

Protoplasty kvasinek jako modelový objekt

Historie objevu modelu protoplastů

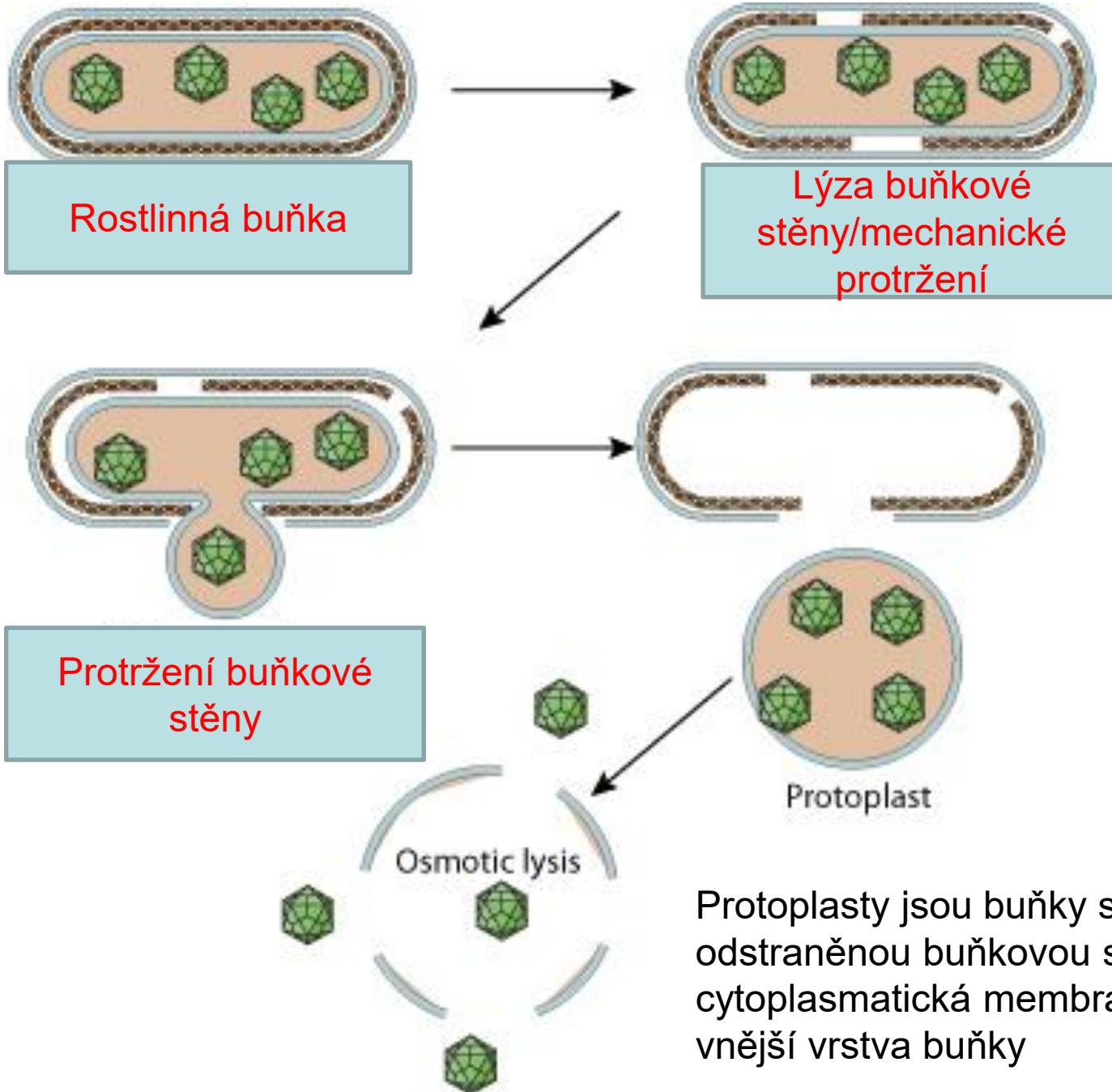
Metody přípravy protoplastů

Metody regenerace buněčné stěny u protoplastů

Fúze protoplastů

Sexuální hybridizace u protoplastů

Genetická transformace kvasinek na modelu protoplastů

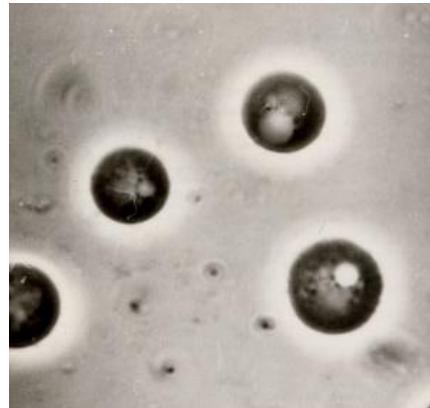


Historie objevu

- Hanstein 1880: Protoplast jako živoucí hmota obklopená buněčnou membránou
- Protoplasty rostlinných buněk (Klebs 1887, Townsend 1897)
- Sféroplasty, L-formy a protoplasty bakterií (Weibull 1953, Dienes 1939, Kandler, 1954)
- O.Nečas a plasmatické koule kvasinek (Nečas, Chekhoslovatskaia Biol 1954)
- Autolytické protoplasty (O. Nečas, Nature 1956)
- Protoplasty kvasinek připravené lýzou b. stěny, *Helix pomatia* – šnekáza (Eddy a Williamson, 1959)
- Regenerace protoplastů v gelech (Nečas, 1962, A. Svoboda 1966)

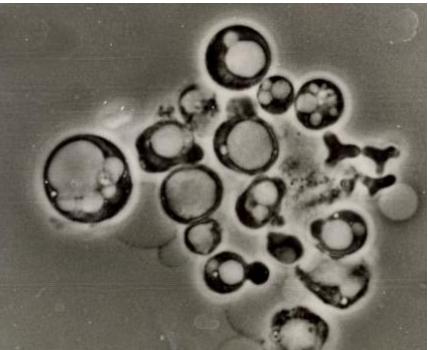
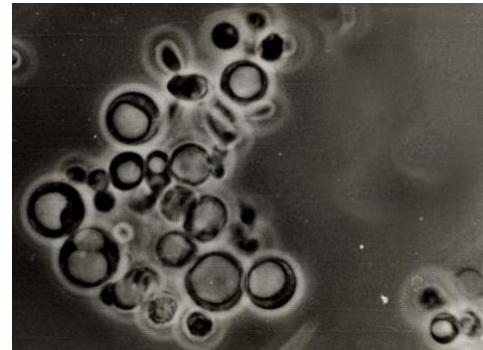
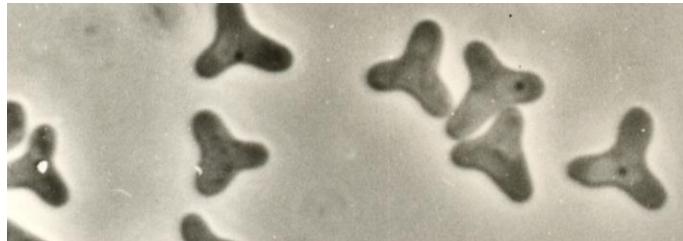
Metody přípravy protoplastů

- Mechanické rozbití kvasinkových buněk v hypertonickém roztoku
- Autolýza buněčné stěny
- Aplikace enzymů lyzujících buněčnou stěnu
 - Výběr osmotika - sorbitol, manitol, KCl, MgSO₄ a koncentrace
 - Aplikace látek rušících S-S vazby v buněčné stěně – merkaptoetanol, dithiothreitol

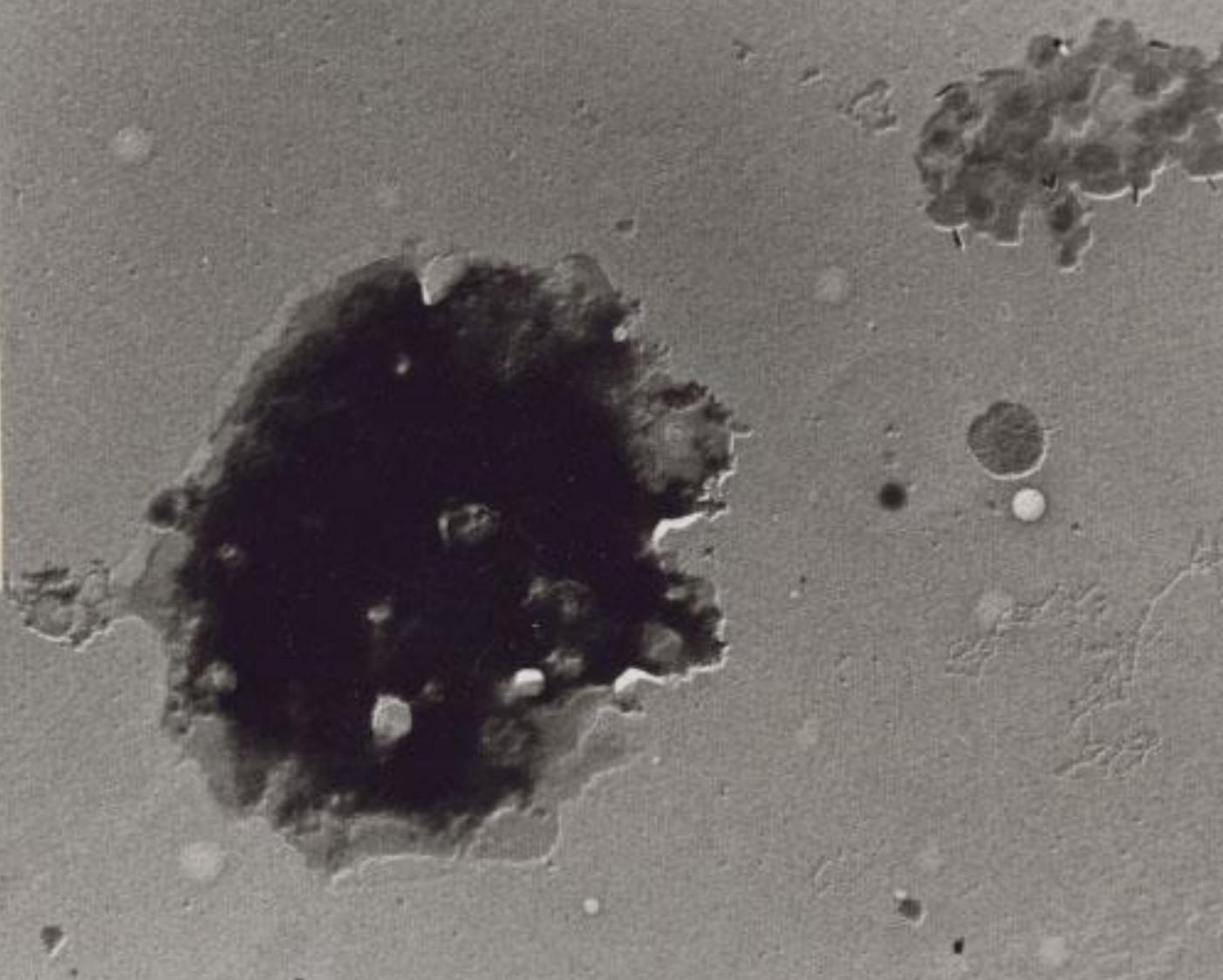


Buňky kvasinky *Saccharomyces cerevisiae* a čerstvě vytvořené protoplasty

Trigonopsis variabilis



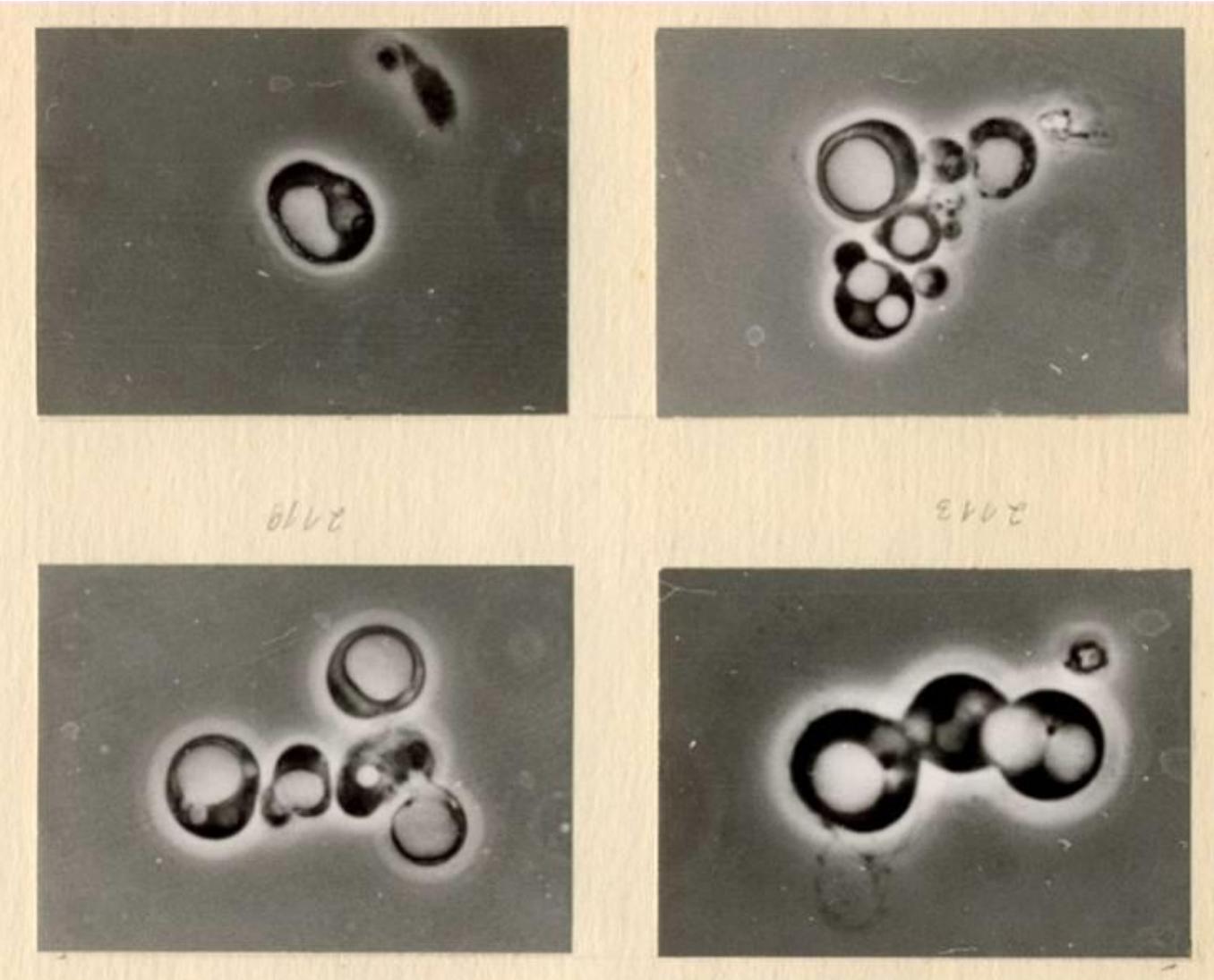
3a



Protoplasty *S. cerevisiae* ve fázovém kontrastu (3a) a po lýze v destilované vodě – pokovený preparát v elektronovém mikroskopu (3)

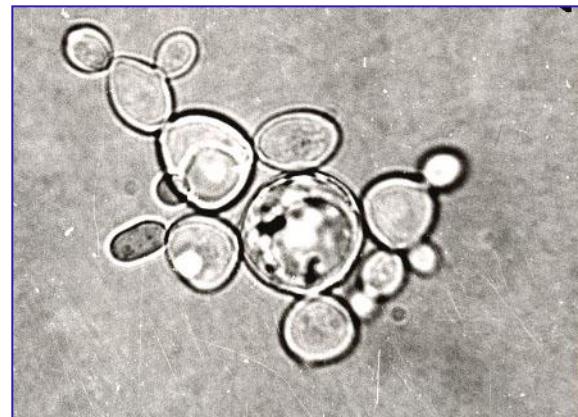
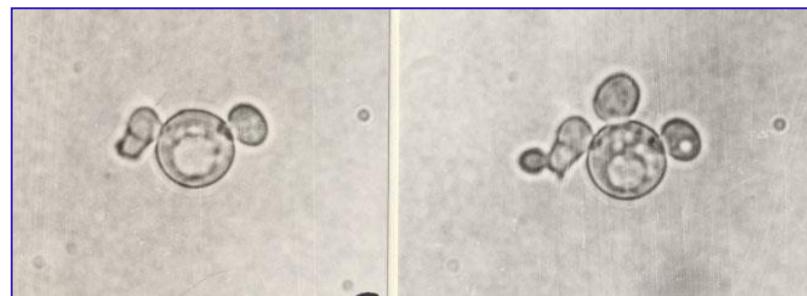
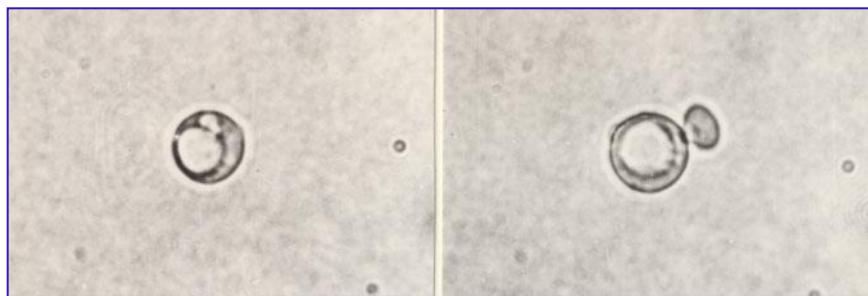
Surface Spreading and Immunostaining of Yeast Chromosomes (Grubb et al. 2015)

Regenerace buněčné stěny na povrchu protoplastů při kultivaci v tekutém mediu a v gelu

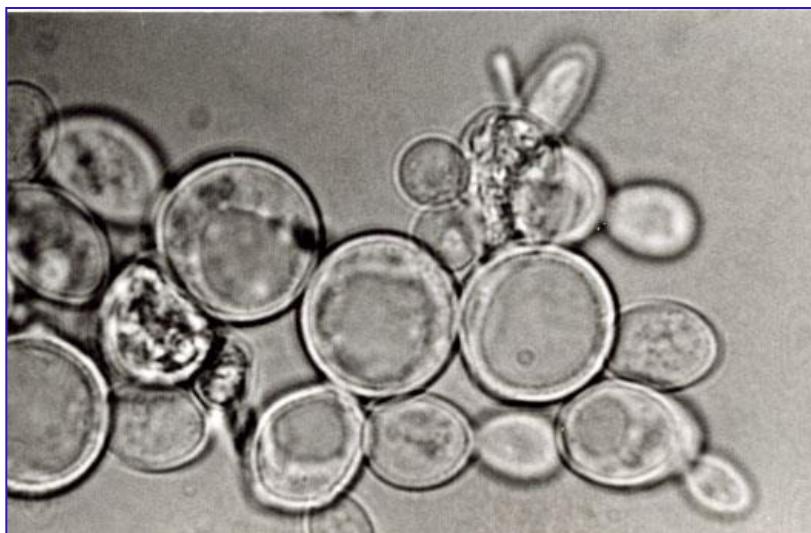


Růst protoplastů v tekutém mediu nebo na povrchu agarových bločků: jádra se dělí, cytoplasma vytváří vakuolizované útvary.

Morfologie regenerace protoplastů v 2% agarovém gelu



Regenerace protoplastů v polyethylenglykolovém mediu



Tvar rostoucího protoplastu není určován regenerující buněčnou stěnou, ta jen modifikuje morfologii rozpínající se cytoplasmy

Fúze protoplastů je fyzikální fenomén, při kterém dochází k fúzi dvou a více protoplastů během jejich vzájemném blízkém kontaktu (náhodném nebo indukovaném)

Indukovaná fúze:

Mechanická fúze – mikromanipulátor



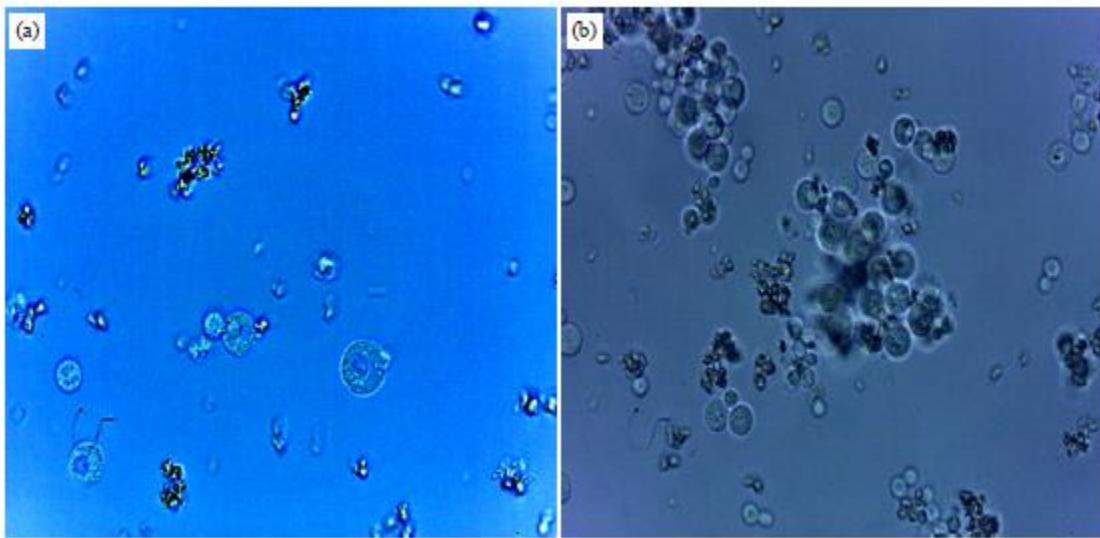
Chemofúze:

dusičnan sodný, PEG, Ca²⁺ ionty,
způsobují adherenci protoplastů
nespecifická, levná, ale cytotoxická
může vytvářet masivní fúzní produkty

Elektrofúze

elektrická stimulace
elektrické pole se slabou sílou (1-5 kV/cm)
kontrolovatelná, reprodukovatelná
míňe toxická, ale drahá

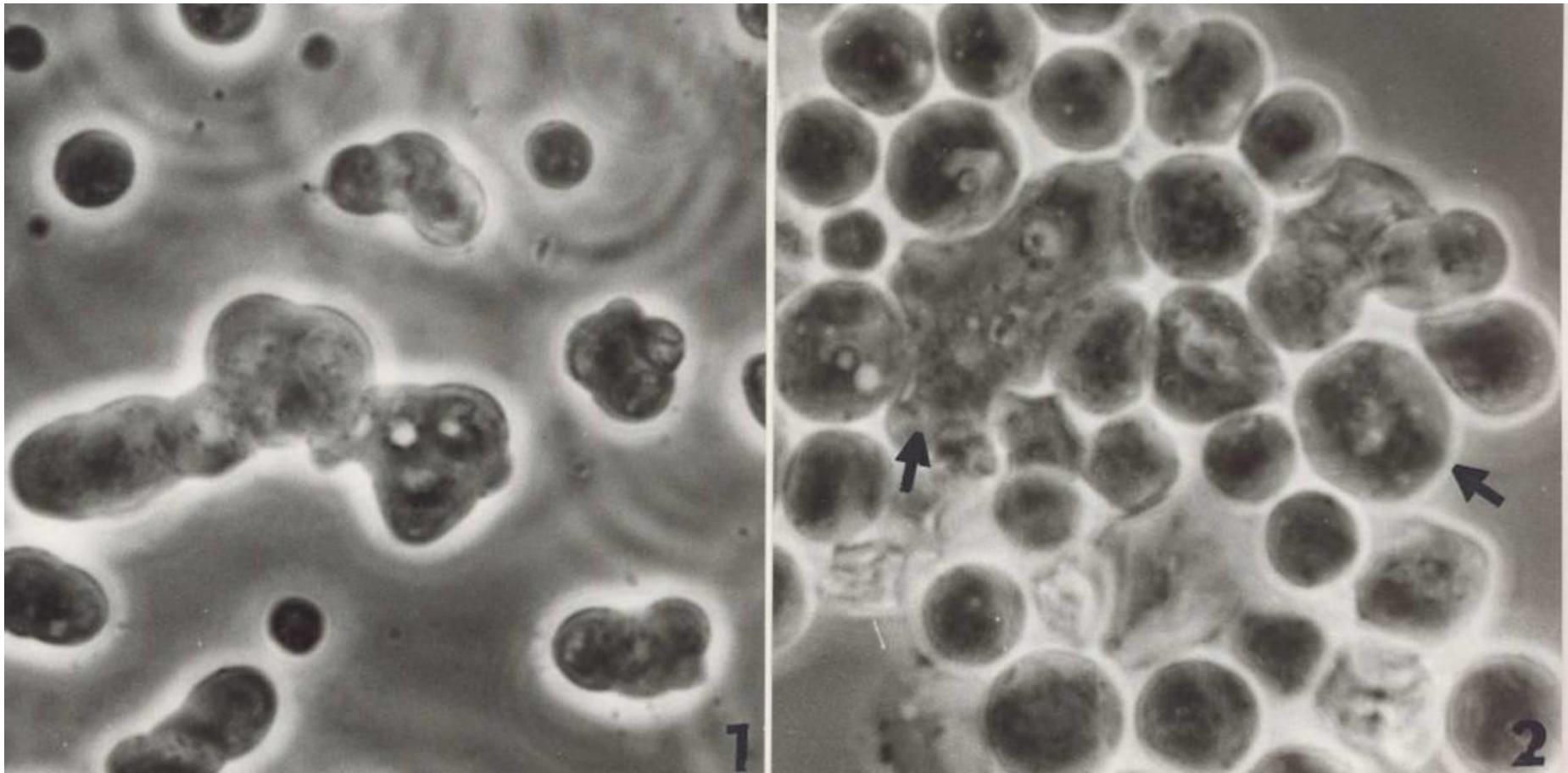




- (a) Nízká koncentrace PEG způsobuje prasknutí protoplastů
 (b) Vysoká koncentrace způsobuje nadměrné shlukování

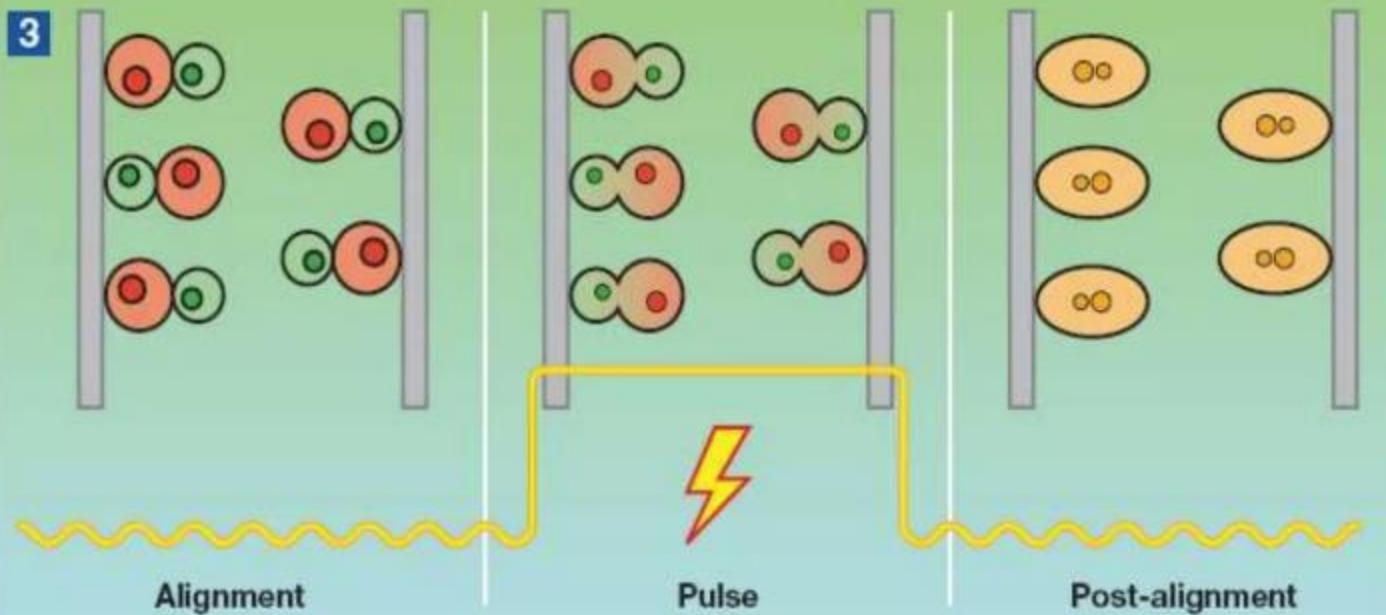
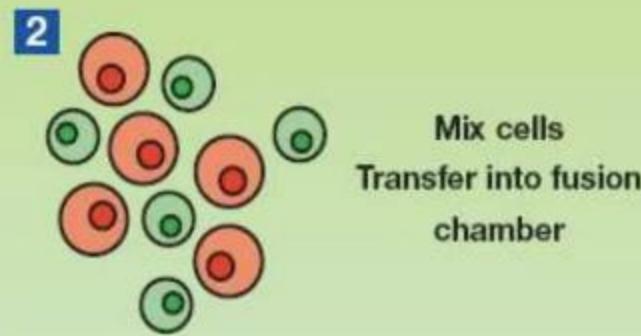
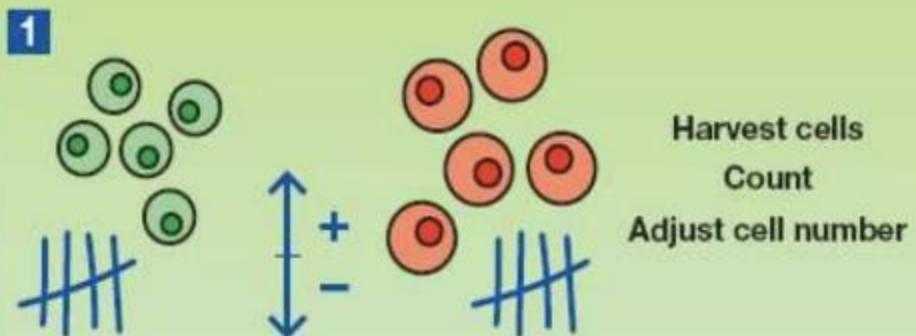
Exp.	PEG 6000 concentration (%)	CaCl ₂ (mM)	Time fusion (min)	No. of protoplast (protoplasts mL ⁻¹)	Protoplast fusion rate (%)
1	25	0.1	10	1.22×10^6	29.21
2	25	1	20	1.10×10^6	26.33
3	25	10	30	0.97×10^6	23.23
4	25	100	40	1.92×10^6	28.33
5	30	0.1	10	1.26×10^6	30.00
6	30	1	20	1.32×10^6	31.58
7	30	10	30	1.45×10^6	34.65
8	30	100	40	1.38×10^6	32.98
9	35	0.1	10	1.38×10^6	32.82
10	35	1	20	1.72×10^6	41.01
11	35	10	30	2.19×10^6	52.21
12	35	100	40	1.352×10^6	32.82
13	40	0.1	10	1.31×10^6	31.24
14	40	1	20	1.27×10^6	30.21
15	40	10	30	1.10×10^6	26.13
16	40	100	40	0.88×10^6	20.98

Optimalizace fúze protoplastů



Aglutinace protoplastů ve 40% polyethylenglykolu a vytváření polyprotoplastů po zředění živným mediem

Elektrofúze



Transfer to
cell culture dish

Střídavý proud



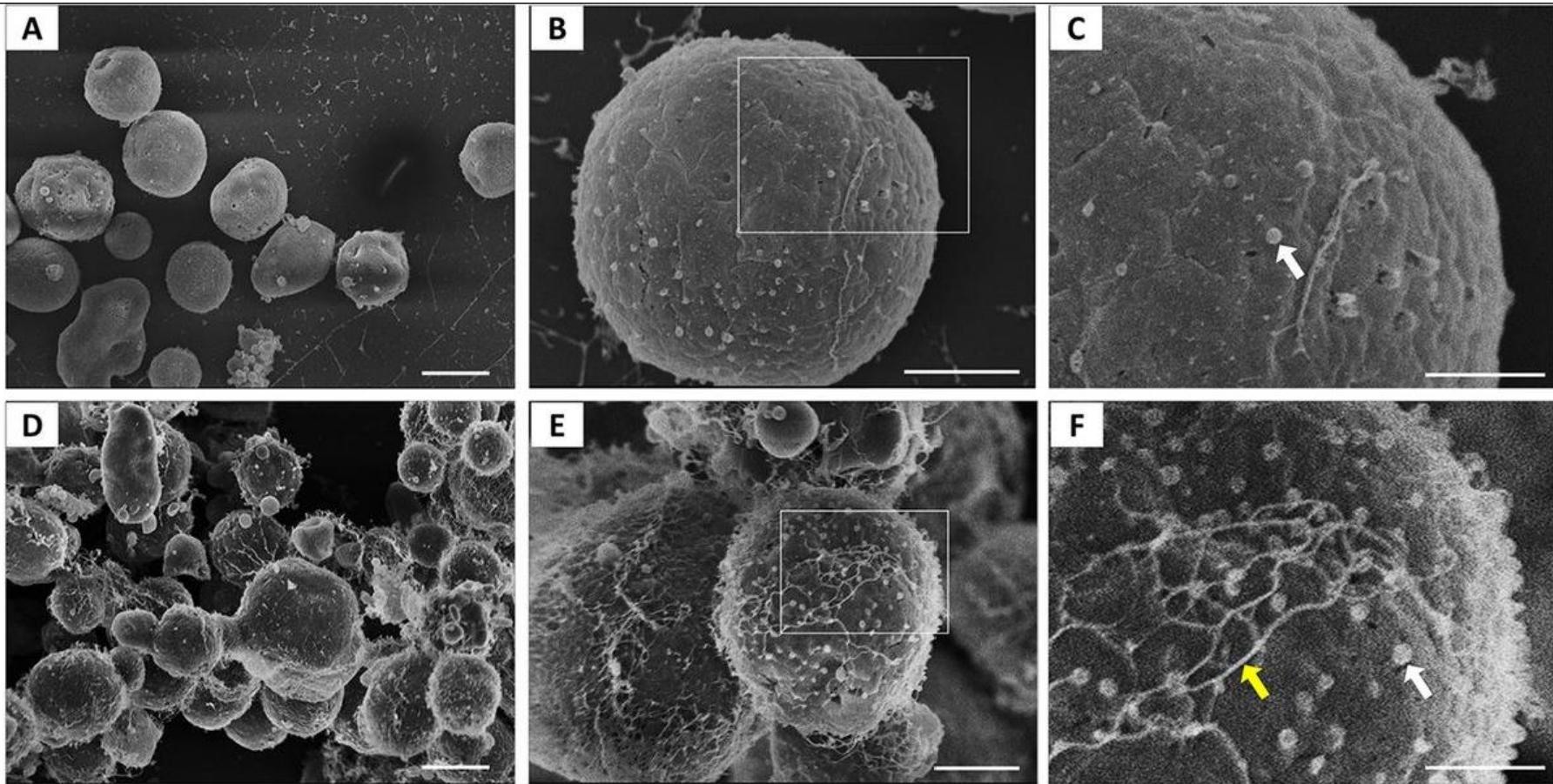
Povrchy agregovaných
protoplastů ve 40% PEG

Lokální poruchy struktury
plasmatické membrány po
inkubaci protoplastů ve
40% PEG 30 min při 37⁰ C



Skenovací elektronová mikroskopie

Fresh
Cell wall
regeneration



Characterization of Extracellular Vesicles Produced by *Aspergillus fumigatus* Protoplasts
Rizzo et al. 2020

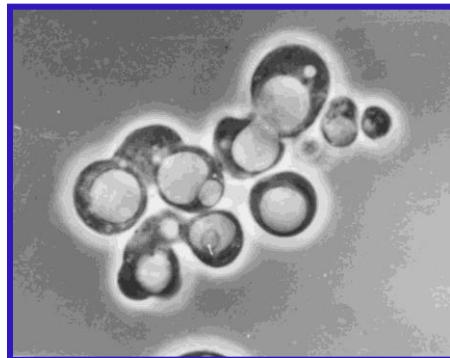
Bílá šipka = extrabuněčné vezikuly

Žlutá šipka = fibrilární struktury obnovující buněčnou stenu

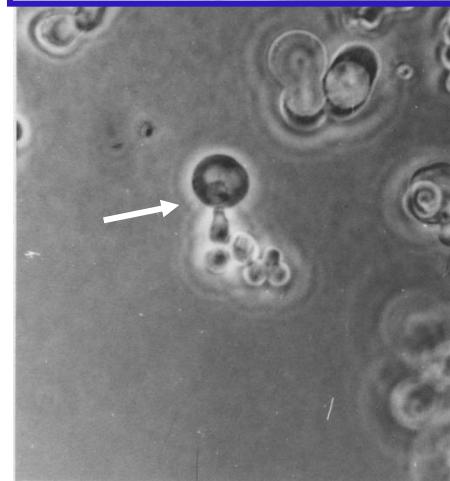
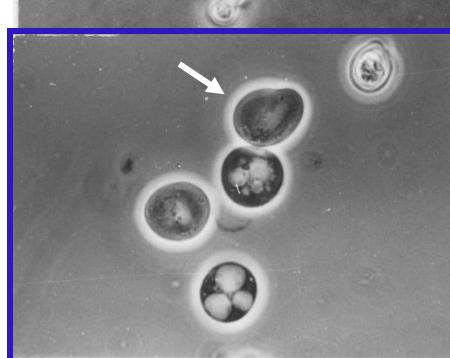
Aplikace protoplastů kvasinek v buněčné biologii a genetice

- Studium funkce buněčné stěny
 - mechanická bariéra
 - signální funkce – recepcí stresových faktorů, feromonů aj
 - regenerační schopnosti buňky
 - syntéza komponent buněčné stěny
- Studium struktury plasmatické membrány
- Studium nepohlavní hybridizace kvasinek
 - vnitrodruhová a mezidruhová hybridizace
- Transformace kvasinek

Protoplasty S.c.
 $\alpha + \alpha$, pouze
neorientovaný
růst, žádná fuze

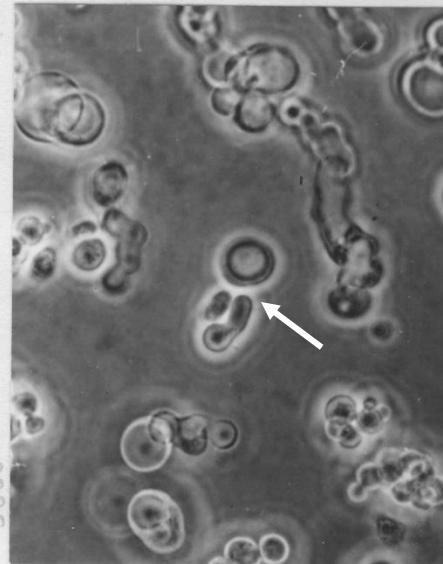


α protoplasty +
 α buňky:
párovací
výběžky tvoří
pouze buňky

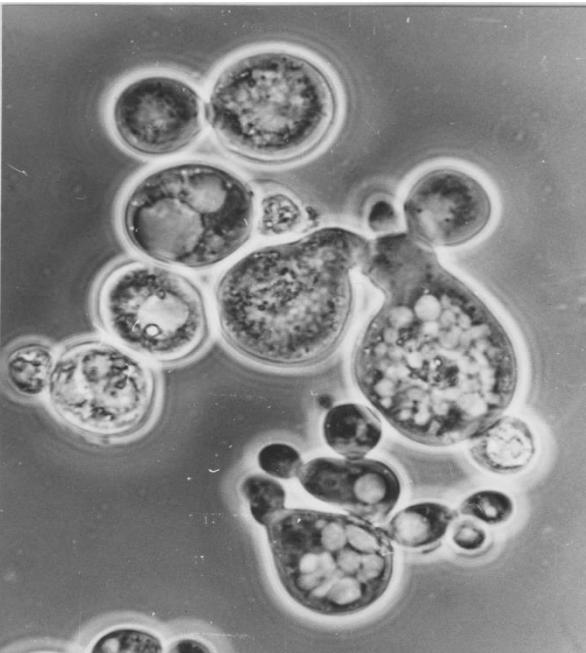
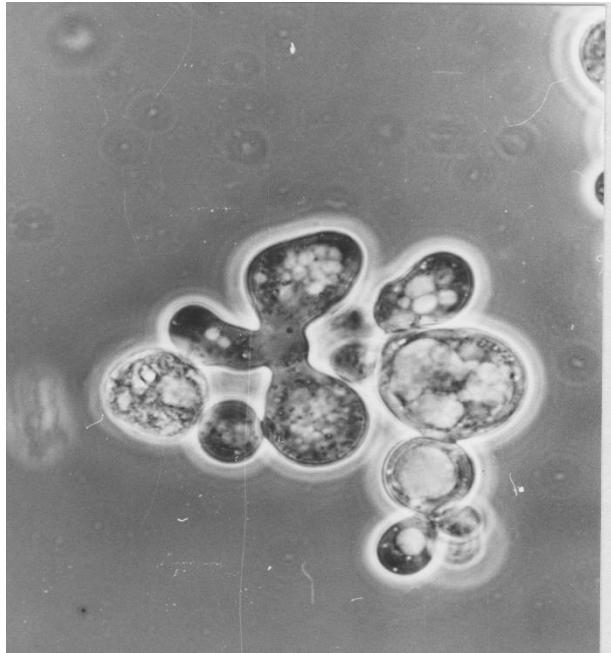
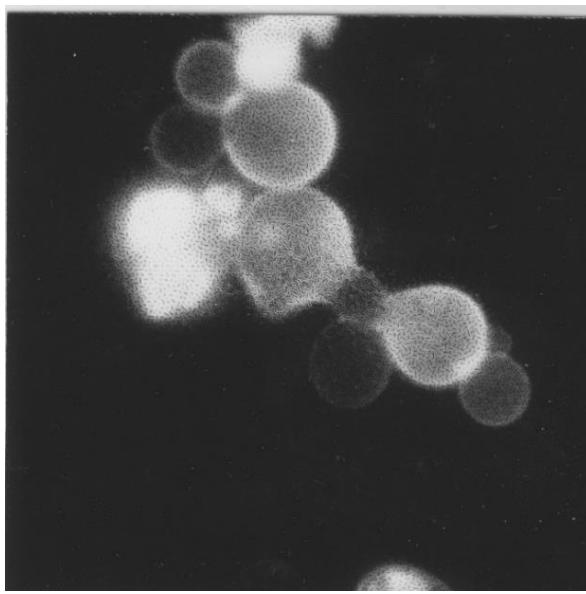
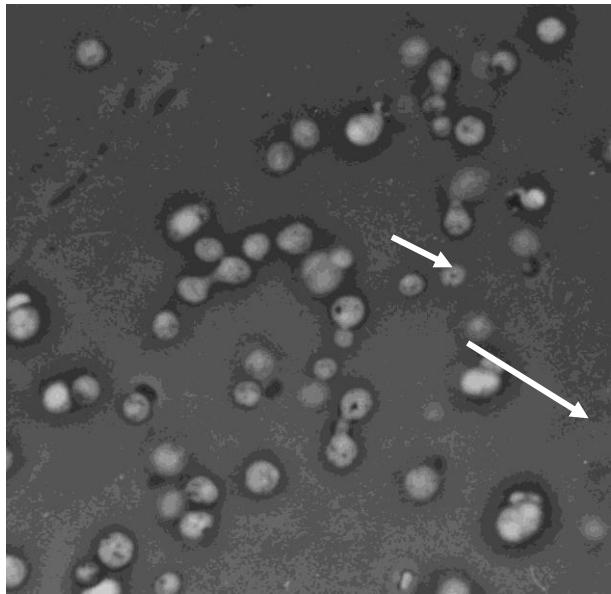


2326

2328



Orientovaný růst
buněk směrem k
rostoucímu
protoplastu –
žádná fuze

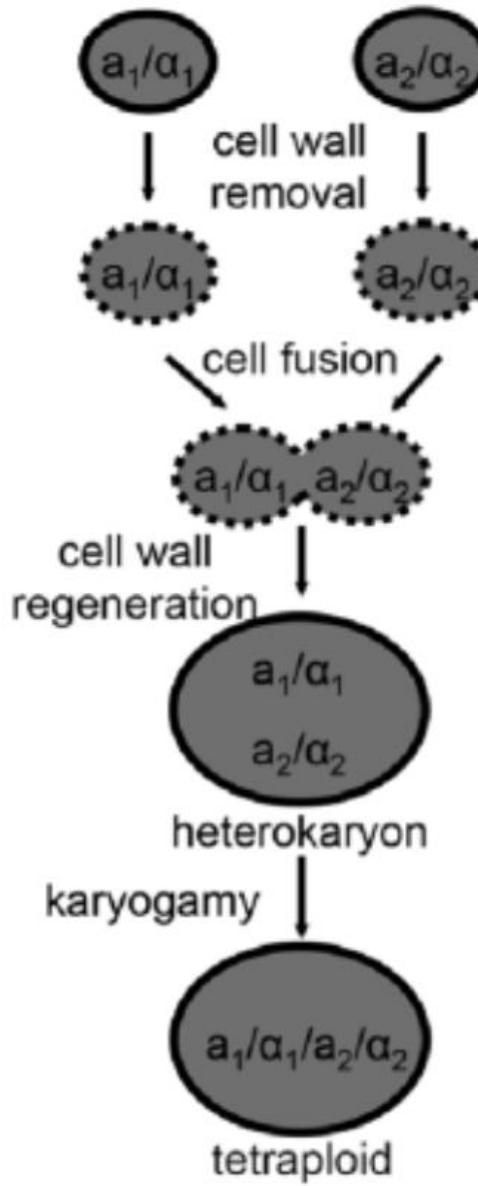


Protoplasty opačných
párovacích typů fúzují
teprve tehdy, zregenerují-li
svoji buněčnou stěnu

(A) Cytoduction



(B) Protoplast fusion



Využití fúze protoplastů

Fúze protoplastů mezi *Saccharomyces cerevisiae* var. *Diastaticus* a *S. bayanus/uvarum* vedla k vzniku klonů produkujících pivo s nízkým obsahem cukru a zajímavé vůně. (*Saccharo* (cukr) *myces* (houby) *cerevisiae* (pivo))

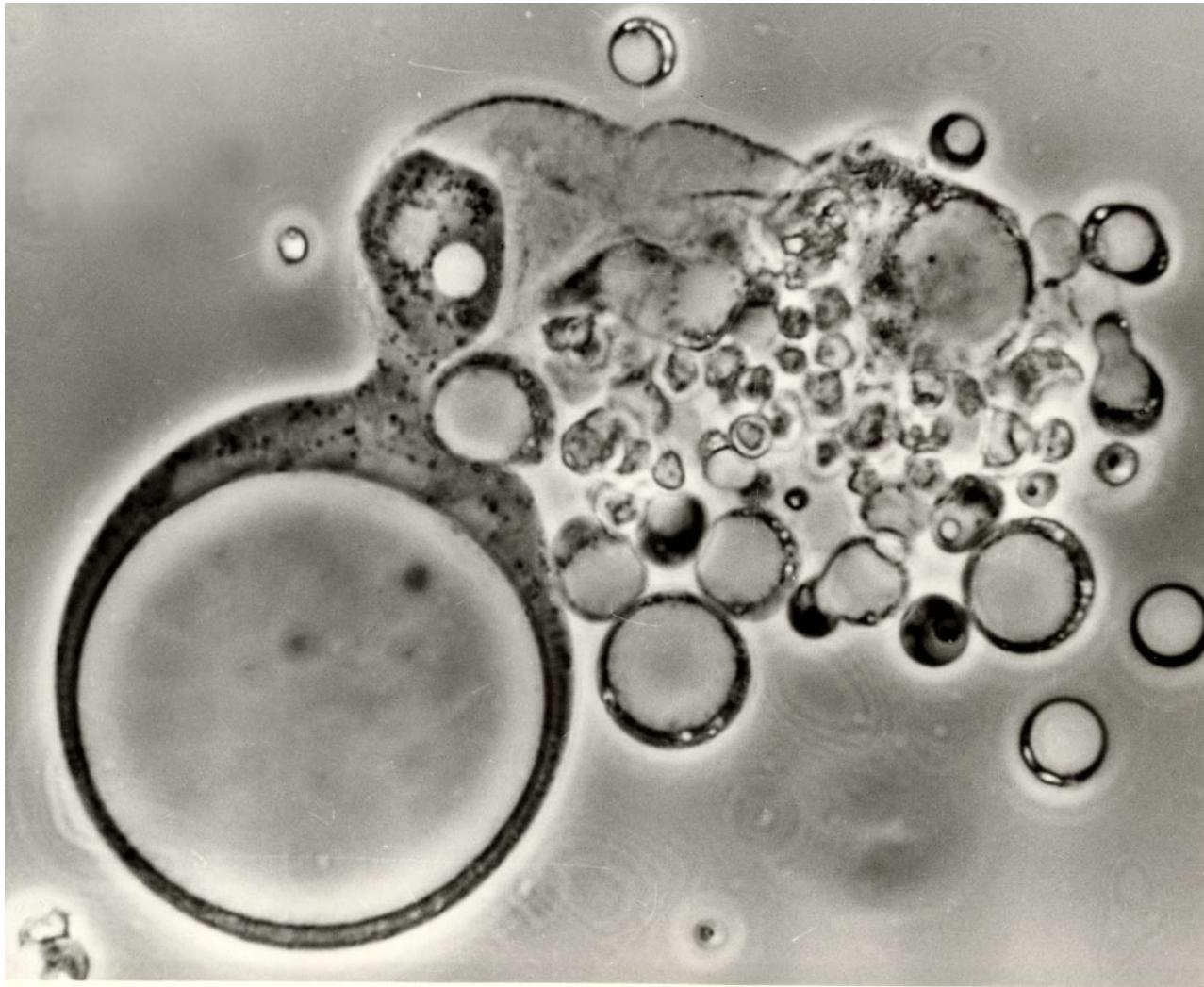
Hybridní klony – produkce glycerolu (kvalita vína), tolerance nízkých teplot (řízená fermentace – lepší macerace vín), osmotolerance, metabolizmus kyseliny jablečné, produkce vonných esterů, biopaliv, fermentace xylózy

Torulaspora delbrueckii diploidní kmen byl vytvořen pro průmyslové fermentační aplikace.

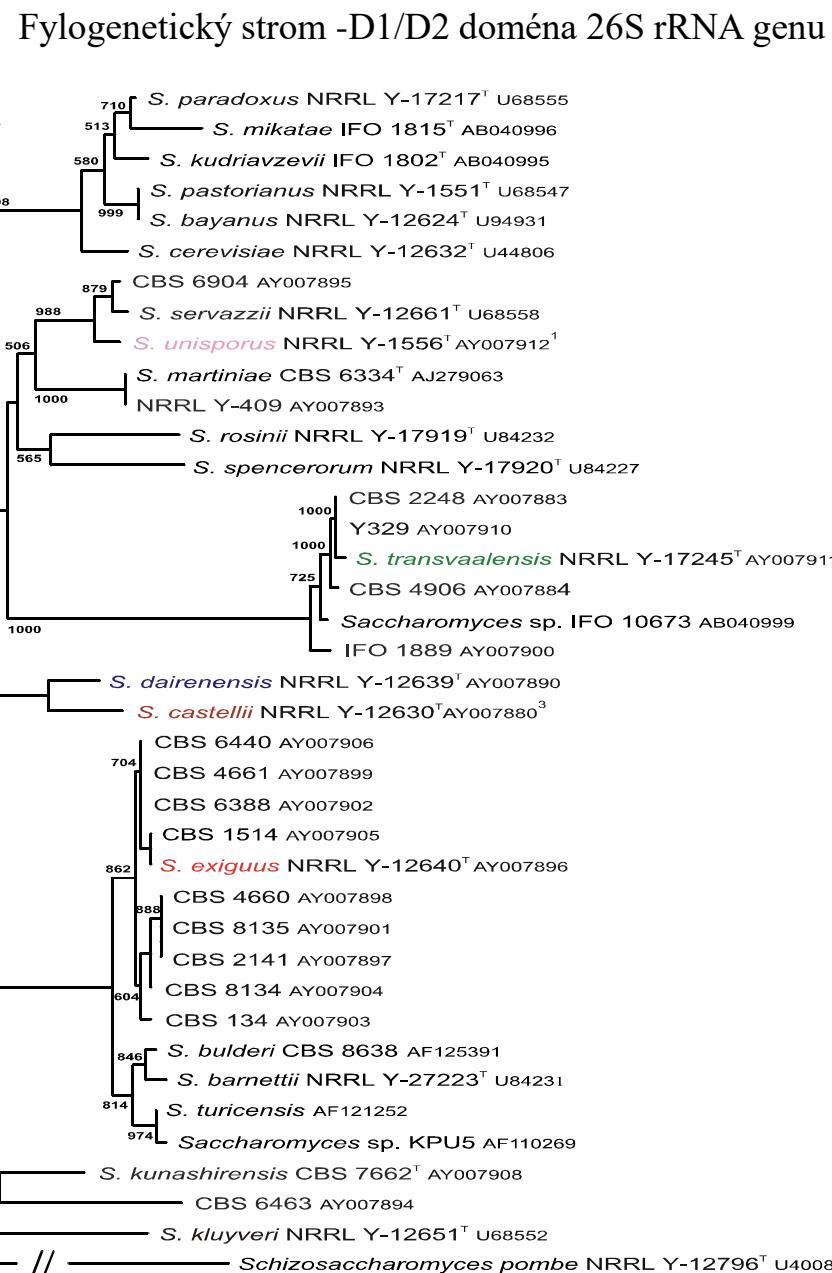
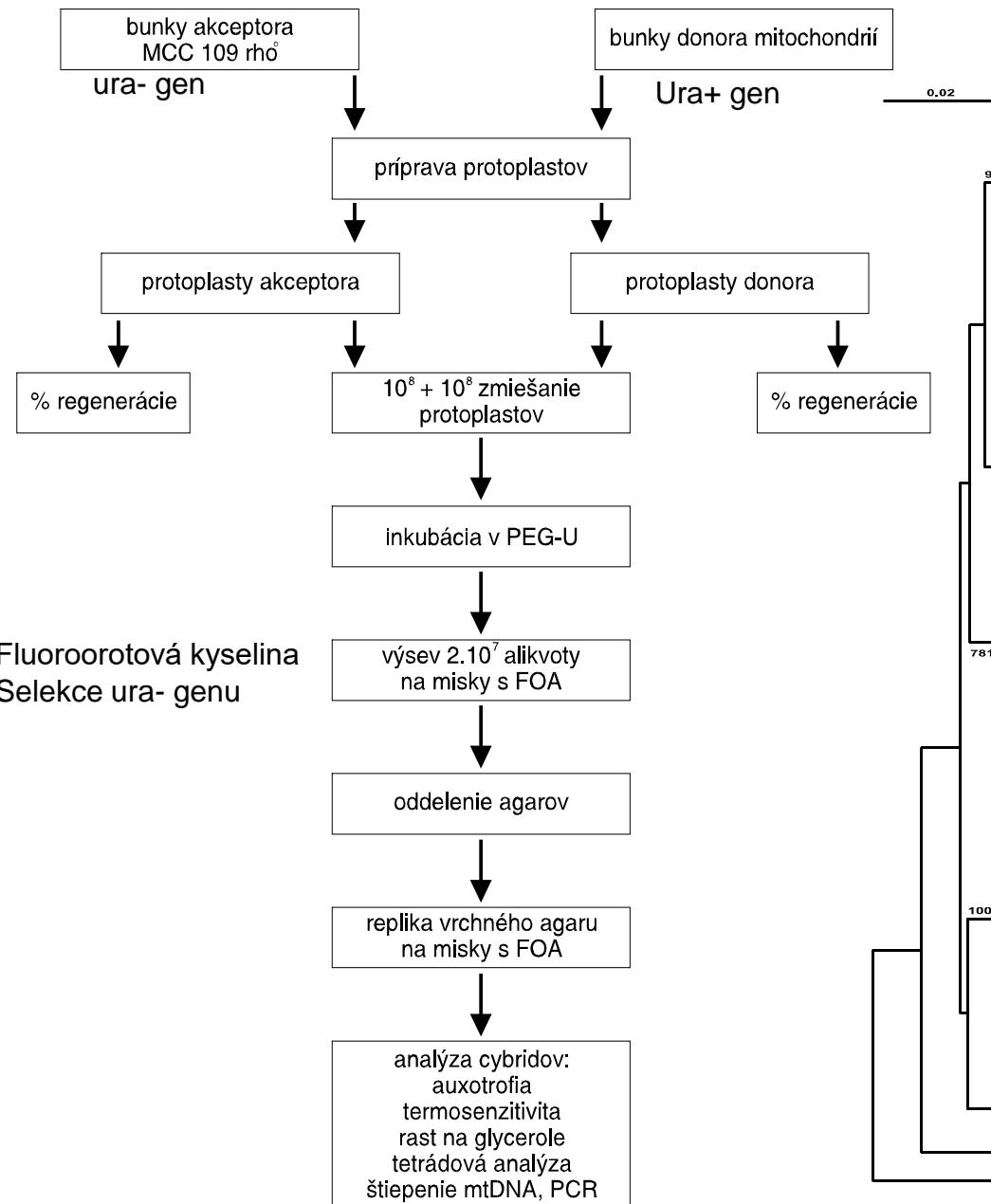
Polyploidní kvasinky – tolerance vyšší teploty, robustní fermentace, tolerance vyššího obsahu alkoholu

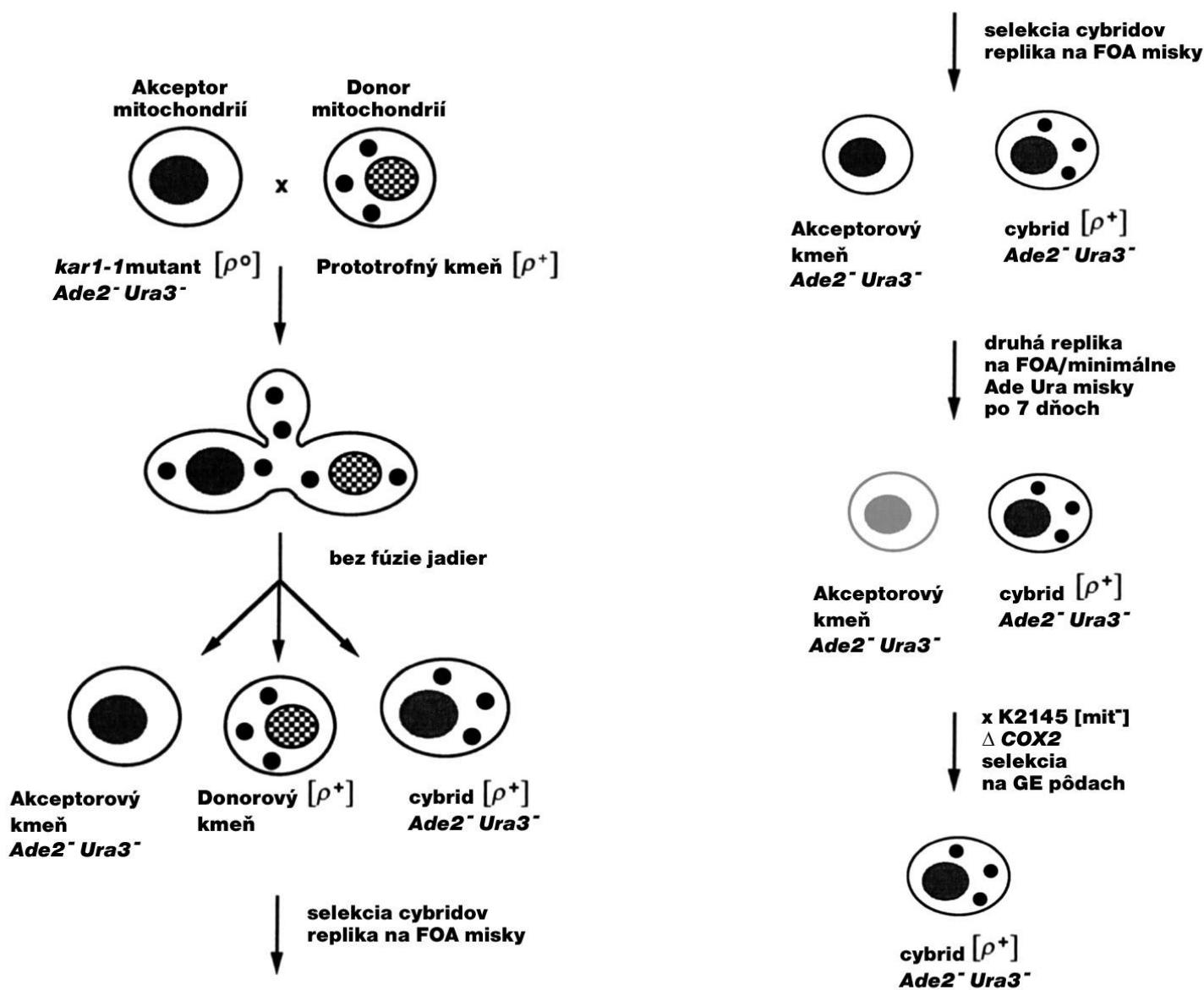
Produkce cybridů – přenos dsRNA plazmidu nesoucího killer toxin do kvasinek pro řízenou fermentaci => omezení růstu divokých kvasinek => využití při řízené fermentaci při produkci vína či piva

Mezidruhová fuze *S.cerevisiae his⁺* x *S.pombe trp⁻*: tyto druhy jsou fylogeneticky vzdálené, *S. cerevisiae* má 16 chromosomů, *S. pombe* pouze 3. Protoplasty mohou fúzovat, v minimálním agaru i rostou, na hybridní buňky však nerevertují

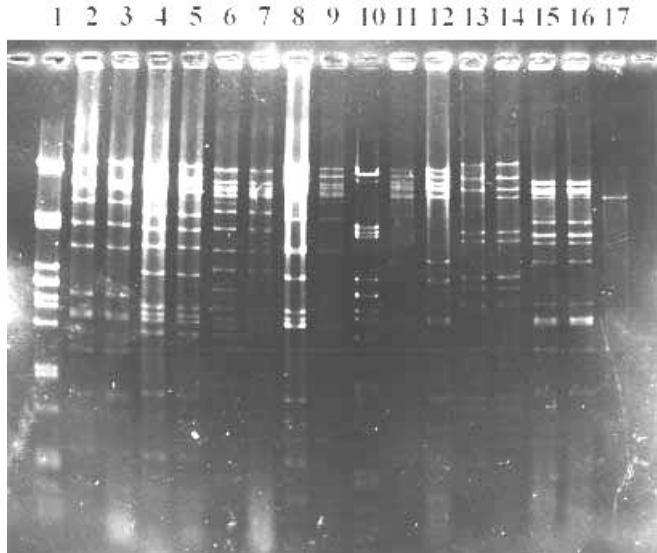


Produkce mezidruhových cybridů (přenos mitochondrií/mtDNA)

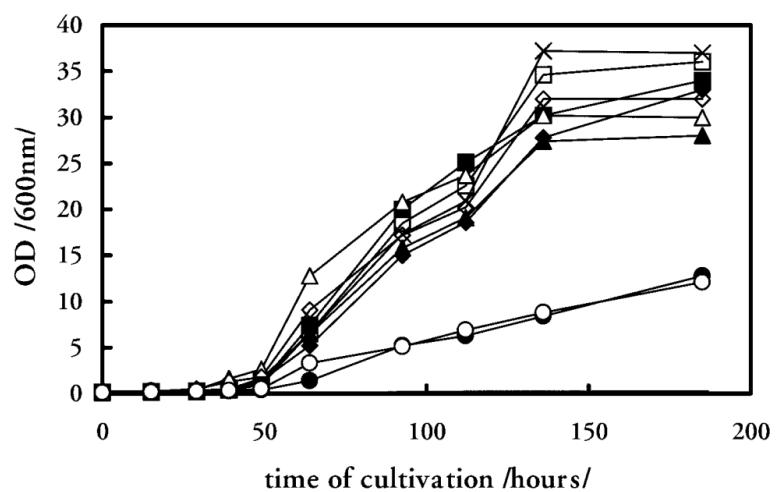




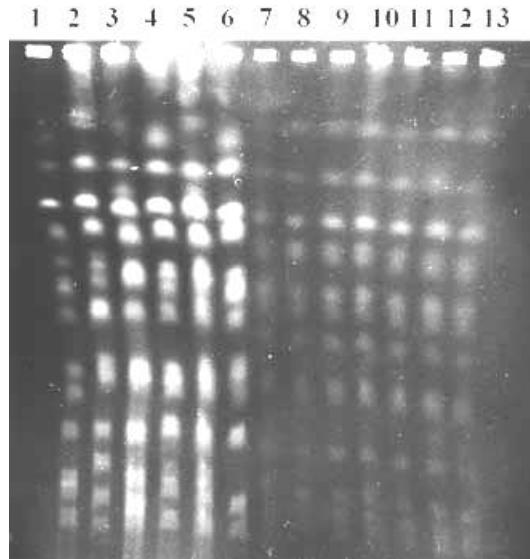
MtDNA donorů mitochondrií a cybridů
štěpen *EcoRV* restrikčním enzymem



↑ ↑
donor cybrid
 ↑
 akceptor



Pulzní elektroforéza chromozomů



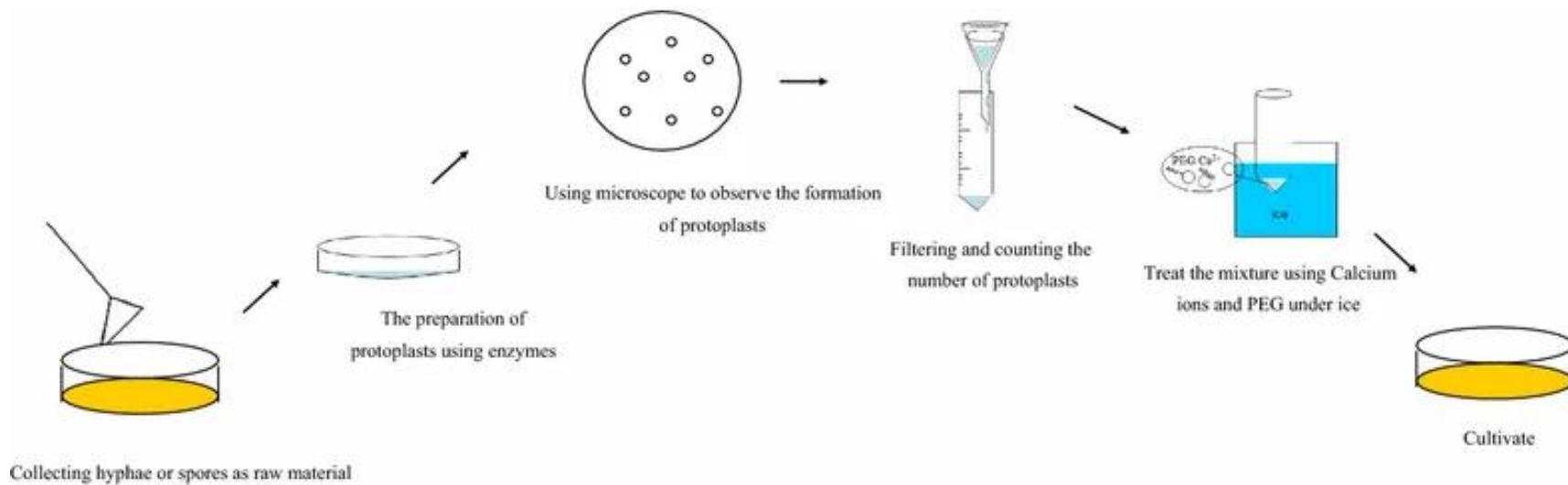
donory ↑ cybridy
 ↑
 akceptor

Cybridy s mtDNA blízkých
druhů

Cybridy s mtDNA vzdálených druhů

Růst v médiu s nefermentovatelným
substrátem

Protoplasty zprostředkovaná transformace



Collecting hyphae or spores as raw material

Příprava protoplastů, odstranění buňkové steny (polysacharidy - glukan, manan, chitin), složení je dynamické, různé složení u odlišných kvasinek => optimální výběr enzymů (šnekáza, Zymolyáza, Lyticase, beta-glucanase a pectinase z *Trichoderma* sp. a *Aspergillus niger*), lýza probíhá v pufru obsahujícím osmotický stabilizátor (např. 0,8-1,2 M sorbitol)

Transformační roztok dále obsahuje DNA, Ca²⁺ ionty (otvírá kanály v cytomembráně a PEG (fúze protoplastů), inkubace na ledu 30 minut regenerace protoplastů na miskách bez selekčního tlaku

Alternativně DNA může být vnesena do lipozomu (Dioleoylphosphatidyl ethanolamine (DOPE) or dioleoylphosphatidyl choline (DOPC))