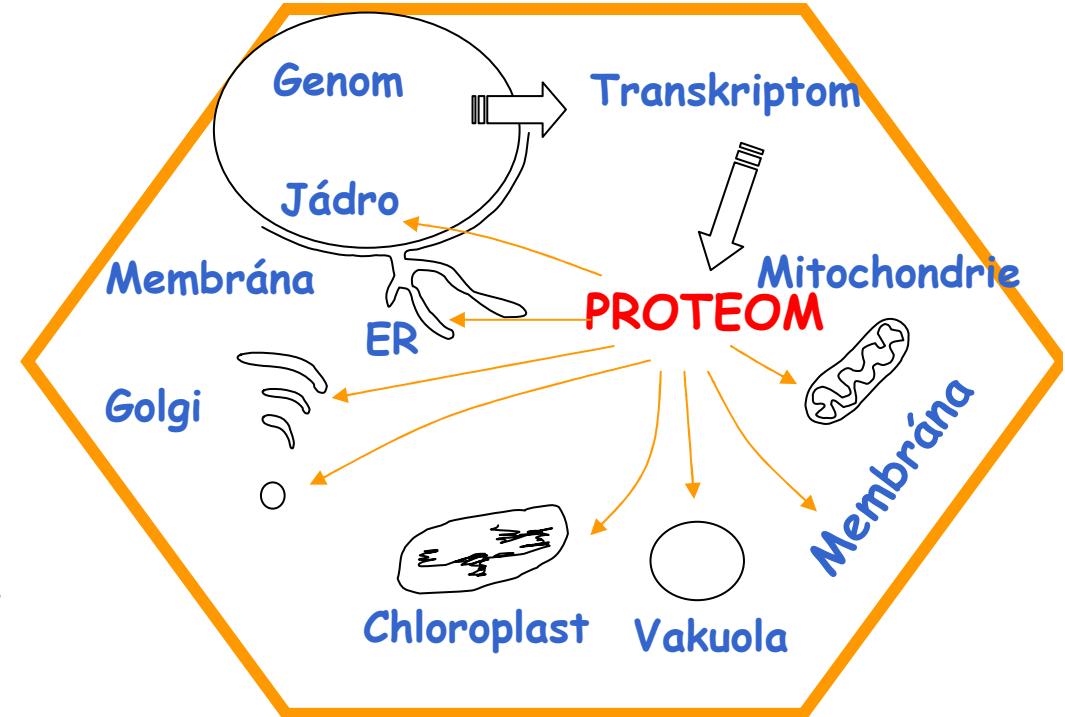
# Proteom

= soubor všech proteinů určitého systému

- organely, buňky, pletiva, orgánu, organismu

- zahrnuje i všechny stavy proteinů (posttranslační modifikace = protein kódovaný jedním genem je ve více funkčně odlišných formách)

- *Arabidopsis thaliana* ~ 25 500 genů, ~ 100 tis. proteinů  
(Arabidopsis Genome Initiative, 2000)  
(člověk cca 30 tis. genů a cca 500 tis. proteinů)



# Faktory ovlivňující proteom buňky

Fáze buněčného cyklu

Buněčně specifická  
genová exprese

Genom

Proteom

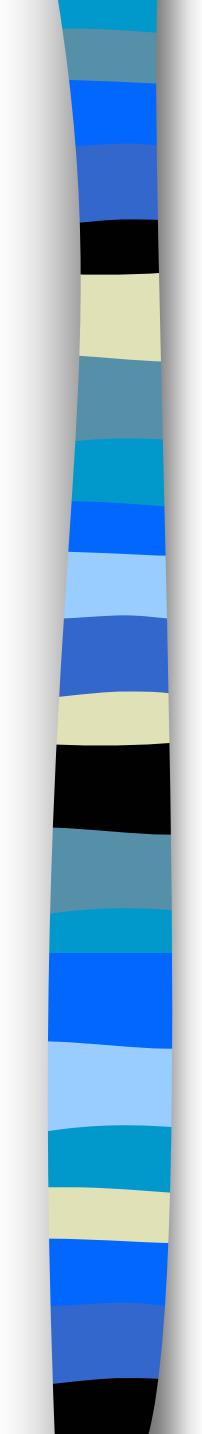
Interakce s okolím

Teplota

Stres

Fyziologický stav buňky

Proteom se dynamicky mění v průběhu  
buněčného cyklu, vývoje, v reakci na změny  
v metabolismu, prostředí, ...

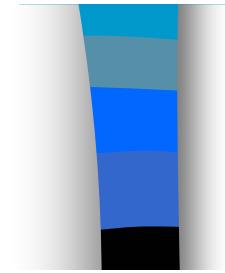


# Cíle proteomiky

Identifikace všech proteinů produkovaných určitou buňkou, tkání nebo organismem, s následným stanovením:

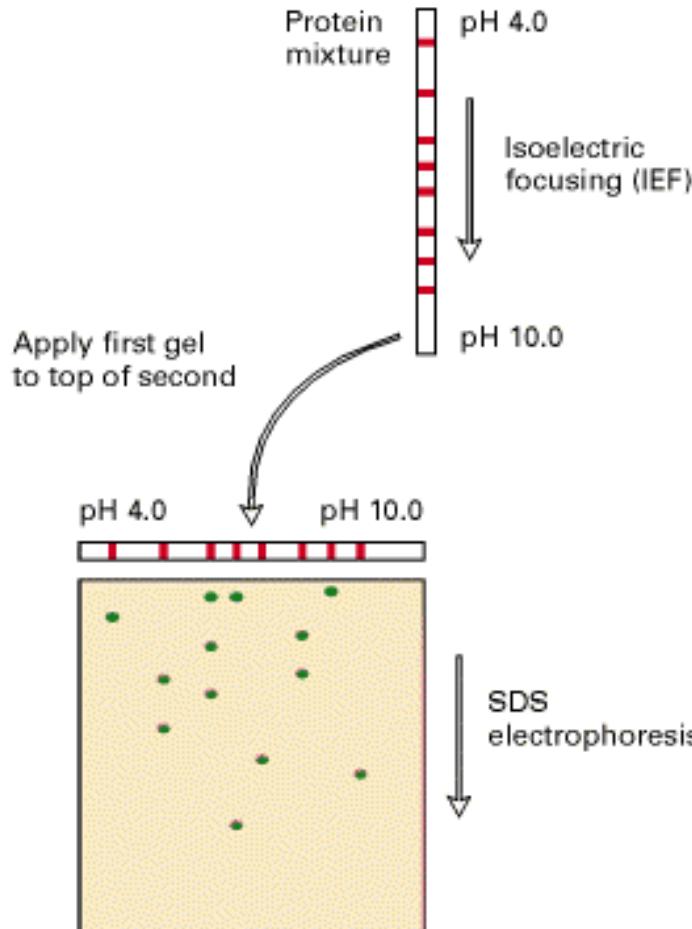
- a) jejich exprese v různých buňkách daného organismu expresní proteomika
- b) jejich subcelulární lokalizace v různých organelách
- c) jejich posttranslačních modifikací
- d) jejich vzájemných interakcí strukturní proteomika
- e) vztahu mezi strukturou a funkcí funkční proteomika

# 2D elektroforéza



(a)

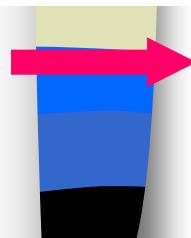
Separation  
in first  
dimension  
(by charge)



Separation  
in second  
dimension  
(by size)

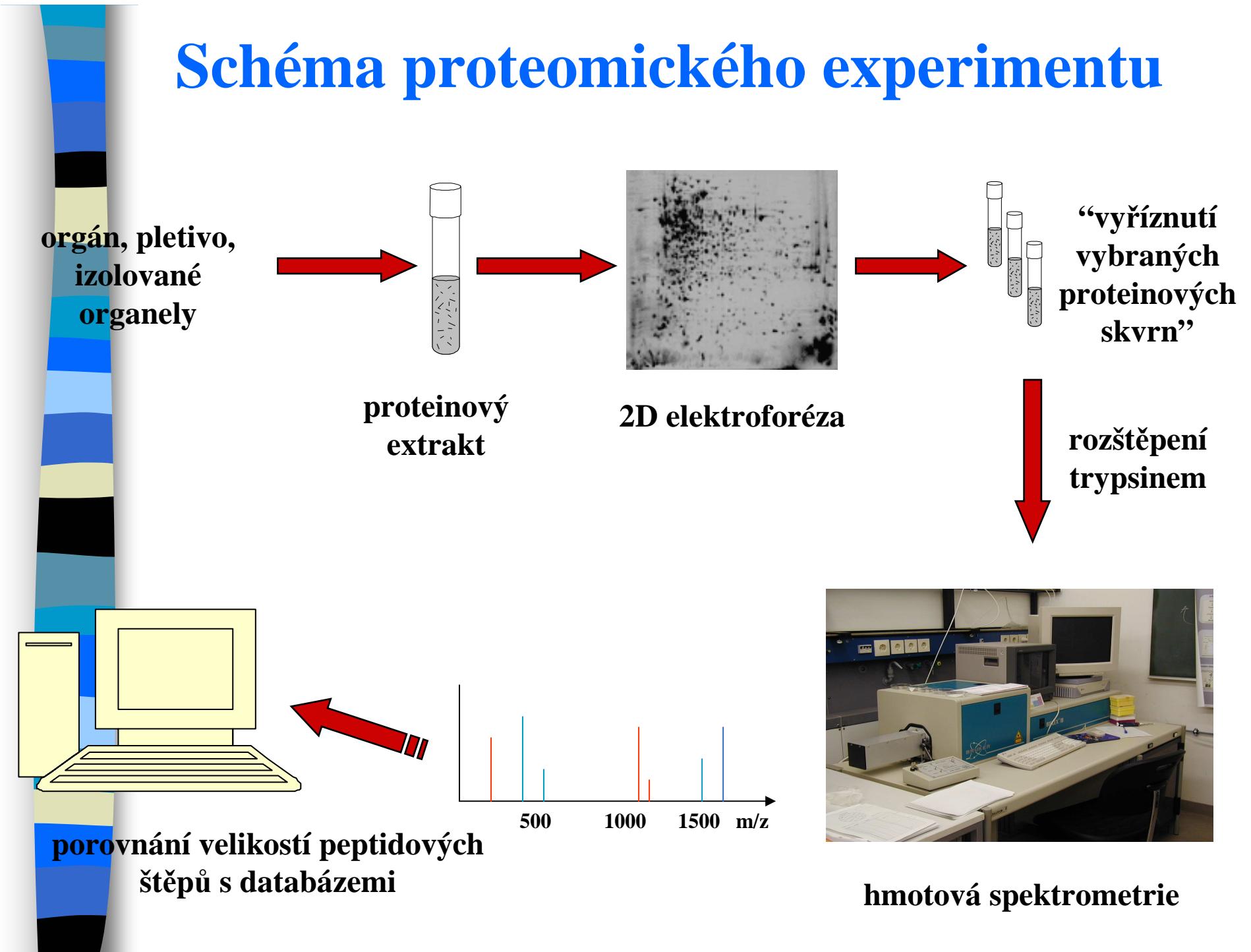
- kombinuje použití IEF a SDS-PAGE
- dodnes nepřekonaný komplexní způsob separace proteinů

směs proteinů nejprve separována IEF v přítomnosti močoviny na tzv. stripu  
IEF gel je přenesen na plochý gel pro SDS-PAGE  
elektroforéza



tímto způsobem lze separovat 1000 - 2000 proteinů v závislosti na formátu gelu

# Schéma proteomického experimentu



# Experimentální uspořádání pro DIGE

Značení a  
míchání  
vzorků

Vzorek 1

Cy3



Vnitřní standard

Cy2



Vzorek 2

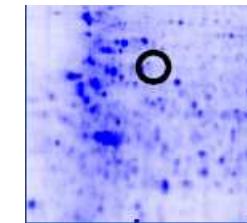
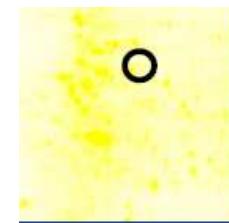
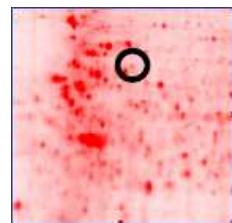
Cy5



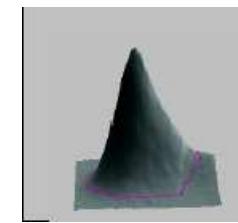
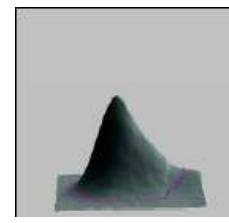
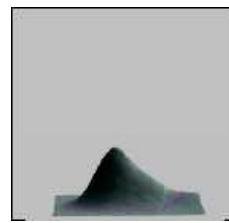
2 DE  
separace

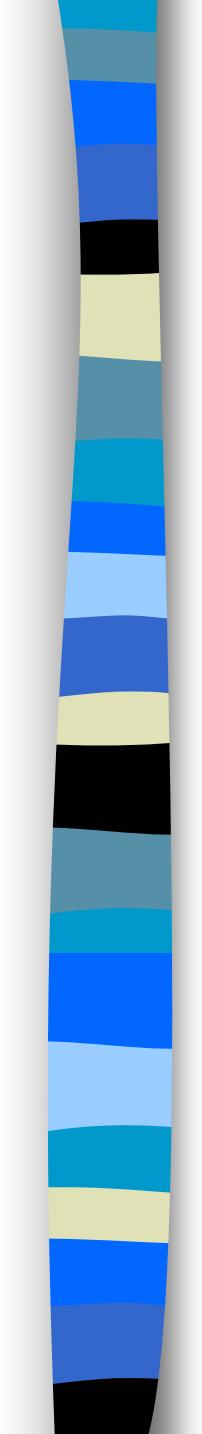


Získávání  
proteinové  
mapy



Analýza  
proteinových  
map





# Využití proteomiky v praxi

- ověření změny v poloze nebo expresi proteinů
- porovnání standardních organismů (wild-type) s mutanty
- porovnání vyšlechtěných odrůd
- hodnocení stresu
- příprava transformovaných rostlin s požadovanými vlastnostmi
- studium fytoremediace – nalezení a identifikace proteinů účastnících se procesu fytoremediace

# Porovnání získaných proteinových map stresovaných rostlin

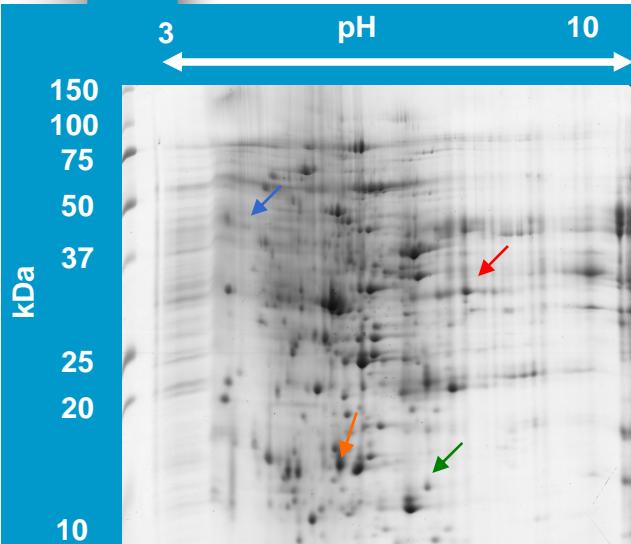


Fig. 1: *Arabidopsis thaliana* protein map – control plant

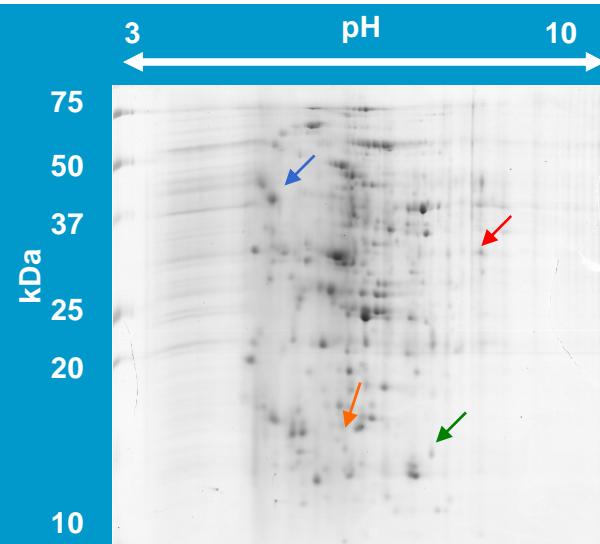


Fig. 2: *Arabidopsis thaliana* protein map – TNT stressed plant

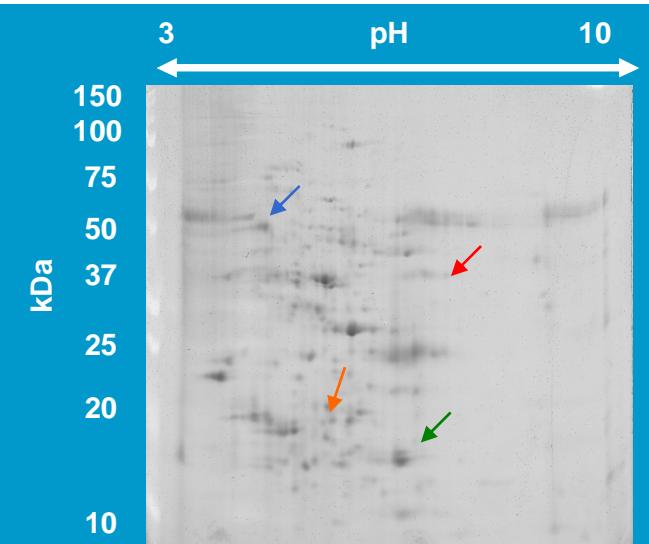
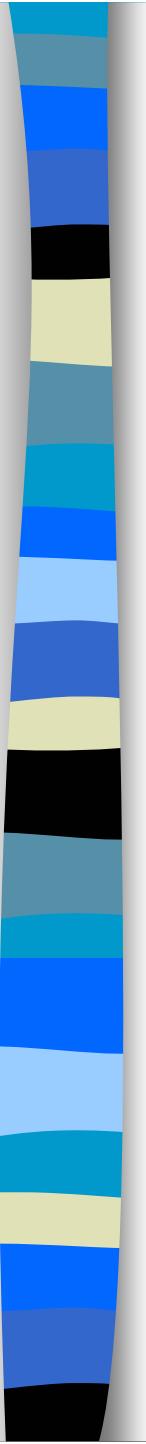


Fig. 3: *Arabidopsis thaliana* protein map – DNT stressed plant

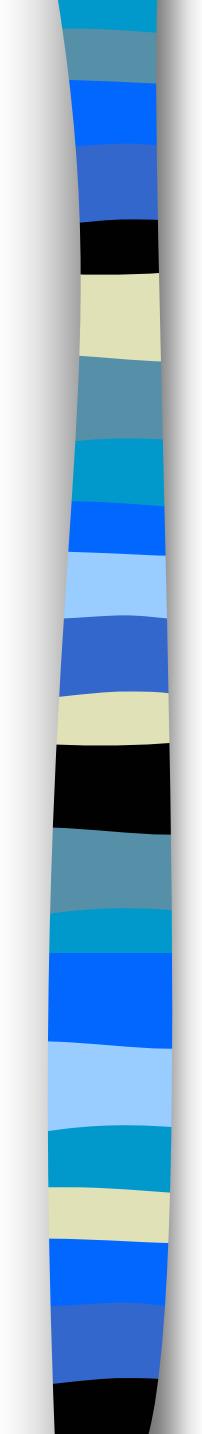


# Subcelulární frakce

## ■ Diferenční centrifugace

- 1 000g –zbytky buněčné membrány, jádra
- 20 000g –mitochondrie
- 105 000g –mikrosomy
- zbytek –cytosol

- Základní detekce metabolitů
- Lokalizace a charakterizace metabolické přeměny
- Nepřímá identifikace enzymu katalyzujícího metabolickou přeměnu
  - Specifický induktor, substrát, inhibitor
- Inhibiční studie
- Nepřímé stanovení aktivit biotransformačních enzymů
  - Specifický substrát



# Izolované enzymy

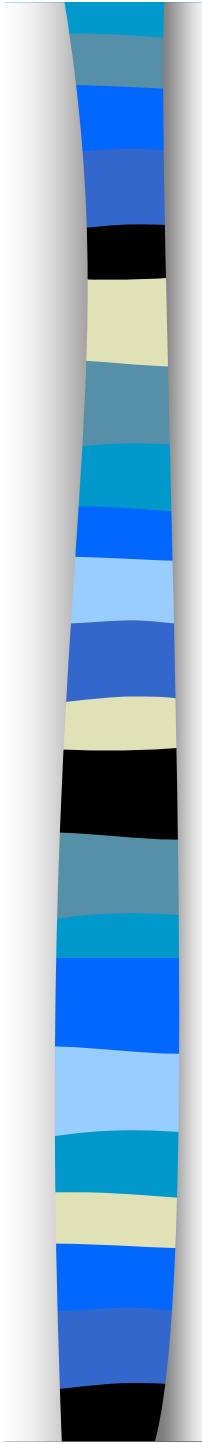
## ■ Izolace

- Klasická z rostlinné tkáně
- Exprese příslušného genu v bakteriích, kvasinkách buněčných liniích a následná izolace z kultury – příprava rekombinantních enzymů

## ■ Inkubace

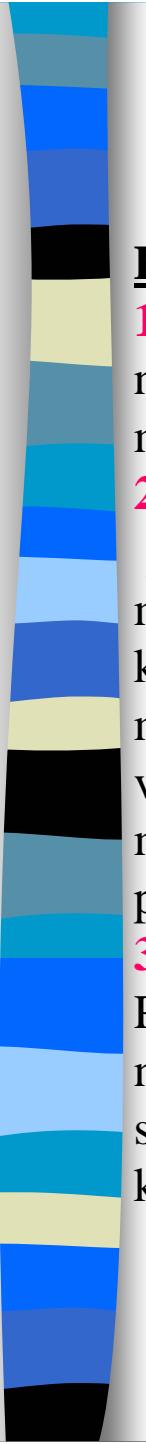
- Izolovaný enzym s xenobiotikem
- Rekonstituovaný systém s xenobiotikem

## ■ Extrakce, analýza



# Izolované enzymy

- Určení struktury biotransformačních enzymů
- Studium vazebného a katalytického místa
- Sledování interakce xenobiotika s enzymem
- Přímý důkaz účasti určitého enzymu na metabolické přeměně xenobiotika
- Příprava protilátek



# Western blot

= umožnuje detekovat určitý protein ve směsi proteinů

## Princip a postup

### **1. Elektroforéza:**

nejčastěji SDS-PAGE, vzorek může obsahovat buď přímo směs proteinů anebo se může jednat o vzorek tkáně či buněčné kultury

### **2. Blotování:**

přenášení proteinů na membránu - nejčastěji na nitrocelulosovou, popř. na PVDF-membránu. Přístroj ("blotátor") je realizován jako soustavy anoda (spodní díl) a katody (horní díl = víko). Na anodu se položí papír namočený do pufru, na papír membrána, pak gel a nakonec zase namočený papír. Vznikne sendvič a po zaklapnutí víkem a spuštění se záporně nabité proteiny učinkem el. pole přenesou z gelu na membránu umístěnou pod gelem (přitahuje je kladně nabité anoda tvořící dno přístroje).

### **3. Reakce proteinů s protilátkou:**

Po přenosu proteinů na membránu se membrána nechá inkubovat s něčím, co blokuje nespecifické navázaní protilátky na membránu. Poté se přidá primární protilátka, která s našim proteinem specificky interaguje. Po promytí se přidá sekundární protilátkou, tj. která je nějakým způsobem značena

## **Klady a zápory:**

- + poměrně jednoznačná identifikace proteinu ve směsi
- nutnost mít primární protilátku, jinak je WB neuskutečnitelný

# Dot (Slot)-Blot

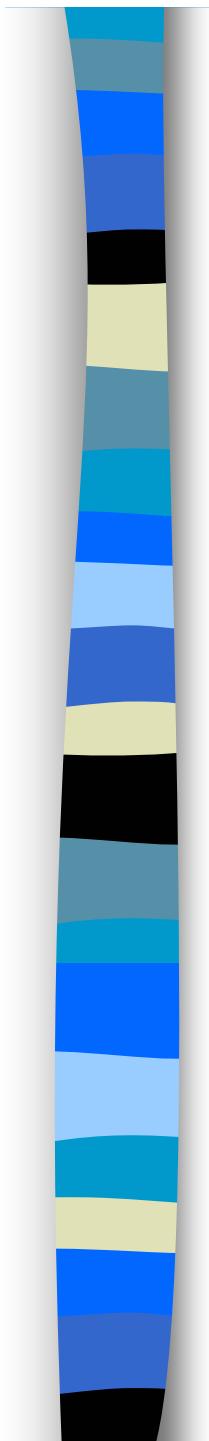


## **Product Name:**

Minifold I Dot-Blot, Spot-Blot and Slot-Blot Systems

## **Product Description:**

The Minifold I Systems consist of manifold devices for nucleic acid and protein dot and slot-blotting. The original 96-well dot-blot format generates even, uniform dots and features an O-ring design which eliminates sample cross-talk. The 96-well spot-blot format offers a very small size, making it ideal for small sample amounts. The 48-well slot-blot is compatible with densitometric scanning. All three formats can be used with multi-channel pipettors.



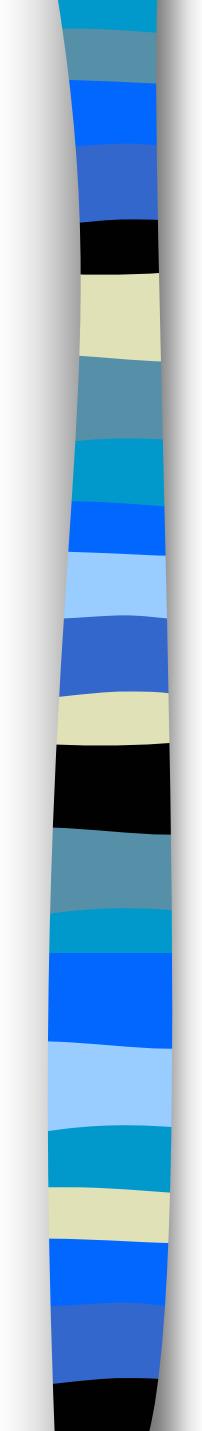
# Izolované enzymy- výhody, nevýhody

## ■ Výhody

- Experimenty s jediným enzymem
  - Nezastupitelný modelový systém

## ■ Nevýhody

- Technická náročnost izolačního postupu
  - Při klasické izolaci velká spotřeba materiálu
  - Rekombinantně připravený enzym nemusí mít stejné vlastnosti jako „nativní“
  - Nalezené údaje nemusí odpovídat situaci *in vivo*



*Děkuji za pozornost*