

snímek 1

Metody separace proteinů

snímek 2

Literatura

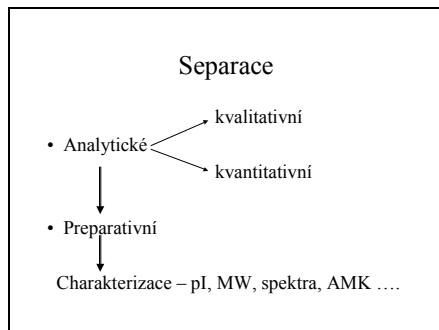
- *Anzenbacher, Kovář* : Metody chemického výzkumu pro biochemiky
- *Ferenčík* : Biochemická laboratorní technika
- *Scopes* : Protein Purification
- *Harris* : Protein Purification Methods – Practical Approach
- *Deutcher* : Guide to Protein Purification
- *Janson* : Protein Purification
- *Kastner* : Protein Liquid Chromatography

snímek 3

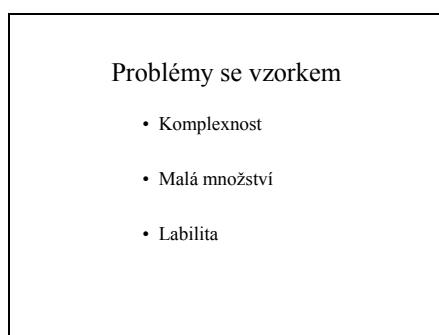
Metody separace proteinů

- Vychází z klasických metod chemické analýzy
- Uplatňují se zde i speciální metody

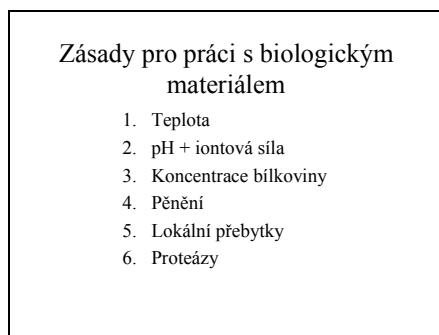
snímek 4



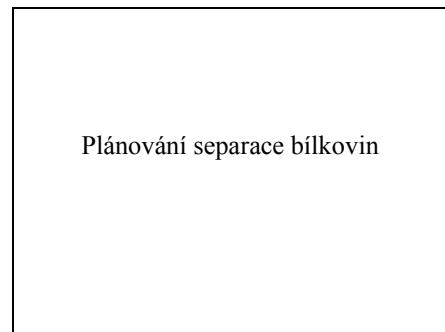
snímek 5



snímek 6

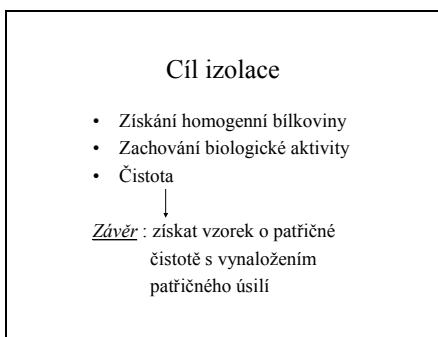


snímek 7



Plánování separace bílkovin

snímek 8

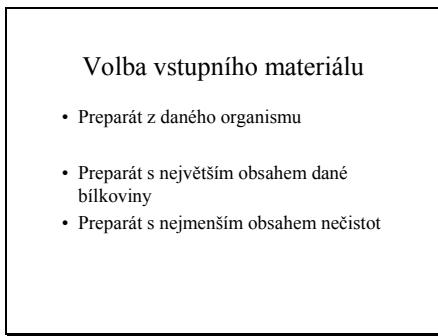


Cíl izolace

- Získání homogenní bílkoviny
- Zachování biologické aktivity
- Čistota

↓
Závěr : získat vzorek o patřičné
čistotě s vynaložením
patřičného úsilí

snímek 9



Volba vstupního materiálu

- Preparát z daného organismu
- Preparát s největším obsahem dané bílkoviny
- Preparát s nejmenším obsahem nečistot

snímek 10

Volba a kombinace separačních metod

- Rozlišovací schopnost
- Selektivita
- Kapacita
- Zpětný výtěžek
- Náklady – materiál, přístroje, člověk
- Stupeň zřed'ování a koncentrace
- Slučitelnost mezi metodami

snímek 11

Základní zásady

- Na začátek zařadit metody s vysokou kapacitou a malým výtěžkem a rozlišením → velké množství levného vstupního materiálu
- Později metody s vysokým rozlišením a výtěžkem, kapacita méně významná → ve vzorku již investovaná práce

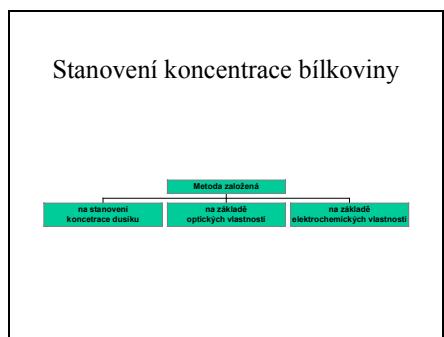
snímek 12

- Pořadí volit tak, aby metody na sebe vhodně navazovaly
- Metody zřed'ovací kombinovat s metodami koncentrujícími
- Metody nepoužívat opakovaně

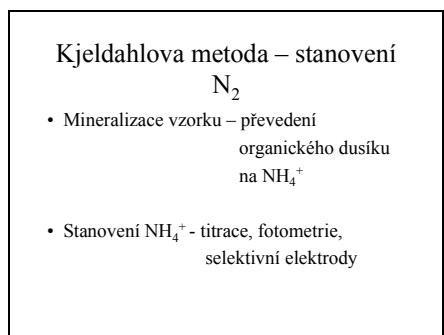
snímek 13

Sledování průběhu separace					
Metoda	Celková bílkovina	Celková aktivity	Specifická aktivity	Přečítění	Výtěžek
extrakt	100	100	1	-	100 %
HIC	50	99	1.99	1.99	99 %
IEX	25	75	3	1.5	75 %

snímek 14



snímek 15



snímek 16

UV spektrofotometrie

- 280 nm – aromatické AMK
interference nukleotidů
- 180 - 230 nm – peptidická vazba

Výhody - nedestruktivní metoda
- není třeba kalibrace

snímek 17

VIS spektrofotometrie

Přídavek činidla → barevný derivát

- Destruktivní metoda
- Nutná kalibrační závislost

snímek 18

Biuretová metoda

Princip : Cu^{2+} vytváří v alkalickém prostředí komplex se 4 N peptidické vazby



Měření : 540 – 560 nm
310 nm

snímek 19

Folinova metoda

Princip : hydroxyfenolová skupina tyrosinu redukuje fosfomolybdenany na molybdenovou modř

Měření : 725 nm

snímek 20

Lowryho metoda

Princip : kombinace Folinovy a Biuretové metody

Měření : 600 nm

snímek 21

Metoda dle Bradfordové

Princip : při vazbě Coomassie Brilliant Blue G 250 na bílkovinu dochází k posunu absorpčního maxima z 465 na 595 nm.

Měření : 595 nm

snímek 22

Fluorescence

Princip : - vazba fluoroforu na bílkovinu → měření vzniklé fluorescence

- zhášení fluorescence přídavkem bílkoviny

snímek 23

Polarografie

Princip : Brdičkova reakce – SH skupiny bílkoviny vstupují v přítomnosti Co^{2+} katalytické reakce na Hg elektrodě → proud

snímek 24

Nejčastěji používané metody

Metoda	Rozsah (ng)	Poznámka
Biuretová	0.5 - 5	okamžitý vývoj
Lowryho	0.05 - 0.5	pomalý vývoj
UV - 280 nm	0.05 - 2	interference
UV - 205 nm	0.01 - 0.05	interference
Bradfordové	0.01 - 0.05	sorpcie barviva

snímek 25

Stanovení biologické aktivity

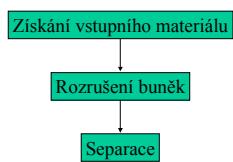
Enzymatické, imunologické, toxiccké,
hormonální receptorové atd..

snímek 26

Vlastní separace

snímek 27

Obecné schéma



snímek 28

Vstupní materiál

snímek 29

Mikroorganismy

Bakterie, kvasinky, plísň, řasy

Výhody - lze jej snadno získat v dostatečné množství

- selekce mutantů o požadovaných vlastnostech
- genetické inženýrství
- termofilní organismy

snímek 30

Bezobratlí

Hmyz, plži, mlži

Nevýhody - málo se používá, nesnadno se získává

snímek 31

Živočišné tkáně

- Laboratorní zvířata – myši, krysy, králíci
- Jateční zvířata – orgány
- Člověk – tělní tekutiny

snímek 32

Rostlinné tkáně

Špenát, řepa, hrách

Nevýhoda – problematický růst za definovaných podmínek

snímek 33

Manipulace s biologickým materiálem

- Pokud možno zpracovat co nejdříve
- Zmražení – při – 60 – 80 °C
- Rozmrazování – co nejrychleji

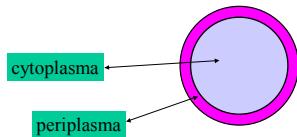
snímek 34

Rozbití a extrakce

snímek 35

Bakterie

- Záleží na lokalizaci



snímek 36

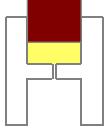
Balotina

Princip – jemně skleněné kuličky přidány do bakteriální suspenze a rychle třepány nebo míchámy – nutno chladit

snímek 37

French (X) press

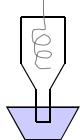
Princip – zmražená bakteriální suspenze protlačována malým otvorem, přičemž dochází k rekrystalizaci a rozrušení buněk



snímek 38

Ultrazvuk

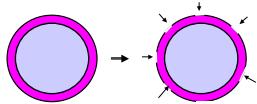
Princip – ultrazvuk (> 20 kHz) v roztoku vyvolává střížní síly – nutno chladit



snímek 39

Lysozym + osmotický šok (mírný osmotický šok)

Princip – lysozym rozruší buněčnou stěnu, následně je bakteriální suspenze zředěna destilovanou H_2O – bakterie popraskají



snímek 40

Další

- Alumina Al_2O_3 – roztíráni v třecí misce
- Opaková zmražování a rozmrázování

snímek 41

Kvasinky

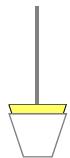
Toluenuvá autolýza
Princip – toluen extrahuje při 35–40 °C
fosfolipidy buněčné stěny →
osmotický šok → enzymová
autolýza

Balotina, French press,

snímek 42

Živočišné tkáně

- Třecí miska s pískem
- Ruční homogenizatory – Potter – Elvehjemův
- Mixery
- Osmotická lyse - erytrocyty



snímek 43

Rostlinné tkáně

- Rozrušení buněčné stěny pomocí celulas,
- Obsahují hodně fenolických látek, které mohou být oxidovány na chinony – melaniny, které mohou modifikovat bílkoviny

snímek 44

Optimalizace extrakce

- Teplota – 4 – 6 °C chlazení
- pH – optimální pro danou bílkovinu – práce v pufrech
- I – v prostředí o definované iontové síle
- Přidavky látek – EDTA, β-merkaptethanol, kovové ionty, inhibitory proteáz

snímek 45

Separace subcelulárních organel

Organela	Tíhové zrychlení	Čas
Eukar.buňky	1 000 g	5'
Jádra, chloroplasty	4 000 g	10'
Mitochondrie, bakterie	15 000 g	20'
Lysozomy, membrány	30 000 g	30'
Ribozomy, fragmenty end.retikula a Golz.systém	100 000 g	60'

snímek 46

Enzymy - markery	
Organela	Enzym
Cytoplasma	LDH
Endoplazmatické retikulum	Glukosa-6-fosfatasa
Golgiho systém	galaktozyltransferasa
Peroxisom	katalasa
Lysozom	Kyselá fosfatasa
Mitochondrie in	cytochromoxidasa
Mitochondrie out	monoaminoxidasa

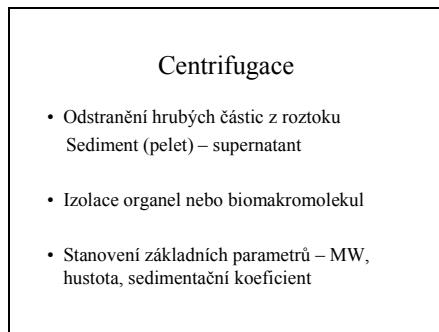
snímek 47



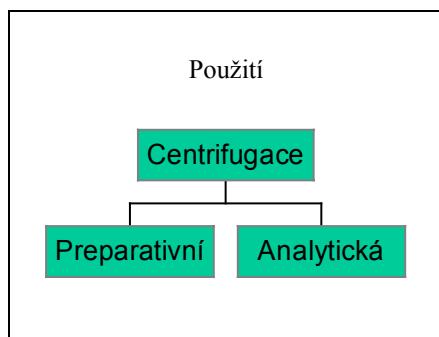
snímek 48

- Izolace membránových bílkovin
- *Chemicky* – detergenty, chaotropní soli, organická rozpouštědla, nízká iontová síla,
 - *Fyzikálně* - homogenizace, sonikace
 - *Enzymaticky* – fosfolipasy, lipasy, proteasy

snímek 49



snímek 50



snímek 51

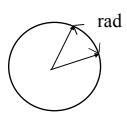
Otáčky → g

$$g = \omega^2 \cdot r$$

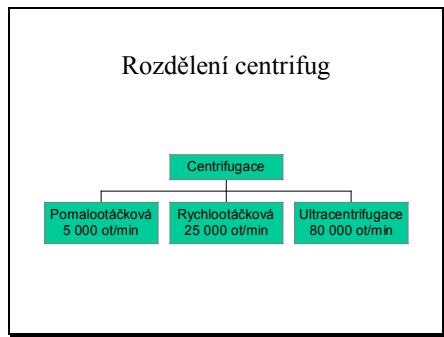
ω - uhlová rychlosť (rad/s)

$$\omega = 2\pi \cdot f$$

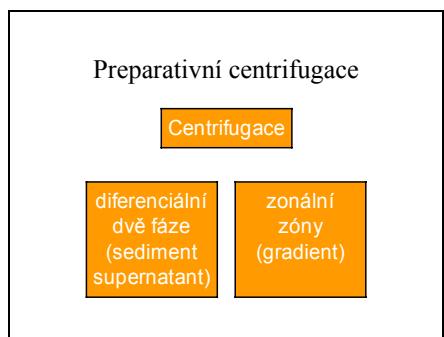
f - otáčky/min



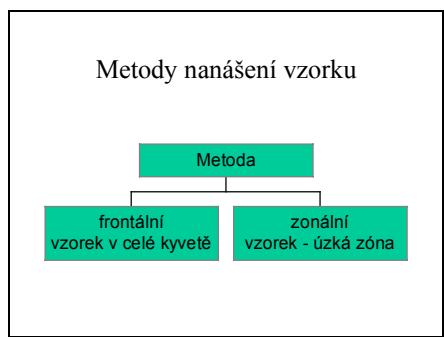
snímek 52



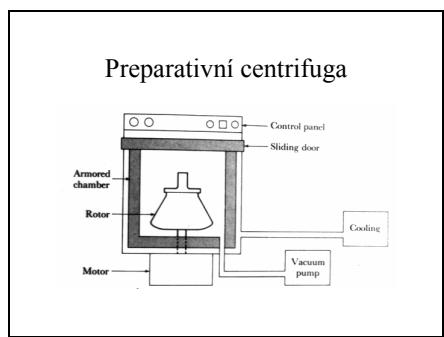
snímek 53



snímek 54



snímek 55



snímek 56



snímek 57



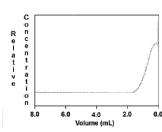
snímek 58

Rotory

- Úhlový – diferenciální centrifugace
- Výkyvné – zonální centrifugace
- Zonální – bez kyvet, vzorek je uvnitř rotoru

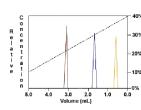
snímek 59

Úhlový rotor



snímek 60

Výkyvný rotor



snímek 61

Gradientová centrifugace
média

- Sacharosa
- Glycerol
- Ficoll - dextran
- Percoll – SiO₂
- CsCl – gradient vzniká během centrifugace

Hypertonické prostředí

Nutno připravit gradient

snímek 62

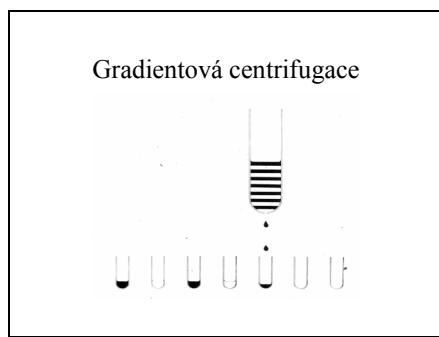
Gradientová centrifugace

Metoda

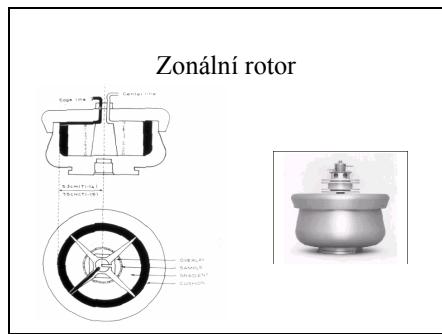
Izopyknická

Nerovnovážná

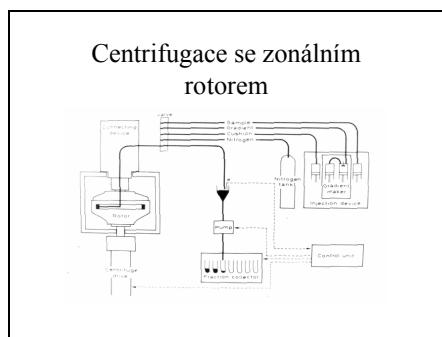
snímek 63



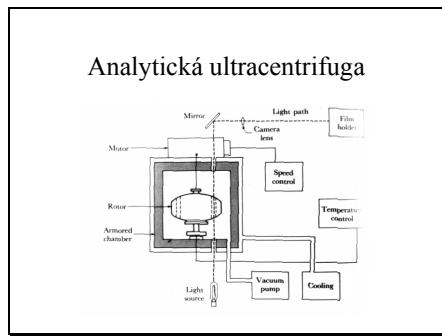
snímek 64



snímek 65



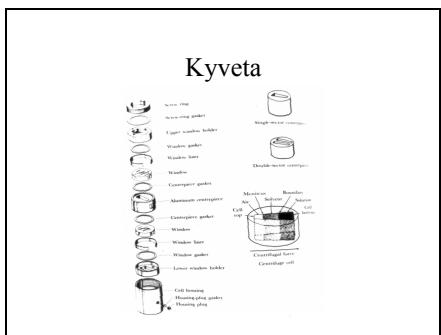
snímek 66



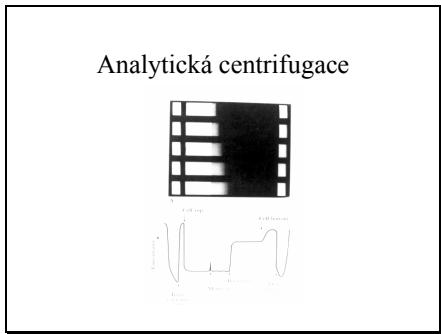
snímek 67



snímek 68

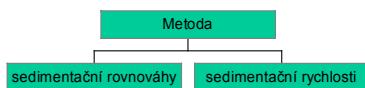


snímek 69



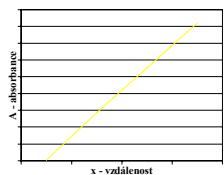
snímek 70

Analytická ultracentrifugace



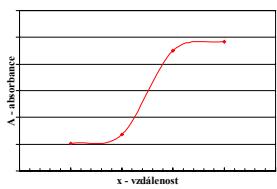
snímek 71

Metoda sedimentační rovnováhy



snímek 72

Metoda sedimentační rychlosti



snímek 73

Fázové separace

snímek 74

Odstranění H₂O
rotační vakuová odparka



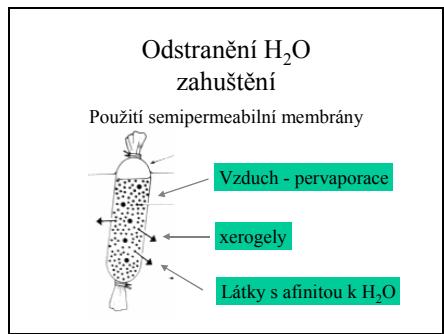
snímek 75

Odstranění H₂O
lyofilizace

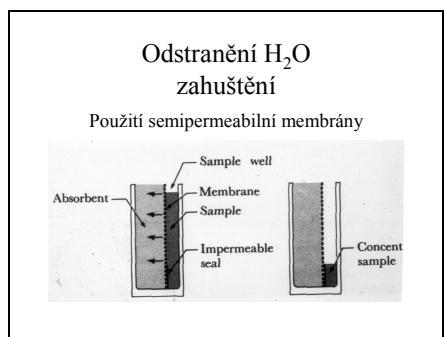
- Namražení
- Mrazová sublimace



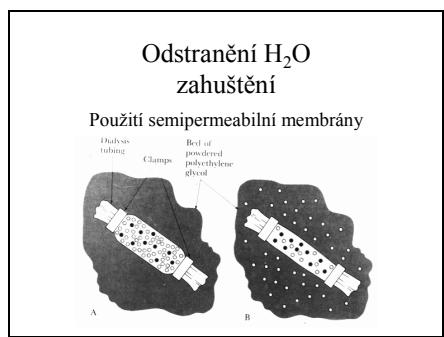
snímek 76



snímek 77

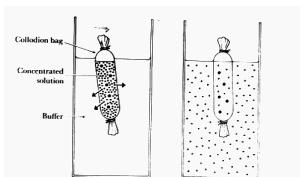


snímek 78



snímek 79

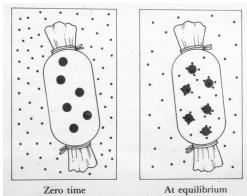
Odstranění nízkomolekulárních složek
Dialýza



snímek 80

Stanovení interakčních konstant

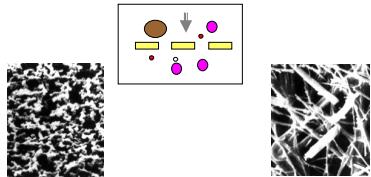
Rovnovážná dialýza



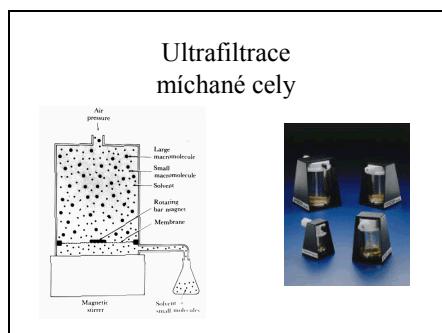
snímek 81

Ultrafiltrace

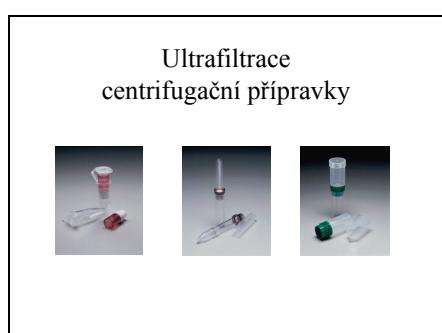
Použití speciálních membrán s definovanou velikostí pórů - tzv. cut-off limit



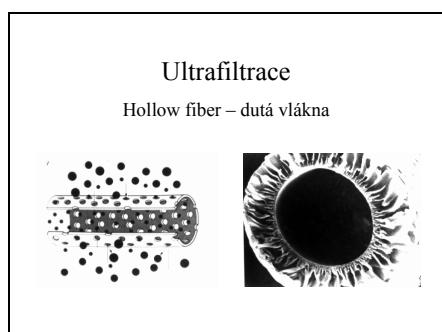
snímek 82



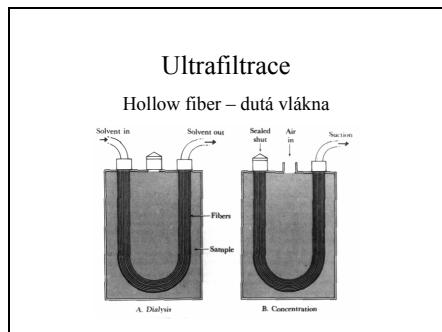
snímek 83



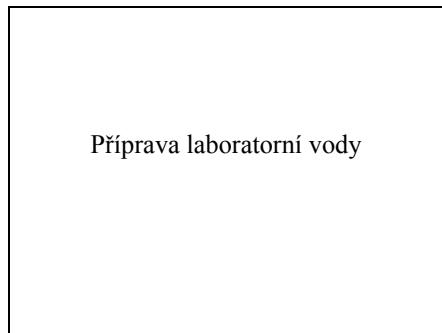
snímek 84



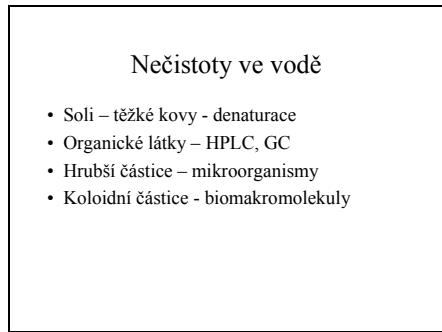
snímek 85



snímek 86



snímek 87



snímek 88

Kriteria čistoty

- Vodivost – $18 \text{ M}\Omega\text{/cm}$
- Těžké kovy – AAS
- Pyrogenita

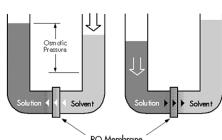
snímek 89

Postupy čistění destilace

- Destilace – teoreticky odstraní všechny složky, prakticky jsou strhávány těžké kovy z elektrod (Cu, Zn, Fe)
 - Redestilace – křemenné aparatury
- Nevýhoda – náklady na vodu a elektrickou energii

snímek 90

Postupy čistění reverzní osmoza

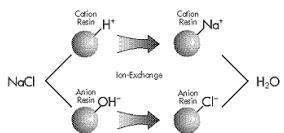


- Nevýhoda – malá kapacita, nevyčistí úplně

snímek 91

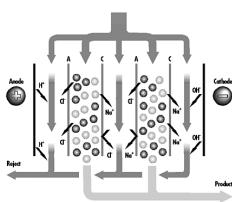
Postupy čistění deionizace

- Kolony se směsnými ionexy – katex + anex



snímek 92

Postupy čistění elektrodeionizace

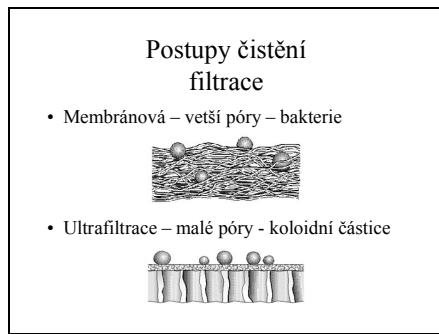


snímek 93

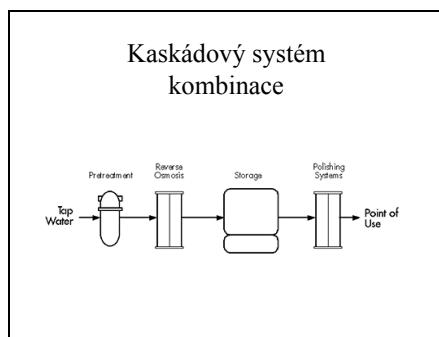
Postupy čistění odstraňování org. látek

- Speciální patrony s aktivním uhlím a jinými sorbenty
- UV – 180 nm + 254 nm
 - oxidace org. látek,
 - likvidace bakterií

snímek 94



snímek 95



snímek 96