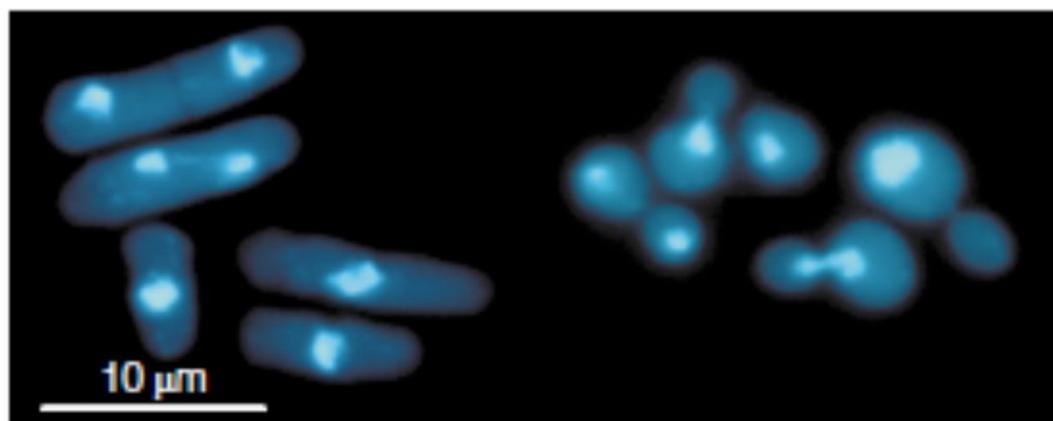


Osnova 4. přednášky

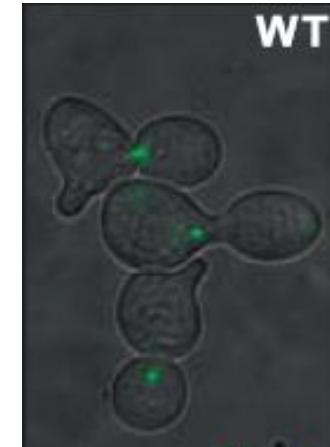
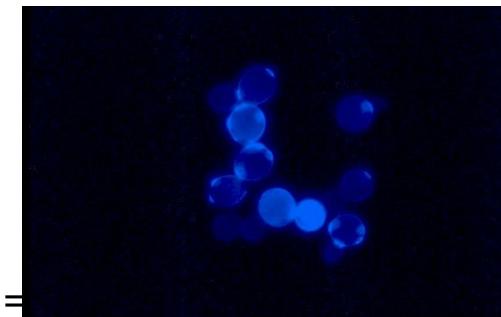
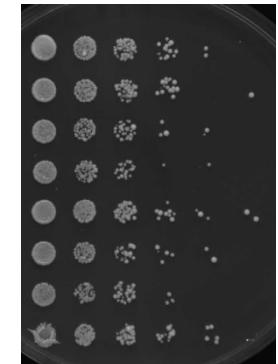
- Genetické metody
 - Plasmidy
 - Integrace do genomu
 - Teplotně-sensitivní mutanty
 - Tetrádová analýza
 - Syntetická letalita, suprese



Výhody kvasinkového modelu

- Rychle se množící EUKARYOTNÍ mikroorganismy (90 min/dělení, 25-30°C)
- Vytváří kolonie na plotnách - mikrobiologické metody (otiskování ploten, kapkovací test =>toxiny v plotnách – HU, MMS ...)
- **Stabilní haploidní i diploidní formy**
- **Haploidní buňky lze křížit na diploidní (heterozygotní mutanty)**
- **Diploidní buňky lze sporulovat a využít pro genetickou analýzu (tetrádová analýza)**
- **Lze transformovat DNA (plasmidy i linearní)**
- **Centromerické a multicopy plasmidy**
- **Vysoká frekvence homologní rekombinace (lineární DNA)**
- **Lze připravovat deleční, inzerční a mutantní kmeny**
- Vydrží v >15% glycerolu na -70°C „indefinitely“
- Techniky barvení (např. aktinový cytoskelet = phalloidin, buněčná stěna = + GFP *in vivo*)
- Techniky synchronizace buněk
- *S.c.* má kompaktní genom – knihovny s genomovou DNA (ne cDNA)
- Kompletně osekvenovaný genom (genomové aplikace)
- EuroFan projekt – delece všech *S.c.* genů (+GFP, +2-hybrid)
- Mikročipy - expresní profily za různých podmínek
- Řada životních dějů má analogii v procesech v savčích buňkách (lidské geny testovány v kvasinkách - nemoci, metabolismus, regulační mechanismy)

Nevýhoda – malé buňky, malé organely (např. nejsou vidět chromosomy – SMC)



Chromosom III
(nejmenší)
CEN, ARS, TEL, Ty1-5
obsahuje MAT lokus

Nomenklatura pro S.c.:
YCRXXw:
Y=yeast
C= 3. chromosom
R= pravé raménko
XX=pořadové číslo
w/c=Watson/Crick

LEU2 – gen
Leu2p - protein
leu2Δ – delece
leu2-1 – mutace
(identifikační číslo alely)
LEU2::HIS3 – inzerce
HIS3 genu v lokusu
LEU2

Nomenklatura pro S.p.:
SPAXXXX:
SP=S. pombe
A= 1. chromosom
...

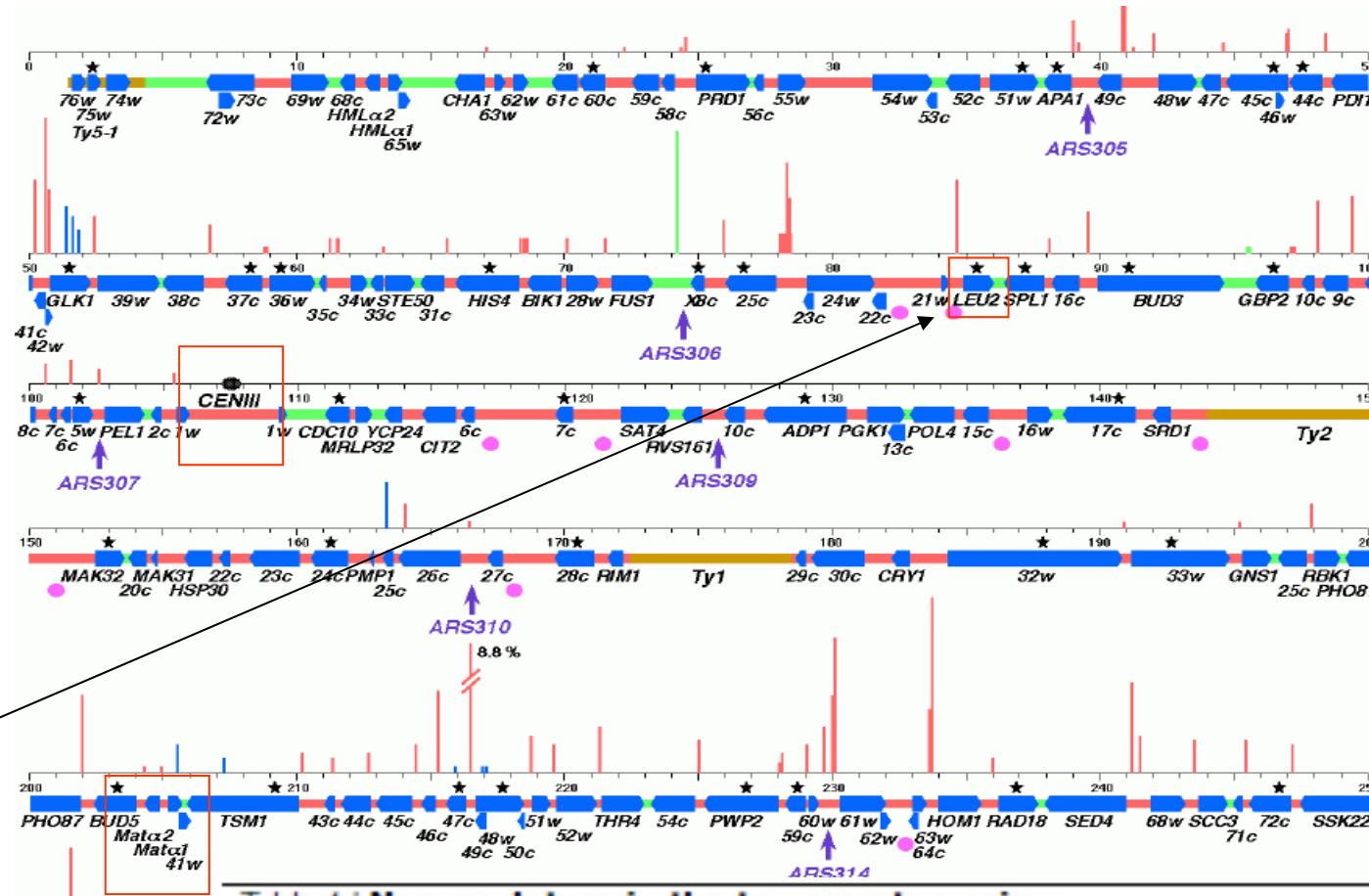


Table 1 | Nomenclature in the two yeast species

	<i>S. cerevisiae</i>	<i>S. pombe</i>
Wild-type gene	YFG1	yfg1 ⁺
Deletion (null) mutant	Δ Yfg1 <i>yfg1Δ</i>	Δ Yfg1 <i>yfg1Δ</i>
Recessive mutant	<i>yfg1-1</i>	<i>yfg1-1</i>
Dominant mutant	YFG1-2	<i>yfg1-2</i>
Protein	Yfg1 YFG1p	Yfg1 <i>yfg1p</i>

Yfg typically means 'your favourite gene'. The 'p' designation for proteins (for example, Yfg1p) is occasionally used. *S. cerevisiae*, *Saccharomyces cerevisiae* or budding yeast; *S. pombe*, *Schizosaccharomyces pombe* or fission yeast.

Laboratorní kvasinkové kmény

S. pombe – „501“

Genotype: *h- ura4-Δ18 leu1-32 ade6-704*



IN PARTNERSHIP WITH LGC STANDARDS

S. Cerevisiae – „S288C“ – 1. osekvenovaný kmen

Genotype: *MAT α SUC2 gal2 mal mel flo1 flo8-1 hap1*

Notes: Strain used in the systematic sequencing project, the sequence stored in SGD. S288C does not form pseudohyphae. In addition, since it has a mutated copy of *HAP1*, it is not a good strain for mitochondrial studies. S288C strains are *gal2-* and they do not use galactose anaerobically.

References: Mortimer and Johnston (1986) Genetics 113:35-43.

Sources: [ATCC:204508](#)

„W303“ – nejčastěji používaný laboratorní kmen

Genotype: *MAT α /MAT α leu2-3, 112 trp1-1 can1-100 ura3-1 ade2-1 his3-11, 15*

Notes: W303 also contains a *bud4* mutation that causes haploids to bud with a mixture of axial and bipolar budding patterns. In addition, the original W303 strain contains the *rad5-535* allele.

References: W303 constructed by Rodney Rothstein

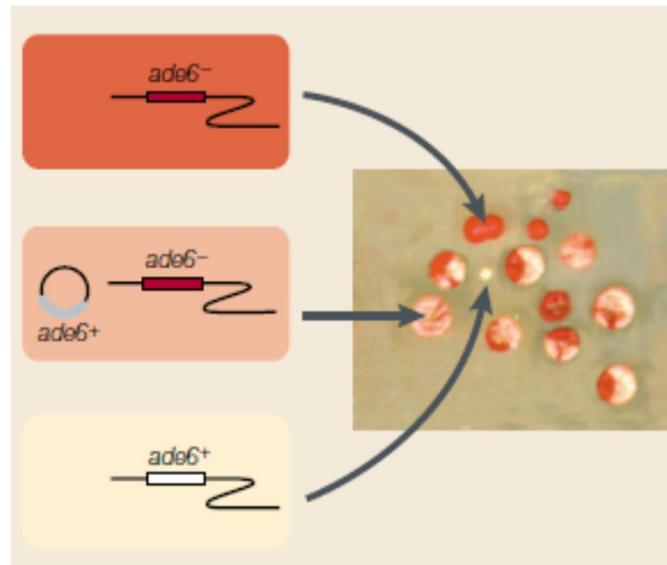
Sources: [Biosystems:YSC1058](#)

auxotrofie – využívána pro selekci

Dvojhybridní
systém:

Strain	Genotype	References
AH109	<i>MATα, trp1-901, leu2-3, 112, ura3-52, his3-200, gal4Δ, gal80Δ, LYS2 :: GAL1_{UAS}-GAL1_{TATA}-HIS3, GAL2_{UAS}-GAL2_{TATA}-ADE2, URA3 :: MEL1_{UAS}-MEL1_{TATA}-lacZ</i>	James et al., 1996; A. Holtz, unpublished
Y187	<i>MATα, ura3-52, his3-200, ade2-101, trp1-901, leu2-3, 112, gal4Δ, met-, gal80Δ, URA3 :: GAL1_{UAS}-GAL1_{TATA}-lacZ</i>	Harper et al., 1993
CG-1945	<i>MATα, ura3-52, his3-200, ade2-101, lys2-801, trp1-901, leu2-3, 112, gal4-542, gal80-538, cyhr2, LYS2 :: GAL1_{UAS}-GAL1_{TATA}-HIS3, URA3 :: GAL4_{17-mers(x3)}-CYC1_{TATA}-lacZ</i>	Feilotter et al., 1994; C. Giroux, pers. comm.

Allele	Reverts?	Notes	Molecular description ^a	Reference
<i>ade2-101</i>	yes	ochre mutation, red colonies	G to T transversion at nucleotide 190, changing amino acid 64 from a Glu to a STOP	Gai and Voytas, 2005
<i>his3-200</i>	no	Cold sensitive; high frequency of petite formation, especially during transformation.	1 kb deletion , (-205 to 835)	Struhl 1985; Fasullo and Davis 1988
<i>leu2-3,112</i>	no	double mutant	GTT-to-GCT missense change at codon 69, G insertion at nucleotide 249, G insertion at nucleotide 792, GAC-to-AAC missense change at codon 300.	Hinnen et al. 1978; Gaber and Culbertson 1982;
<i>trp1-1</i>	yes	amber mutation	GAG-to-TAG amber (STOP) nonsense change at codon 83	McDonald, et al. 1997
<i>ura3-52</i>	no	-	Ty1 insertion	Rose and Winston 1984



Genotype

References

MATa, trp1-901, leu2-3, 112, ura3-52, his3-200, gal4Δ, gal80Δ, LYS2 :: GAL1_{UAS}-GAL1_{TATA}-HIS3, GAL2_{UAS}-GAL2_{TATA}-ADE2, URA3 :: MEL1_{UAS}-MEL1_{TATA}-lacZ

James et al., 1996;
A. Holtz, unpublished

MATα, ura3-52, his3-200, ade2-101, trp1-901, leu2-3, 112, gal4Δ, metΔ, gal80Δ, URA3 :: GAL1_{UAS}-GAL1_{TATA}-lacZ

Harper et al., 1993

MATa, ura3-52, his3-200, ade2-101, lys2-801, trp1-901, leu2-3, 112, gal4-542, gal80-538, cyh2Δ, LYS2 :: GAL1_{UAS}-GAL1_{TATA}-HIS3, URA3 :: GAL4_{17-mers(x3)}-CYC1_{TATA}-lacZ

Feilotter et al., 1994;
C. Giroux, pers. comm.

Selekce

Forsburg: NRG, 2001

Table 2 | Corresponding tools in the two yeast species

	<i>S. cerevisiae</i>	<i>S. pombe</i>
Regulated promoter	GAL (galactose regulated)	<i>nmt</i> (thiamine regulated)
Plasmid replication origins	ARS1 or 2 μ	<i>ars1</i>
Auxotrophic markers		
Uracil, orotidine 5'-phosphate decarboxylase Select against with 5-FOA	<i>URA3</i>	<i>ura4</i> ⁺
Leucine, β -isopropylmalate dehydrogenase	<i>LEU2</i>	<i>leu1</i> ⁺
Adenine, phosphoribosyl-aminoimidazole carboxylase Accumulates red colour	<i>ADE2</i>	<i>ade6</i> ⁺

2 μ (2 micron), an endogenous plasmid DNA molecule found in some yeast cells, with a circumference of 2 μ ; 5-FOA, 5'-fluoro-orotic acid. *S. cerevisiae*, *Saccharomyces cerevisiae* or budding yeast; *S. pombe*, *Schizosaccharomyces pombe* or fission yeast.

- **geneticin** (G418) – podobný kanamycinu (mistranslace)
- **nourseothricin** (NAT) – inhibitor ribosomalní proteosyntézy = miskodování (*Streptomyces noursei*), rezistence pomocí *nat1* genu (N-acetyltransferasa – monoacetyluje NAT)
- **hygromycin B** – inhibuje translokaci v průběhu translace (aminoglykosid z *Streptomyces hygroscopicus*), rezistence kódována *hph* genem z *Klebsiella pneumoniae*
- **phleomycin** – interkaluje se do DNA a způsobuje DSB (zlomy, glycopeptid z *Streptomyces verticulus*), rezistence kódována *ble* genem z *S. hindustanus*

Shuttle vektory

- vychází z 2 μ m plasmidů nebo centromer (*S.c.*; 2 μ m přítomné také v *Zygosaccharomyces bailii*, *Z. rouxii* a *Kluyveromyces drosophilicarum*)
- Kvasinková část – marker (URA3, NAT ...), CEN-ARS (1 kopie) nebo 2 μ m (~50 kopii na haploidní buňku) začátek replikace
- Bakteriální část – Kan resistance, replikace
- Promotor, tag, MCS
 - Kondicionální mutanty (fenotyp-funkce)
 - Nadprodukce (suprese mutací nebo toxicita)

Promoter	Regulation/ Relative Protein Expression Level	Signal Strength on Western blot ^b
<i>ADH1</i> (full-length)	Ethanol-repressed/High	+++
<i>ADH1</i> (410 bp+) ^c	Constitutive/medium	++
<i>ADH1</i> (410 bp)	Constitutive/low	+/- (weak)
	Constitutive/ very low	(not detectable)
<i>ADH1</i> (700 bp)	Constitutive/high	+++
<i>GAL1</i> (full-length)	Repressed by glucose; induced (high-level) by galactose	(not detectable) ^d ++++
<i>MET1</i>	Methionin repressed	
<i>CUP1</i>	Indukováný mědí	
<i>MFA1</i>	MATa specifický (haploid specifický)	

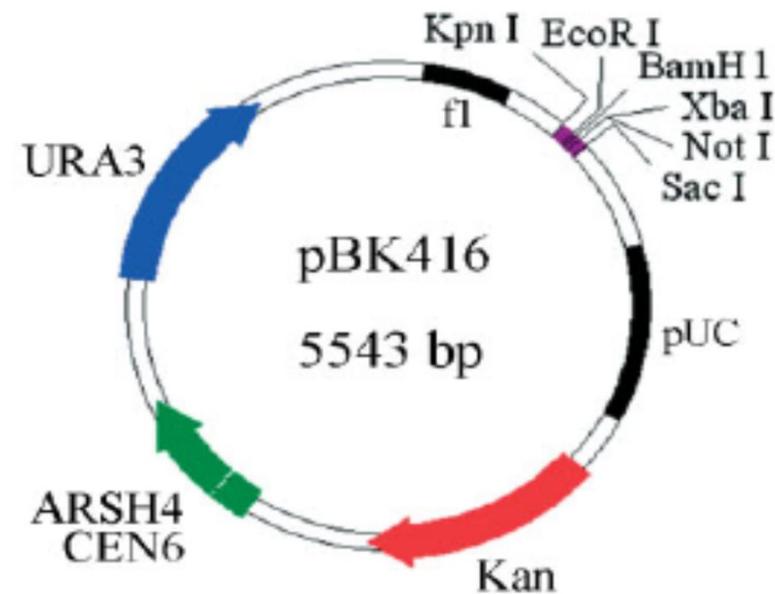


TABLE 2 | Metabolic engineering of yeast to improve the production of fatty acid-derived biofuels.

Strategies	Target	Strain	Genetic manipulation	Titer/achievement	References
Improving precursor supplement	FFA (C16: 66.3%, C18: 21.1%)	BY4727	Overexpression of <i>TesA</i> , <i>ACC1</i> , <i>FAS1</i> , and <i>FAS2</i>	0.4 g/L	Runguphan and Keasling, 2014
	FFA (C16, C18)	BY4741	Overexpression of <i>Mus musculus ACOT5</i>	0.493 g/L	Chen et al., 2014b
	FFA (C16, C18)	BY4741	Overexpression of <i>Mus musculus ACL</i> . Deletion of <i>IDH1</i> and <i>IDH2</i>	0.13 g/L*	Tang et al., 2013
	FFA (C16, C18)	YPH499	Deletion of <i>FAA1</i> and <i>ADH1</i>	0.14 g/L	Li et al., 2014
	FFA (C16, C18)	CEN.PK2	Overexpression of the reversed β -oxidation pathway and <i>SeAcsL641P</i> . Deletion of <i>ADH1</i> , <i>ADH4</i> , <i>GPD1</i> , and <i>GPD2</i>	0.011 g/L	Lian and Zhao, 2015
	TAL	BY4741	Overexpression of the <i>Gerbera hybrid</i> 2-pyrone synthase (2-PS)	2.2 g/L	Cardenas and Da Silva, 2014
	Fatty alcohol (C16: 91.1%; C18: 8.9%)	BY4742	Overexpression of mouse <i>FAR</i> , <i>ACC1</i> , <i>FAS1</i> , <i>FAS2</i>	0.086 g/L	Runguphan and Keasling, 2014
	FAEE (C16, C18)	BY4742	Overexpression of <i>AbWS</i> , <i>ACC1</i> , <i>FAS1</i> , and <i>FAS2</i> . Deletion of <i>POX1</i>	0.005 g/L	Runguphan and Keasling, 2014
	FAEE (C16, C18)	BY4741	Overexpression of <i>WS2</i> . Deletion of <i>FAA2</i> , <i>ACB1</i> , <i>PXA2</i>	0.025 g/L	Thompson and Trinh, 2014
	FAEE (C16, C18)	CEN.PK113	Overexpression of <i>WS2</i> . Deletion of <i>ARE1</i> , <i>DGA1</i> , <i>ARE2</i> , <i>LRO1</i> , and <i>POX1</i>	0.017 g/L	Valle-Rodríguez et al., 2014
	FAEE (N/A)	CEN.PK113	Overexpression of <i>WS2</i> , <i>ADH2</i> , <i>ALD6</i> , and <i>SeAcsL641P</i>	0.002 g/L*	de Jong et al., 2014
	FAEE (C16, C18)	CEN.PK113	Overexpression of <i>WS2</i> , <i>ACB1</i> , and <i>GAPN</i>	0.048 g/L	Shi et al., 2014a
	FAEE (C16, C18)	CEN.PK113	Overexpression of <i>WS2</i> and phosphoketolase pathway	0.026 g/L*	de Jong et al., 2014
	FAEE (C4–C10)	CEN.PK113	Overexpression of the reversed β -oxidation pathway and <i>EEB1</i> or <i>EHT1</i>	0.75 g/L	Lian and Zhao, 2015
	FAEE (Medium chain)	CEN.PK2	Overexpression of <i>AbWS</i> , <i>GUP1</i> , <i>GCY1</i> , and <i>DAK1</i> . Deletion of <i>FPS1</i> , and <i>GPD2</i>	0.52 g/L	Yu et al., 2012
	Alkane (Very long chain)	INVSc1	Overexpression of <i>SUR4^{F262A,K266L}</i> and <i>A. thaliana CER1</i> and <i>CER3</i>	Trace	Bernard et al., 2012

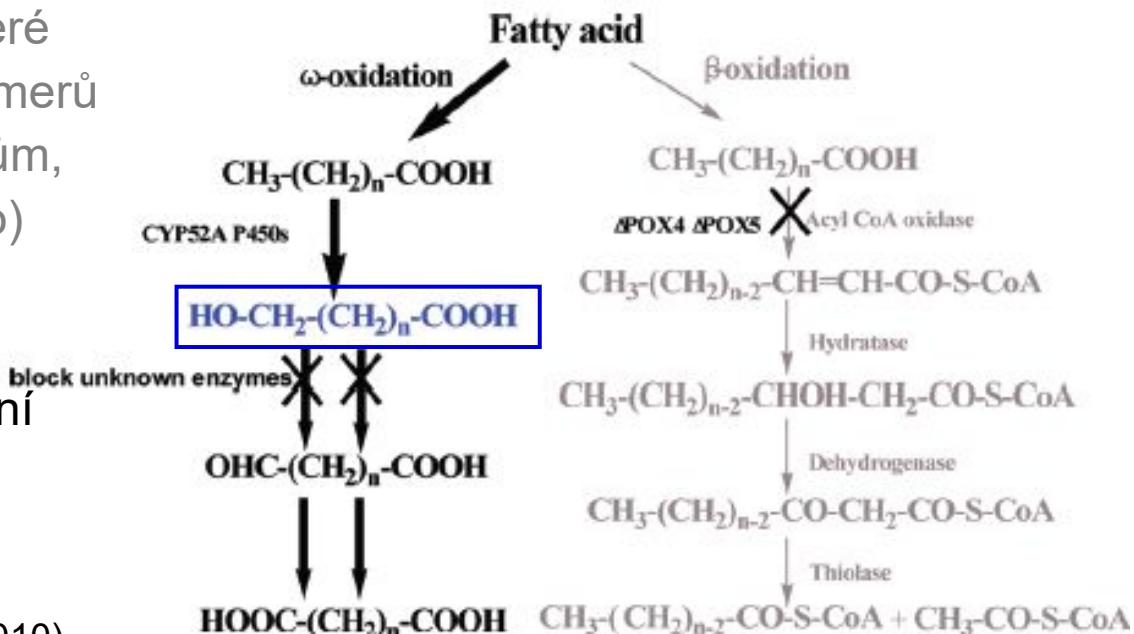
FFA- free fatty acids, FAEE - fatty acid ethyl esters

Sheng, Front in Microb, 2015

Příprava monomerů pro výrobu plastů – využití *Candida tropicalis*

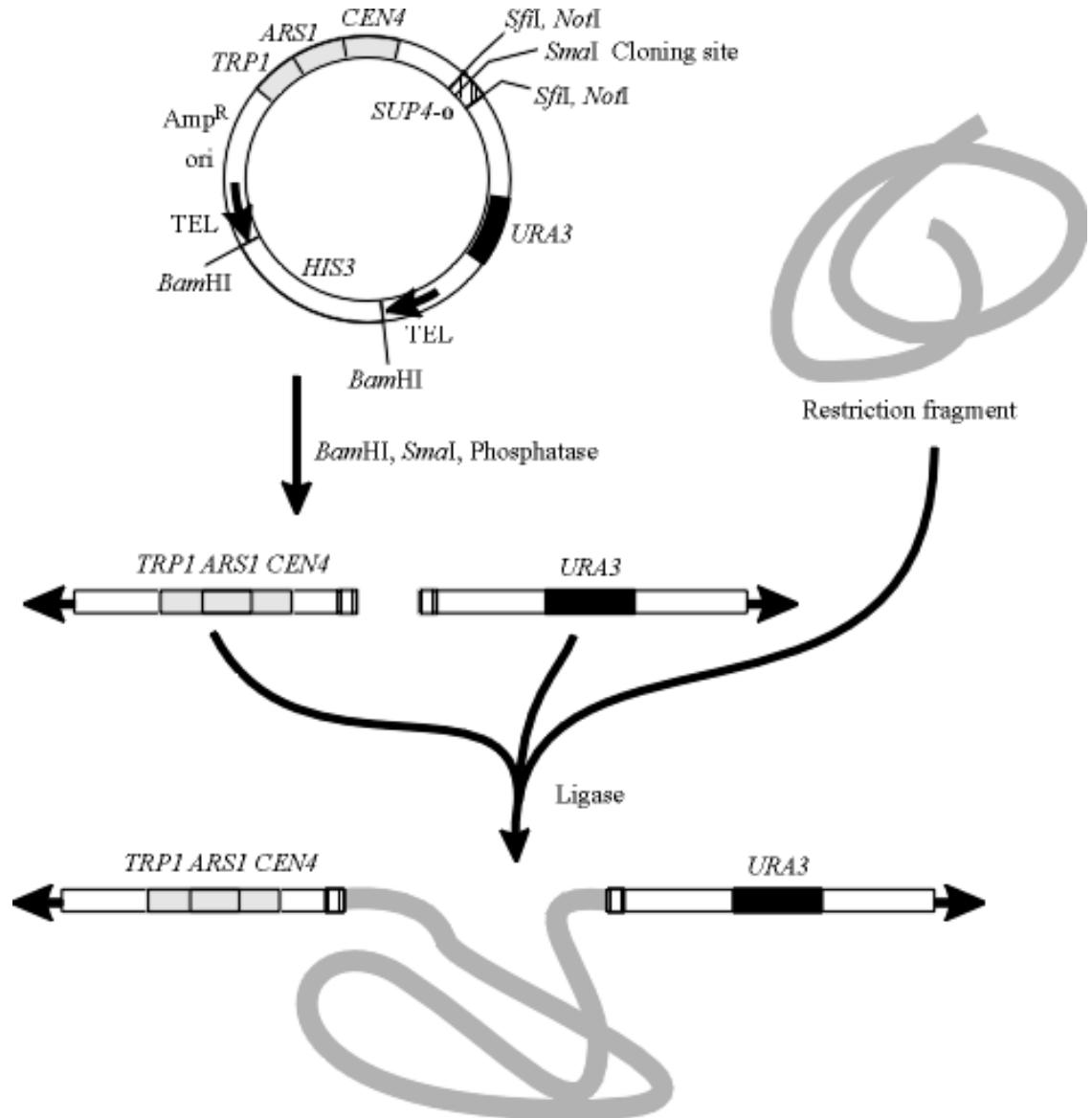
- *Candida tropicalis* je schopna využít mastné kyseliny jako zdroj uhlíku (acetyl-CoA)
- mutantní kmen (Δ POX4, Δ POX5) není schopen β -oxidace a přeměňuje je oxidací na di-karboxylové kyseliny (Picataggio et al, Biotechnology, 1992)
- pomocí flp rekombinasy odstranili geny oxidás (4 alkohol oxidásy) a dehydrogenás (6 alkohol dehydrogenás), aby eliminovali ω -oxidaci
- nový kmen je schopen produkovat ω -hydroxymastné kyseliny, které lze použít pro výrobu bio-polymerů (plastů podobných polyetylenům, bio-odbouratelné na bio-palivo)
 - další modifikace kmene (integrace genů pro lipásy) by umožnilo přímé odbourávání odpadních olejů ...

Lu et al., JACS (2010)



YAC (yeast artificial chromosome)

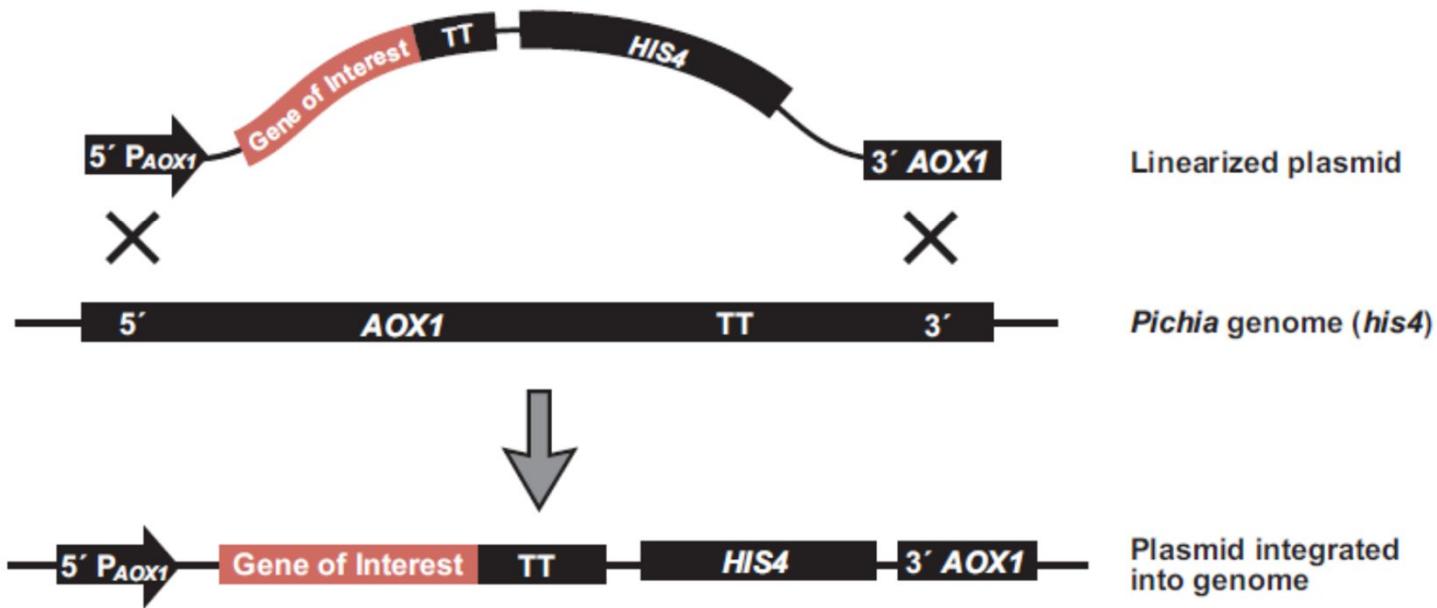
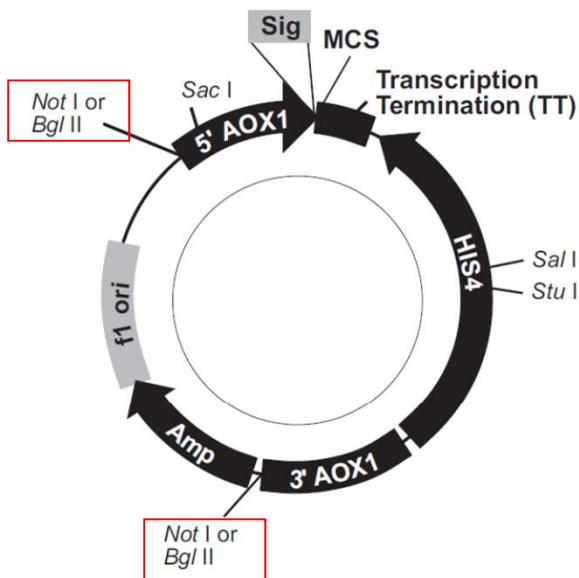
- Bakteriální část – Amp resistance, počátek replikace
- Kvasinková část – marker, CEN-ARS, **TEL**
- 50-500kbp insert např. lidská genová banka pro HuGO 80000 klonů YAC (270kbp)
- Klonování, množení, uchování dlouhých fragmentů DNA
- Výzkum savčích telomer a centromer
- Pomocí transfekce, lipofekce nebo elektroporace lze dostat YAC i do savčích buněk – náhodně se integrují do genomu - výzkum nesestříhnutých genů (dlouhé regulační úseky)



Transformační protokol

- Exponenciální kultura
- Opláchnout vodou a TE/LiAc roztokem
- Rozsuspendovat v TE/LiAc roztoku a přidat DNA (plasmidová/cirkulární i lineární DNA)
- Přidat TE/LiAc/PEG4000 roztok
- 30 minut na 30°C a poté teplotní šok při 42°C (15min)
- Stočit a pelet rozsuspendovat v TE roztoku
- Rozetřít na selektivní plotnu

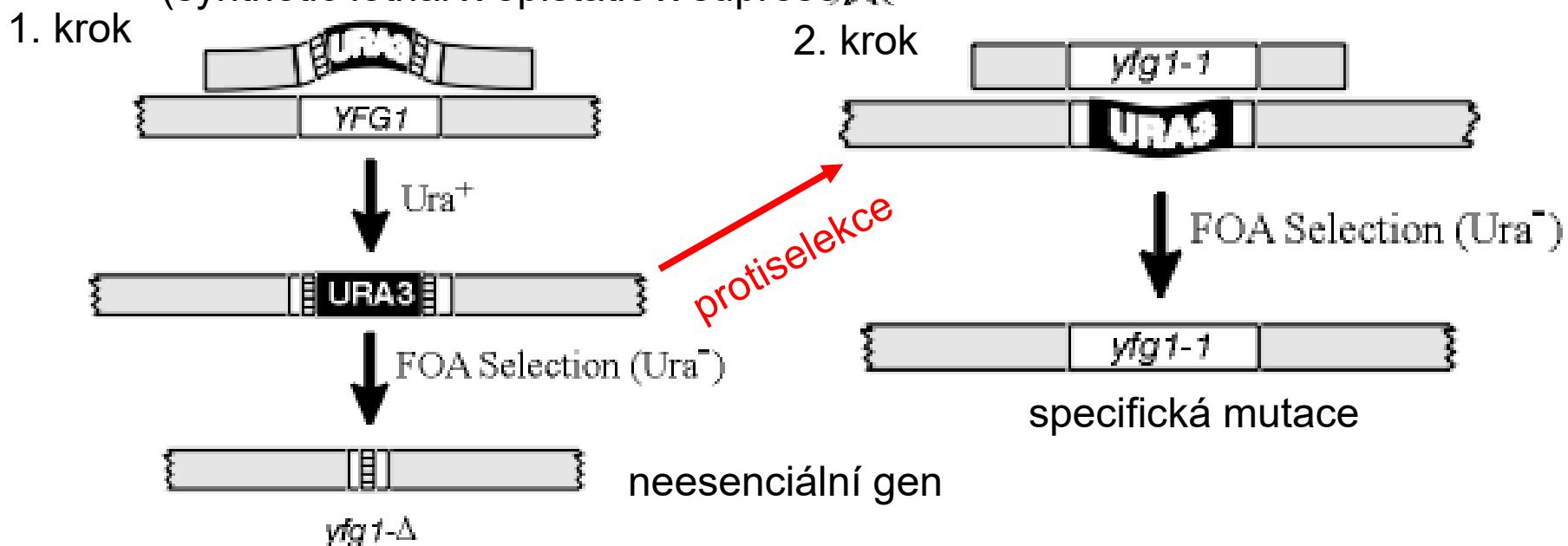
Integrase I.



- integrativní plasmid pro *P. pastoris* (GS1115, genotype: *his4*)
- exprese z AOX1 promotoru
- integrace do AOX1 lokusu
- **mechanismus homologní rekombinace**

Integrace: disrupce/delece genu

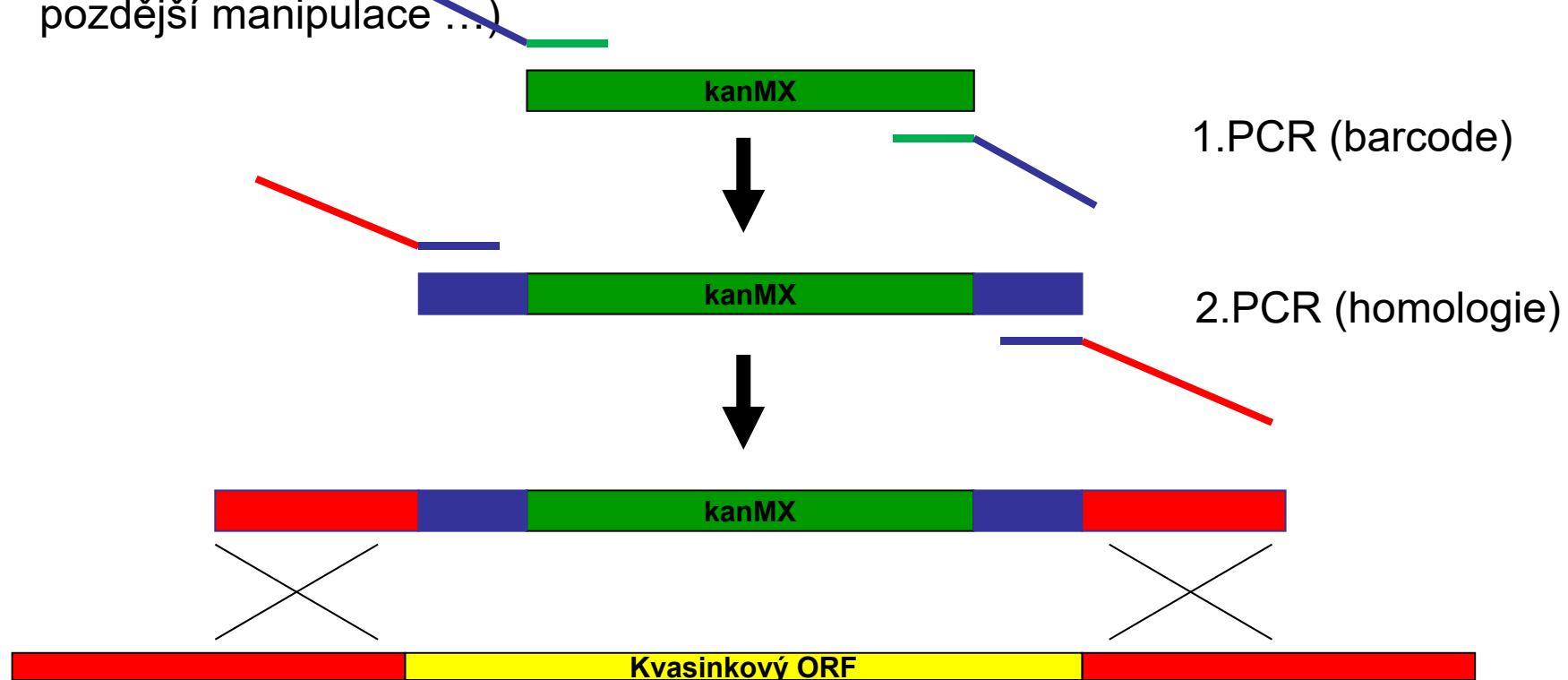
- studium funkce genu – fenotyp (delece/mutace)
 - **esenciální gen** => buňky potřebují gen např. na plasmidu (plasmid shuffling)
 - **životaschopné** – mutace lze přímo integrovat do genomu
 - mutantní kmeny se testují na citlivost k různým „toxinům“ – dále je lze křížit s funkčně podobnými geny-mutantami a hledat jejich funkční vztahy (synthetic lethal x epistatic x suprese)



- Využití inhibitoru FOA pro „odléčení“ URA3 markeru (FOA je přeměňována Ura3p dekarboxylázou na toxiccký 5-fluorouracil => *URA3*⁺ buňky nerostou, zatímco *ura3-* buňky jsou rezistentní)
- Buňky se stávají *ura-*, takže URA3 marker lze využít několikrát

Delece genu - PCR

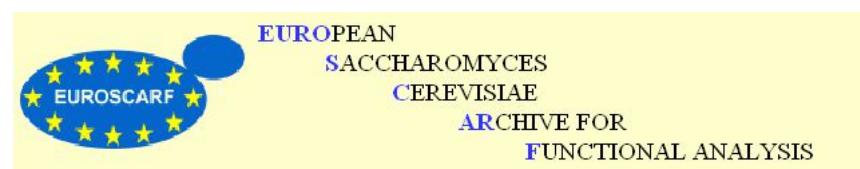
- pro rekombinaci stačí pouze **krátká homologie** (50-100nt pro S.c.)
- místo integrativních plasmidů = oligonukleotidy ~ 70nt dlouhé postačí (při 2 krokové PCR se kromě dlouhé homologie vnesou ještě **specifické sekvence** pro pozdější manipulace ...)



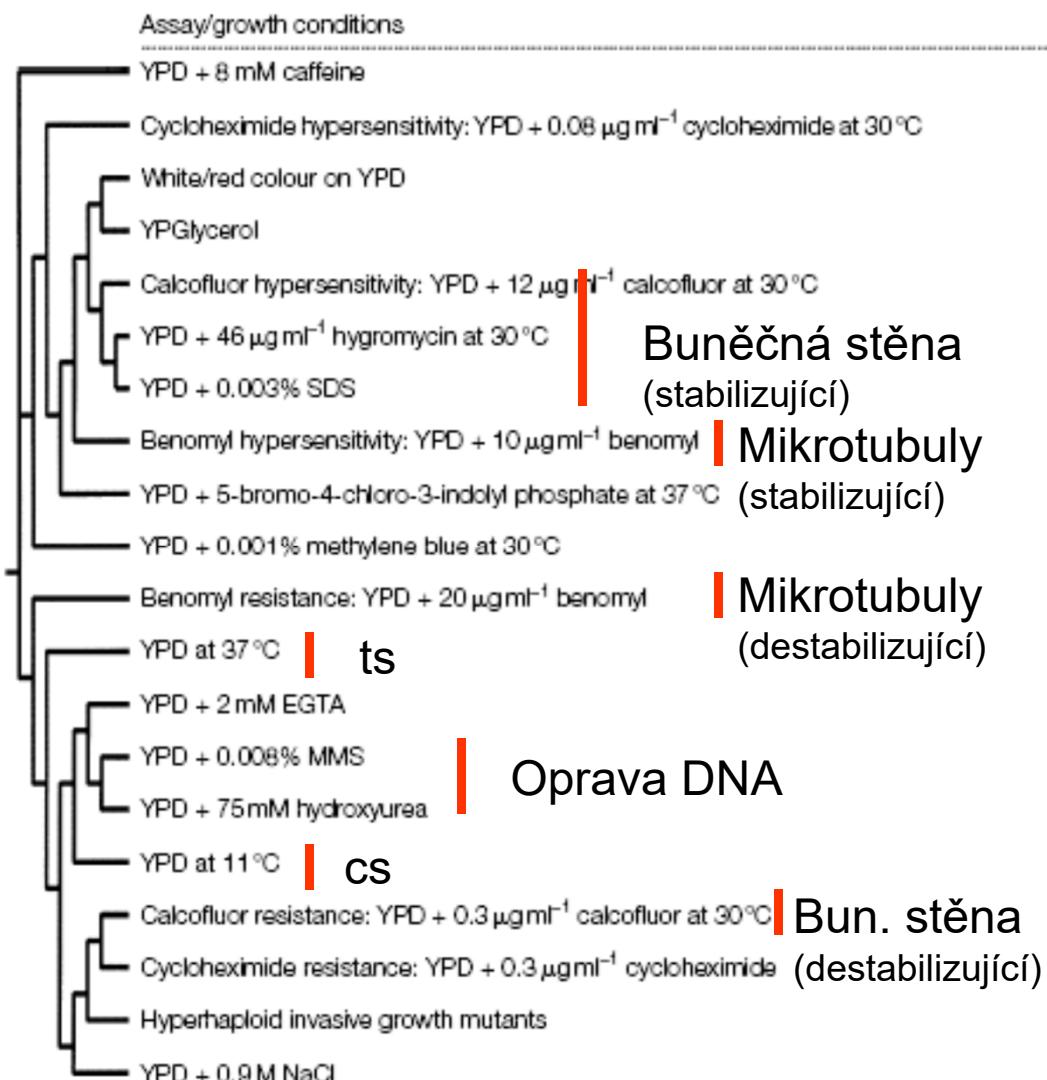
- systematicky provedeno na >6000 genech v rámci projektu EuroFan
- kmeny lze získat z archivu EUROSCARF

<http://web.uni-frankfurt.de/fb15/mikro/euroscarf/index.html>

Giaever et al, Nature, 2002



EuroFan projekt - testy fenotypu



Buněčná stěna
(stabilizující)

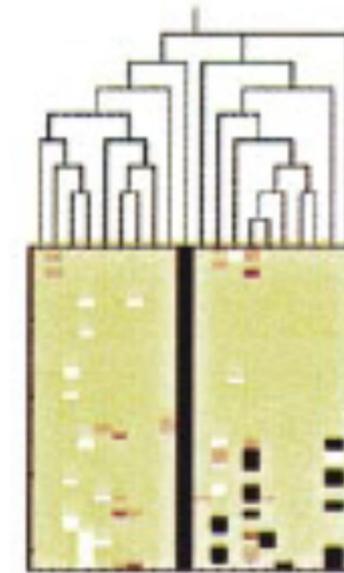
Mikrotubuly
(stabilizující)

Mikrotubuly
(destabilizující)

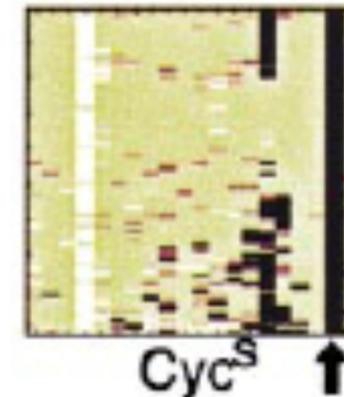
Oprava DNA

Bun. stěna

(destabilizující)



↑ Ben^R

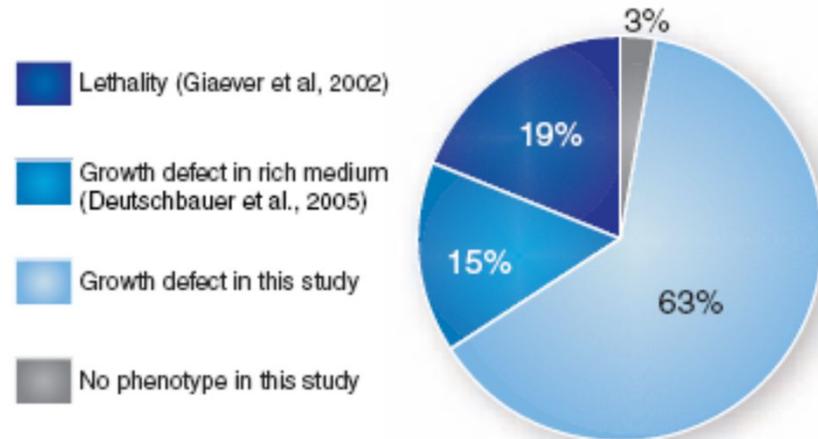


Cyc^S ↑

- Systematicky provedeno na >6000 genech v rámci projektu EuroFan
- Funkční kategorie genů – anotace v databázích (genová ontologie)

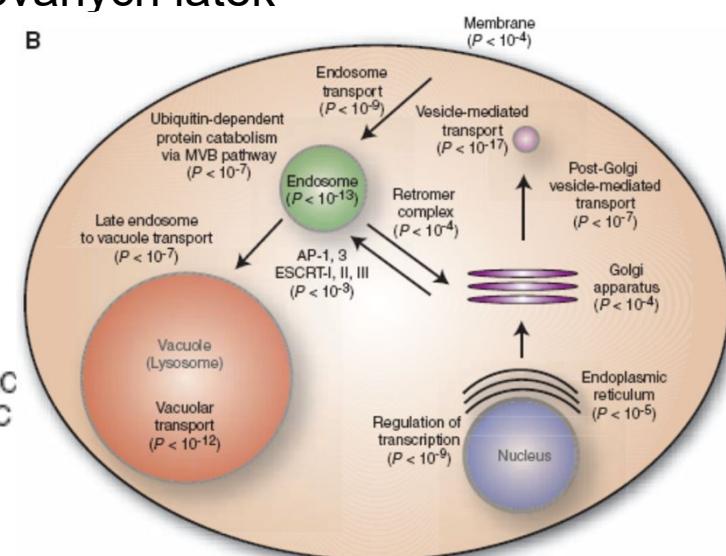
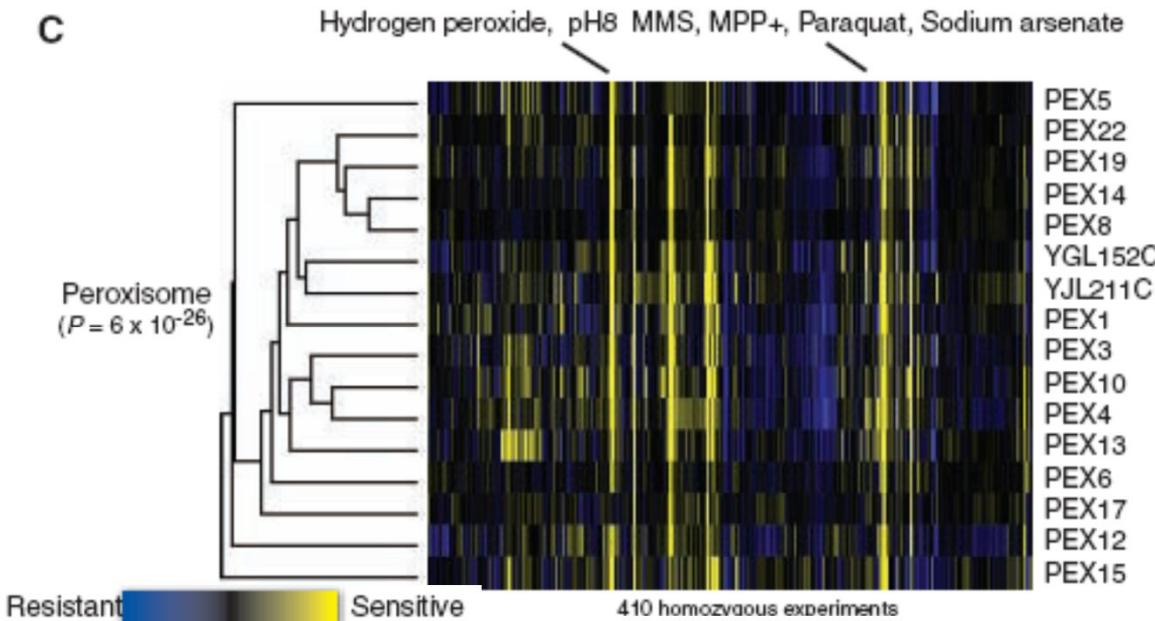
Winzeler et al, Science, 1999; Giaever et al, Nature, 2002

- ~ 6000 heterozygotních delečních kmenů
- ~ 5000 homozygotních delečních kmenů (+ ~ 1000 esenciálních genů)
- (neesenciální – růst za specifických podmínek nebo redundantní procesy)



- Testováno ~400 malých molekul a stresových podmínek (-aa ...)
- Celkem provedeno ~ 6 milionů testů
- multidrug resistance (MDR) pokud byl gen potřebný pro resistenci vůči >20% z testovaných látek

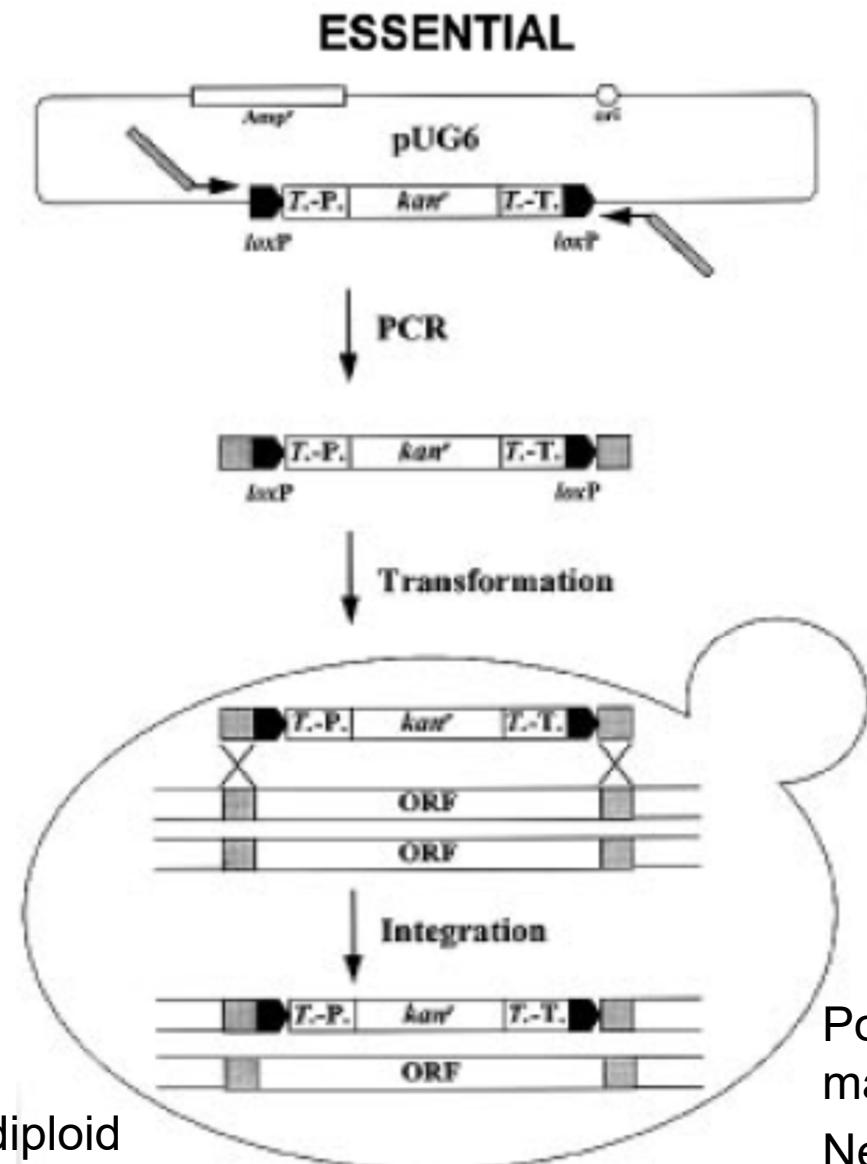
- Podobné profily svědčí o funkční podobnosti



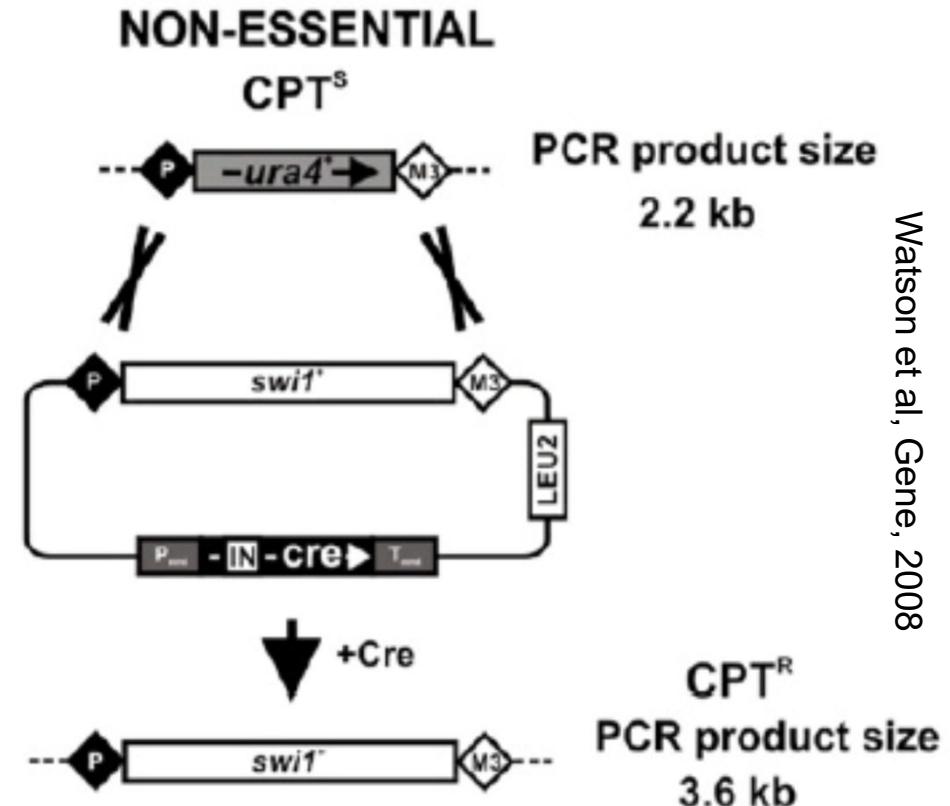
Geny/Proteiny peroxisomu

Hillenmeyer et al, Science, 2008

Cre rekombinasa – odstranění markeru



Guldener et al, NAR (1996)

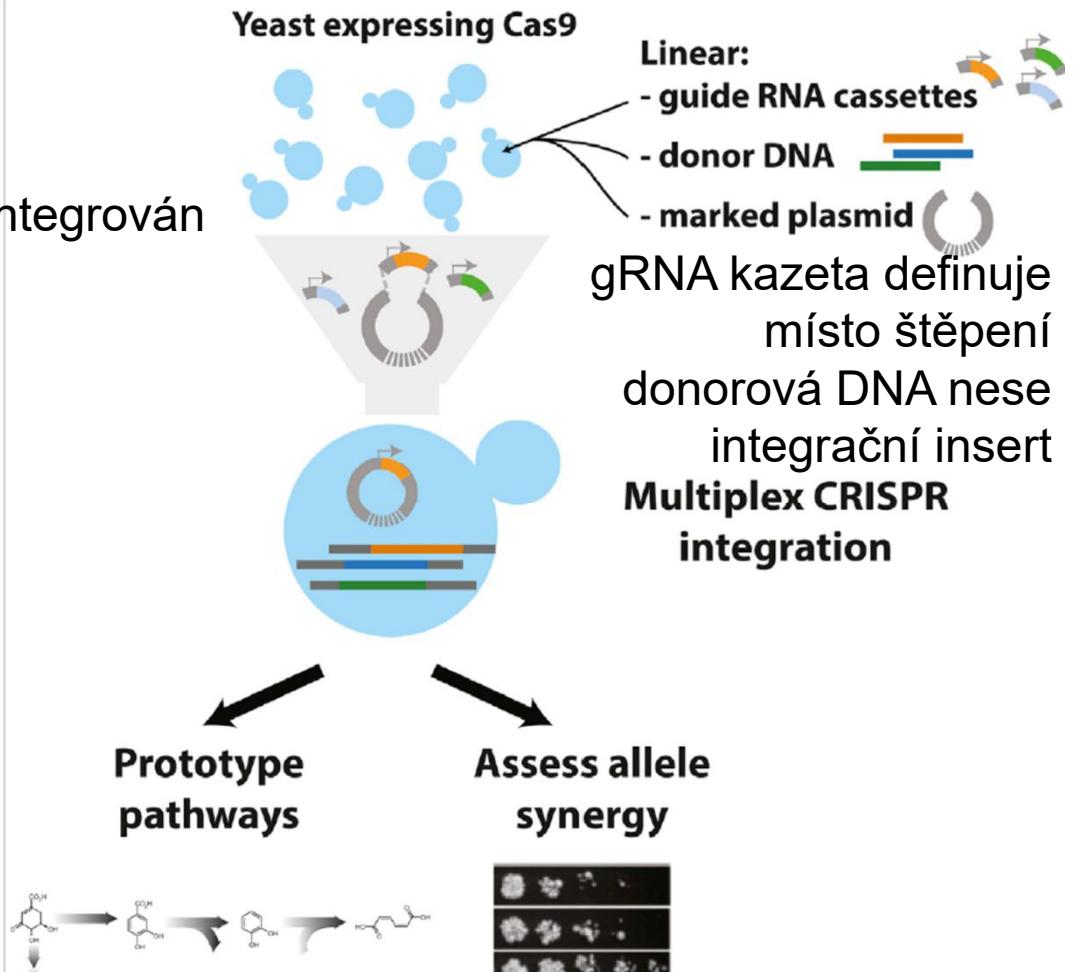
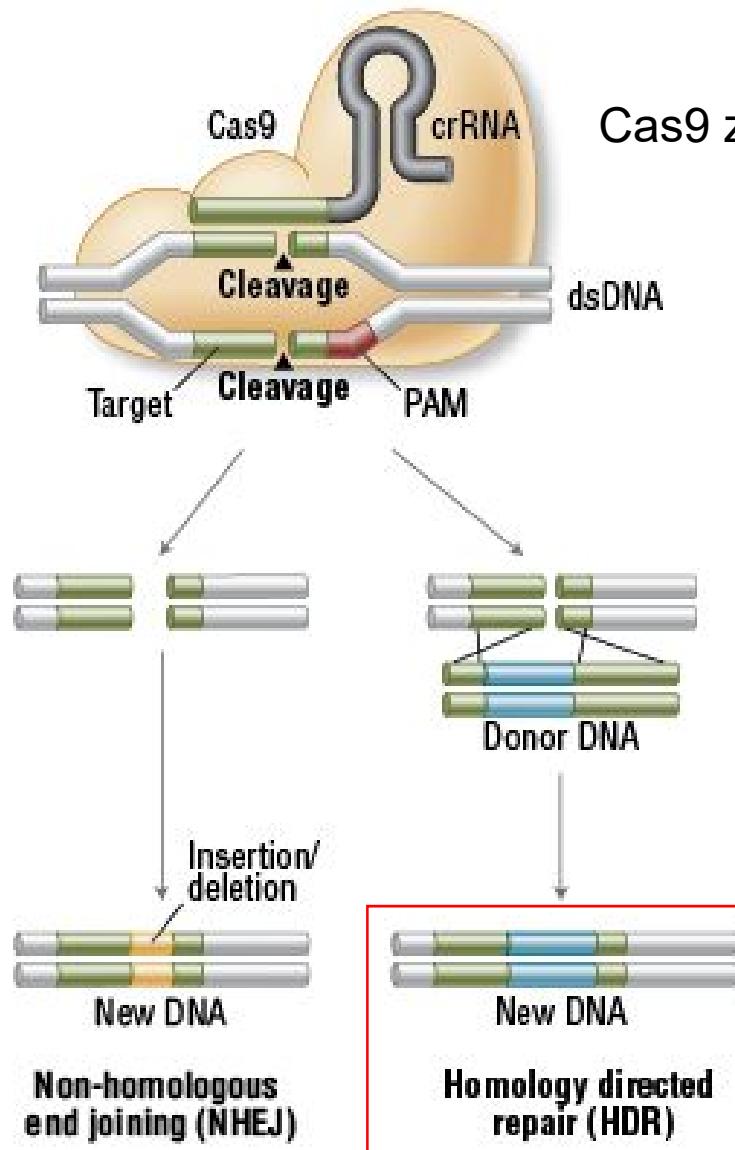


Watson et al, Gene, 2008

Postup lze použít několikrát se stále stejným markerem
Nevýhoda pro genetické studie (marker nekosegreguje s mutací)

Integrase: inzerce genu (CRISPR-Cas9)

A. Genome Engineering With Cas9 Nuclease



K integraci u kvasinek není nutný CRISPR

- účinná homologní rekombinace
- CRISPR zvyšuje účinnost mnohonásobné integrace (řízené štěpení DNA)

6 integrací do 3 lokusů (po dvou)

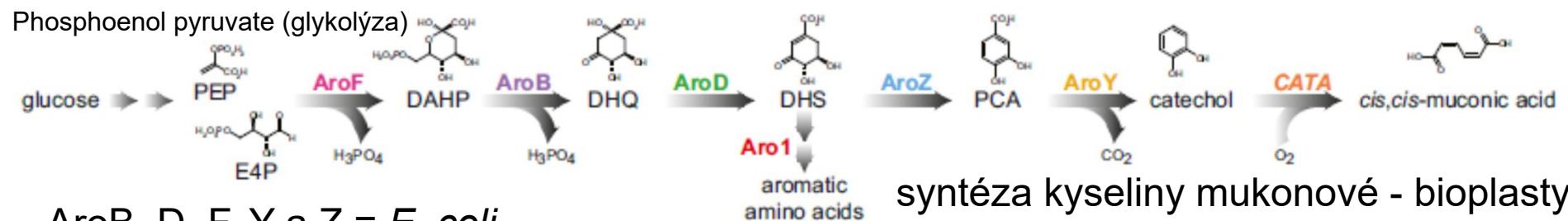
nová metabolická dráha



lokusy: GAL80, HO, ARO1

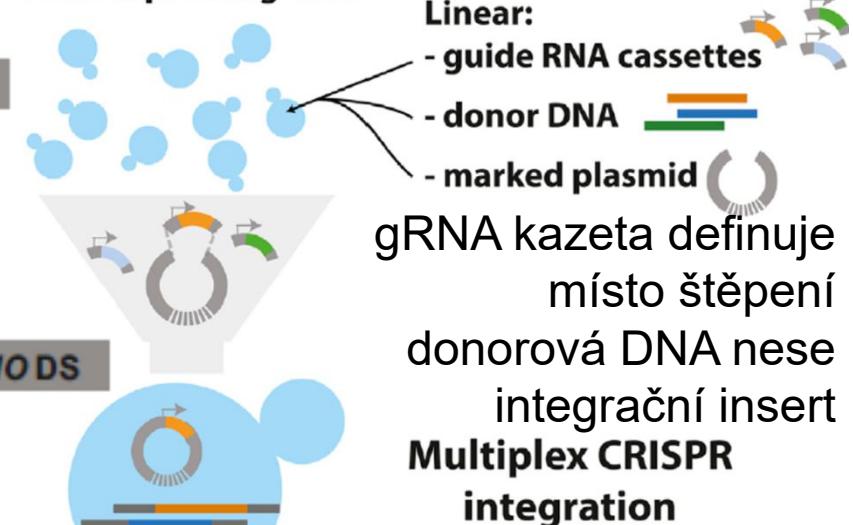


AroY v pěti kopiích – zvýšilo výtěžek



AroB, D, F, Y a Z = *E. coli*
CATA = *C. albicans*

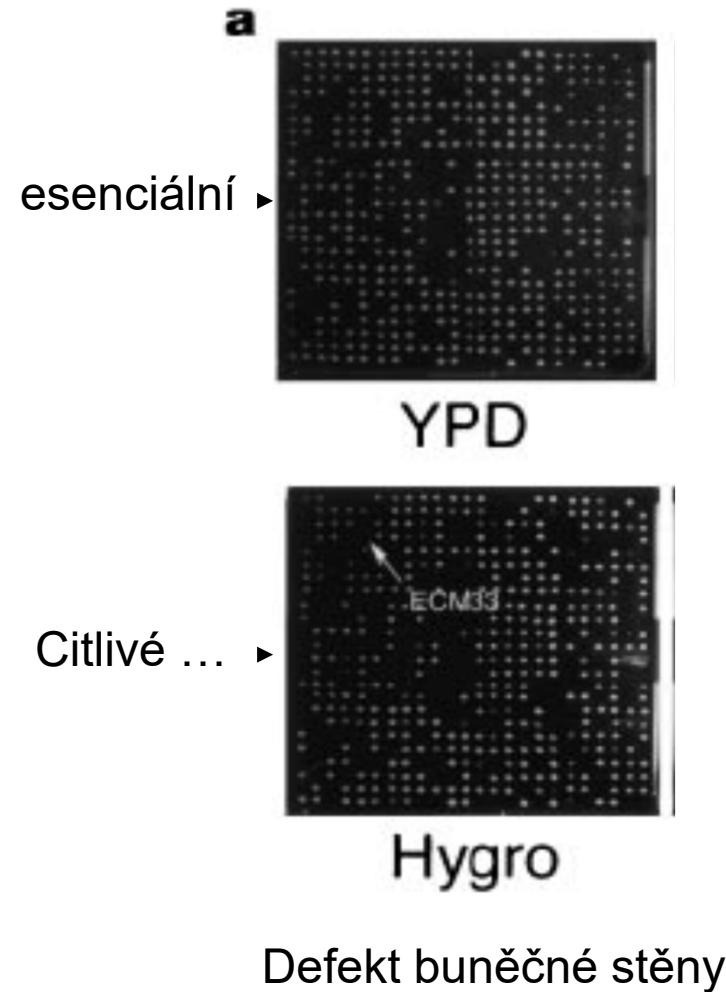
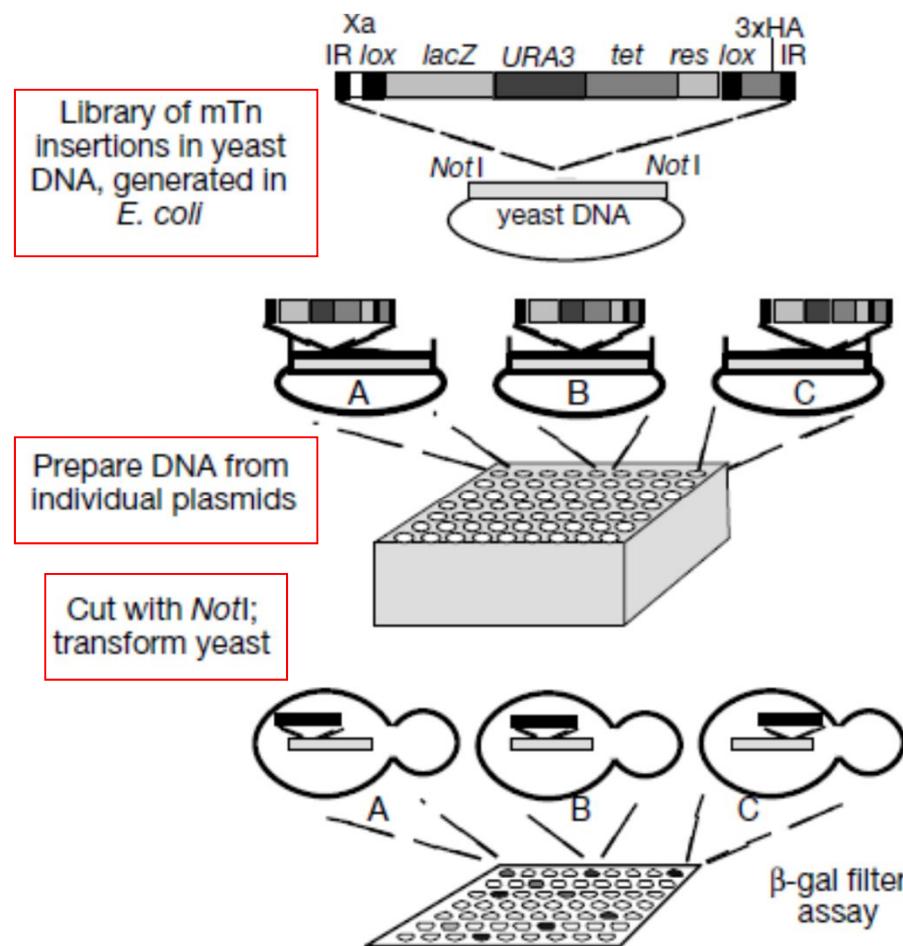
Yeast expressing Cas9



Horwitz et al, Cell Syst, 2015

delece ARO1 blokuje tvorbu aromatických AMK (dráha vede na kys. mukonovou) a nutí buňky do této dráhy – v biotechnologickém procesu nejdříve na bohatém médiu roste biomasa – poté se na minimálním médiu (bez aromatických AMK) spouští tato dráha

Delece genu pomocí transposonů

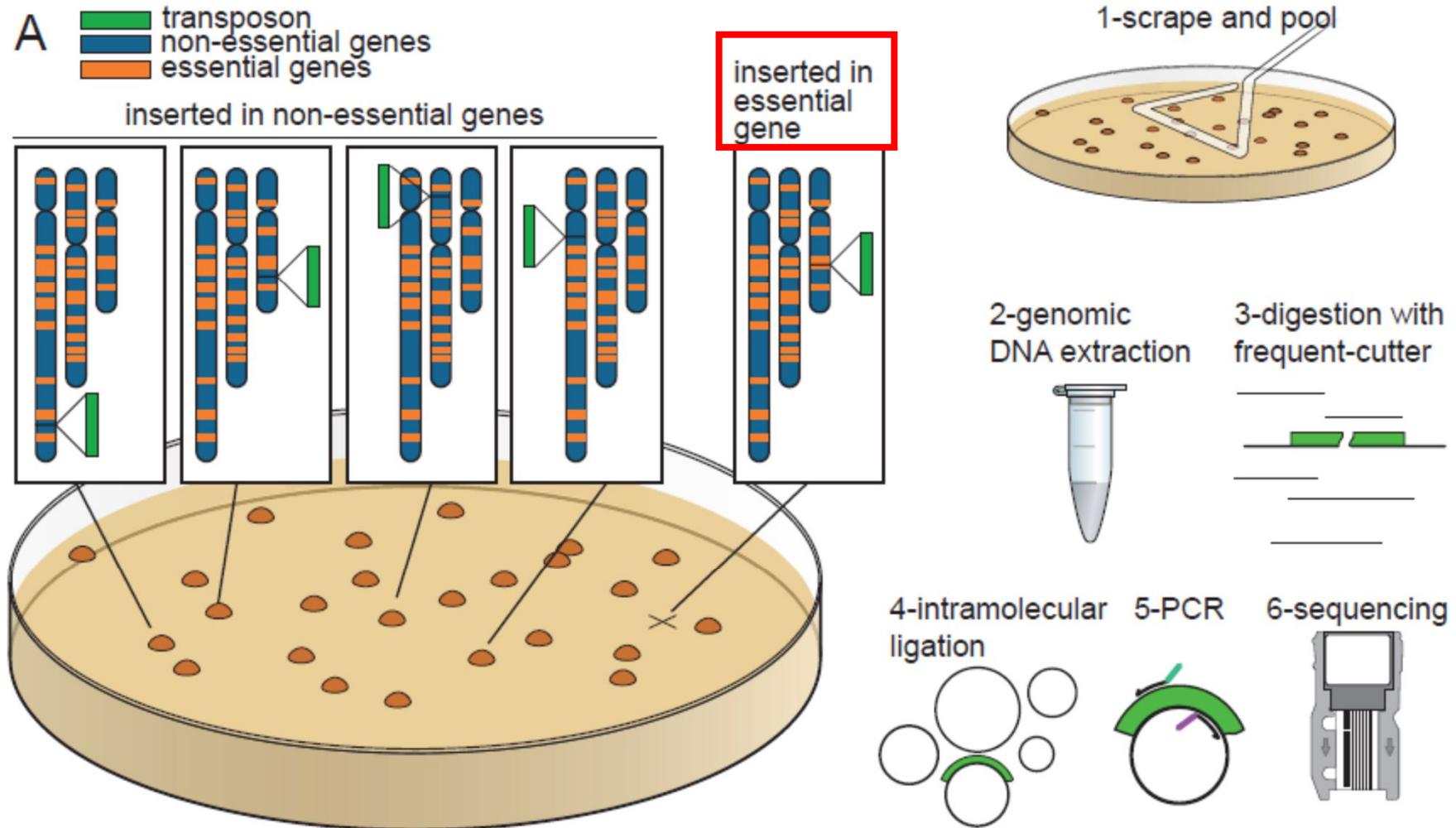


popsat

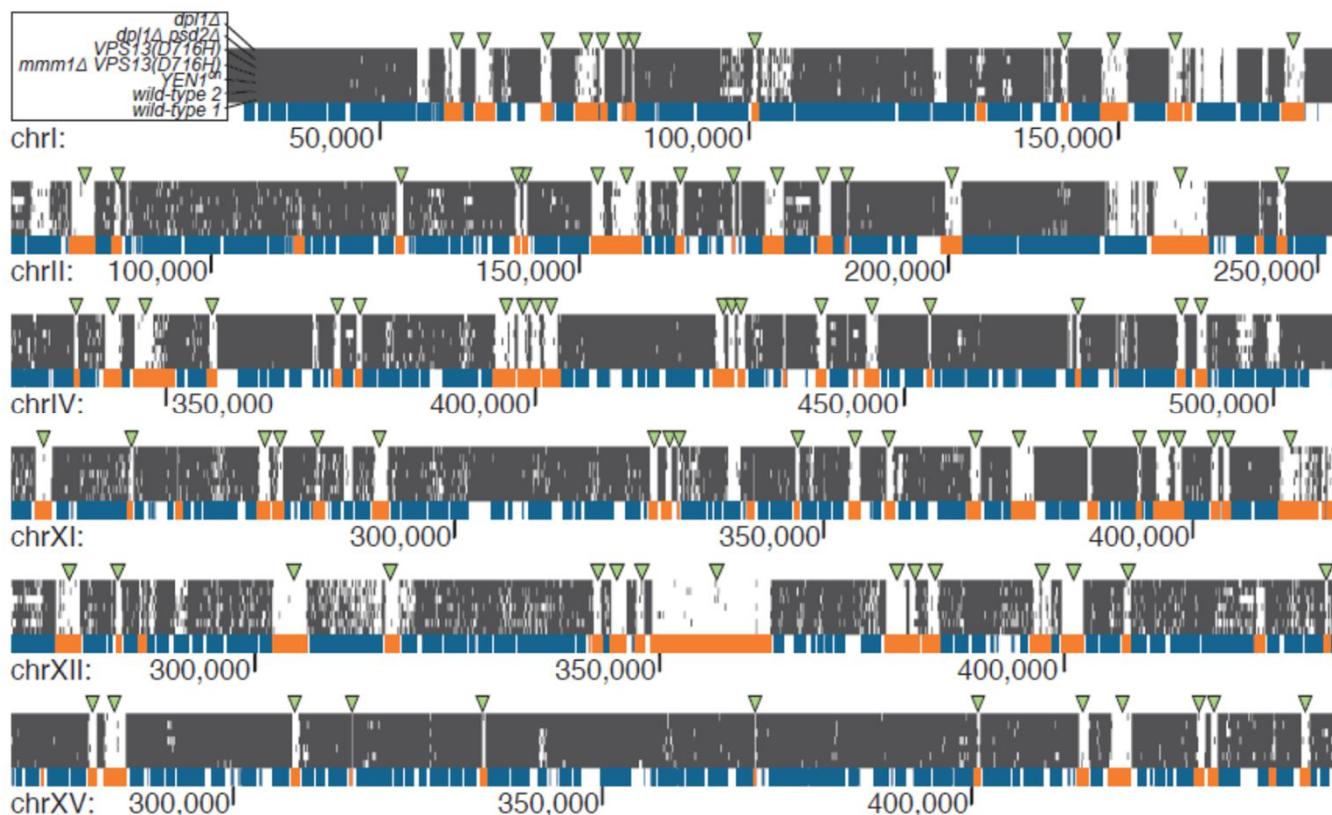
MacDonald et al.: Nature, 1999

SAturated Transposon Analysis in Yeast (SATAY)

Michel et al, eLife, 2017

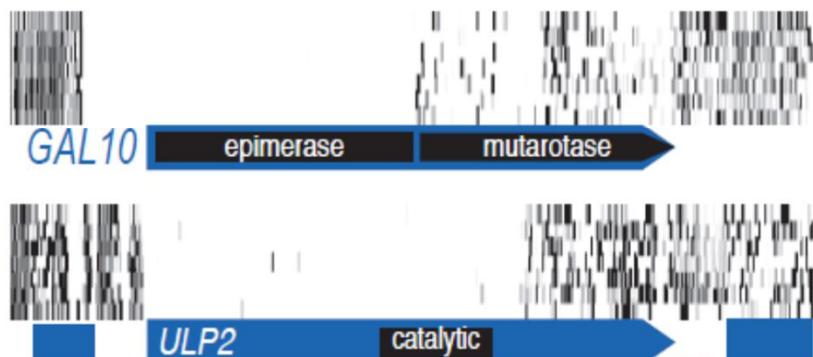


- generováno 1.000.000 klonů – 300.000 inzercí (vysoké pokrytí na 6.000 genů)
- cirkulární DNA použita pro NGS sekvenování (MiniDs transposon-specifické primery)
- inzerce každých 40bp (preferenčně v nucleosom-free oblastech)
- každý transposon sekvenován 20x ...

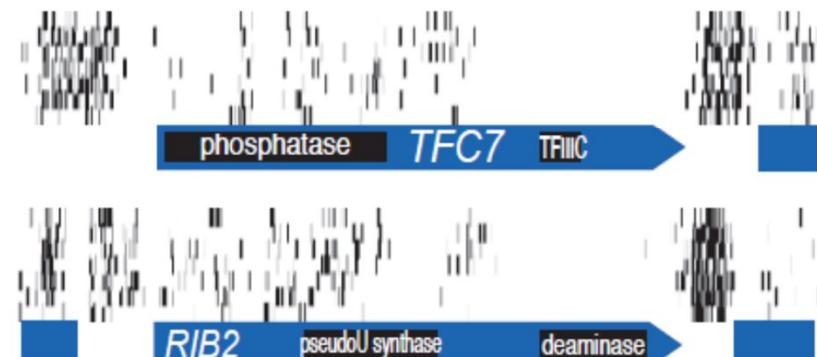


- inzerce chyběly v esenciálních genech (zelené šipky)
- charakterizace GO, drug screening, syntetická letalita, ...
- rozlišení na úrovni domén (GAL10 – dvě domény z nichž esenciální je pouze první ...)
- C-koncové, ale i N-koncové delece

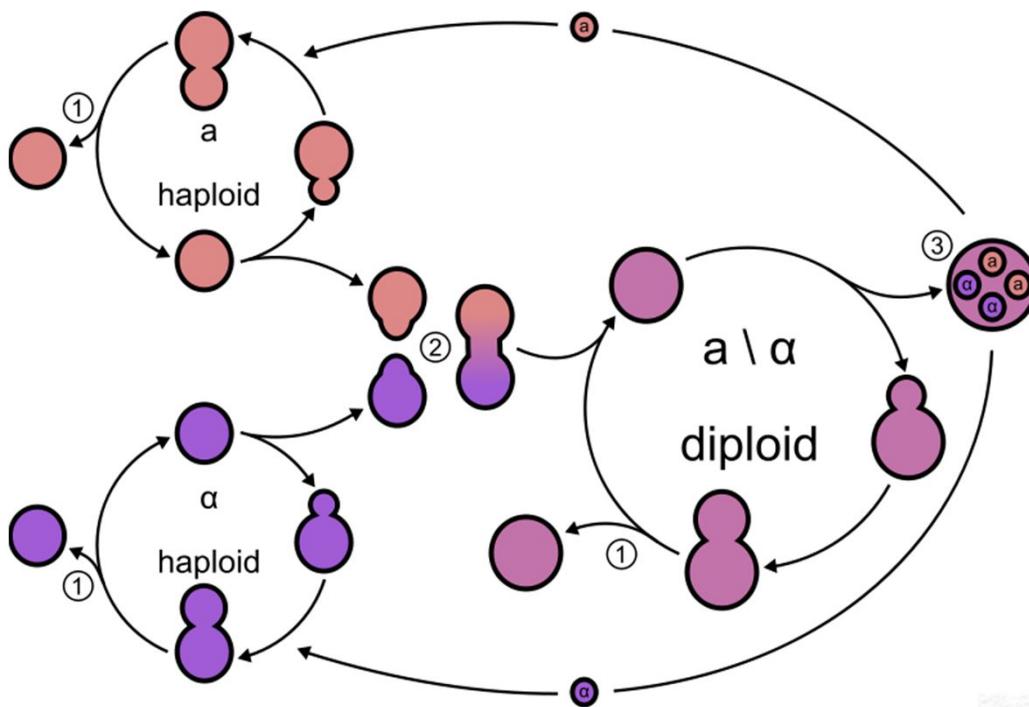
A C-terminal truncations



B N-terminal truncations



Životní cyklus *S. cerevisiae*

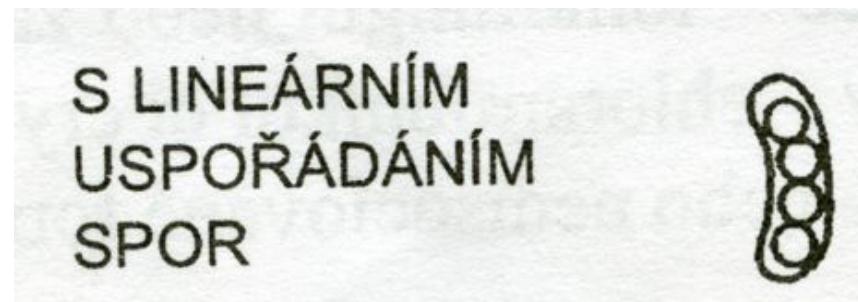
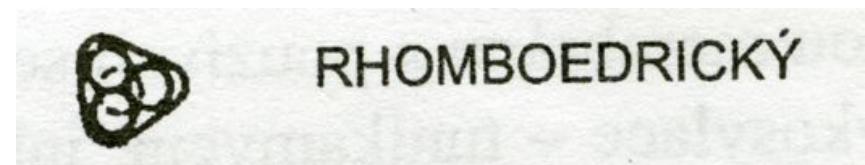


- pouzdro spory je třeba rozrušit a pomocí mikromanipulátoru získat jednotlivé haploidní buňky (lze provést i tzv. random sporulation)
- u *S.pombe* jsou diploidní buňky nestálé a okamžitě sporují (pouzdro se rozpadá samo)

- Deleci či mutaci lze provést v haploidní či diploidní buňce

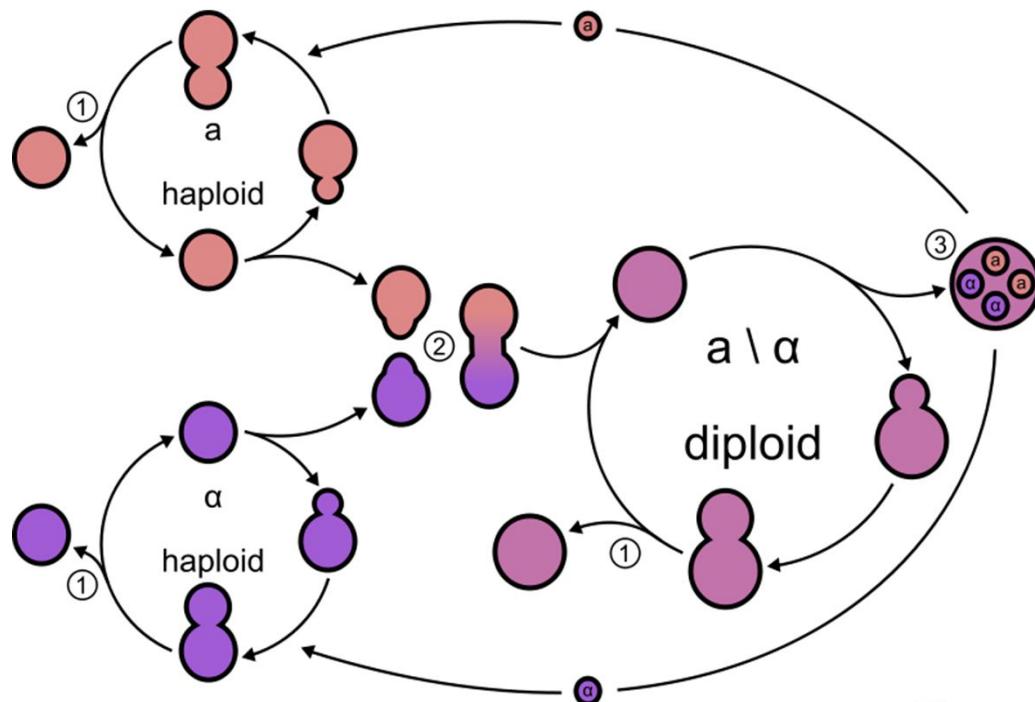
- v haploidní buňce hrozí suprese defektu proto je lépe používat diploidní buňky (druhá kopie zůstává nezměněná)

- lze připravit dvojitého mutantu křížením haploidních mutant a poté sporulací diploida



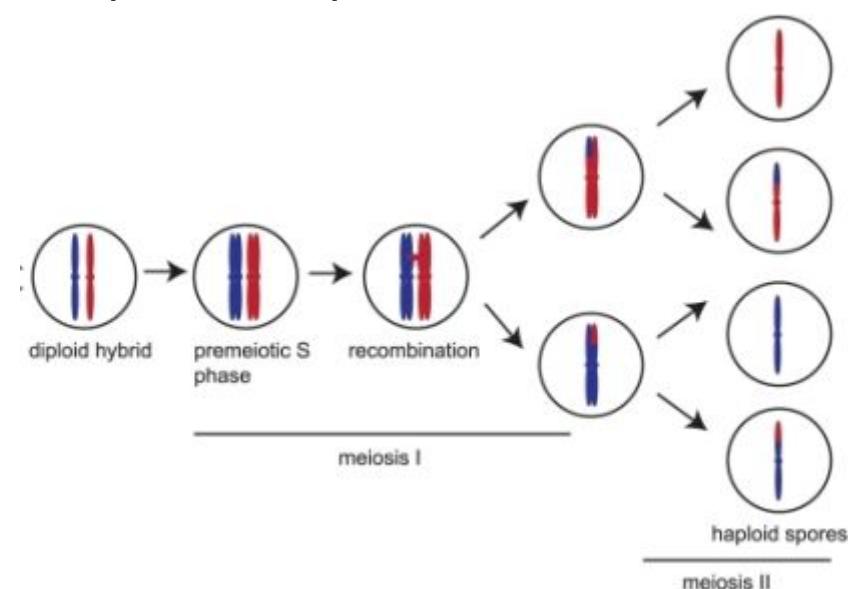
- Více v dalších přednáškách

Životní cyklus *S. cerevisiae*



- delece esenciálního genu lze provést pouze v diploidní buňce (haploidní nepřežije)
- po iniciaci sporulace dojde k meiotickému dělení ($2n \rightarrow 4n \rightarrow 4 \times 1n$) a vzniknou 4 haploidní buňky (lze rozdělit mikromanipulátorem – tetrádová analýza)

- Deleci či mutaci lze provést v haploidní či diploidní buňce
- v haploidní buňce hrozí suprese defektu proto je lépe používat diploidní buňky (druhá kopie zůstává nezměněná)
- lze připravit dvojitého mutanta křížením haploidních mutant a poté sporulací diploida

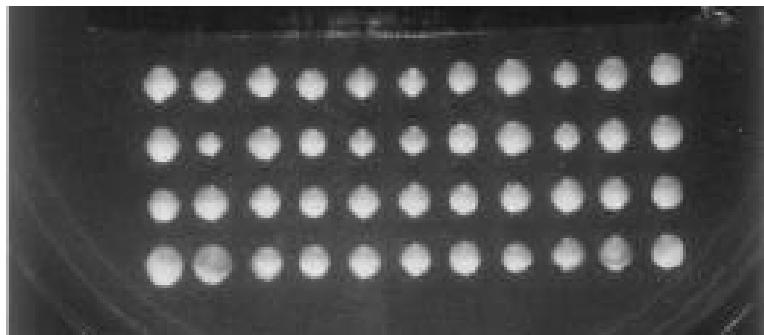
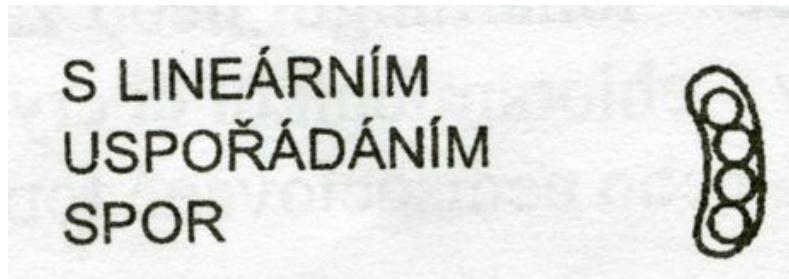




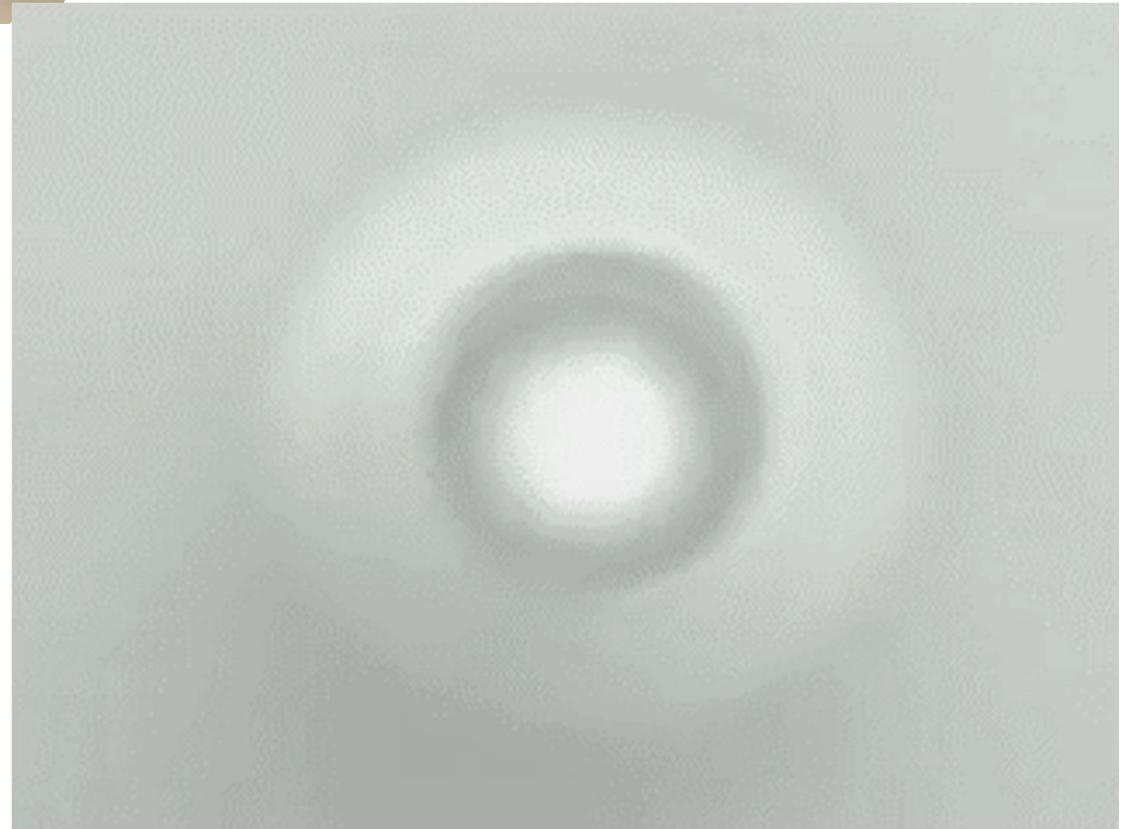
Tetrádová analýza

(*S. pombe*)

spory přeneseny tenkou jehlou a
rozmístěny v pravidelných
odstupech



YPD





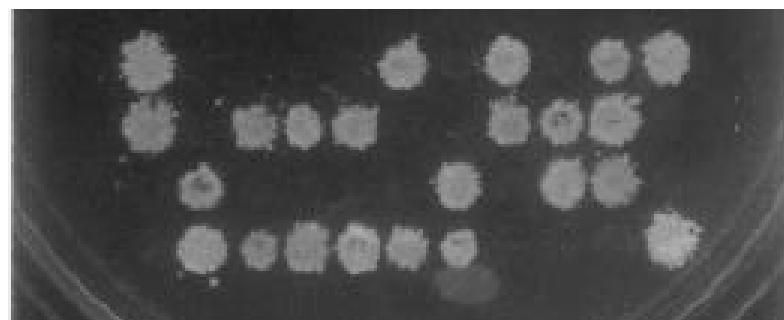
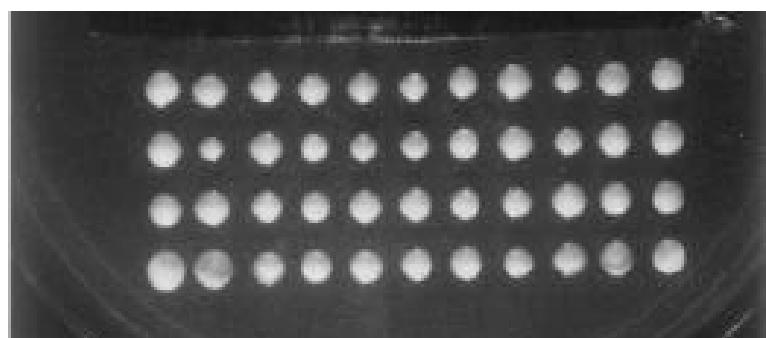
Tetrádová analýza

2 spory/kolonie normální

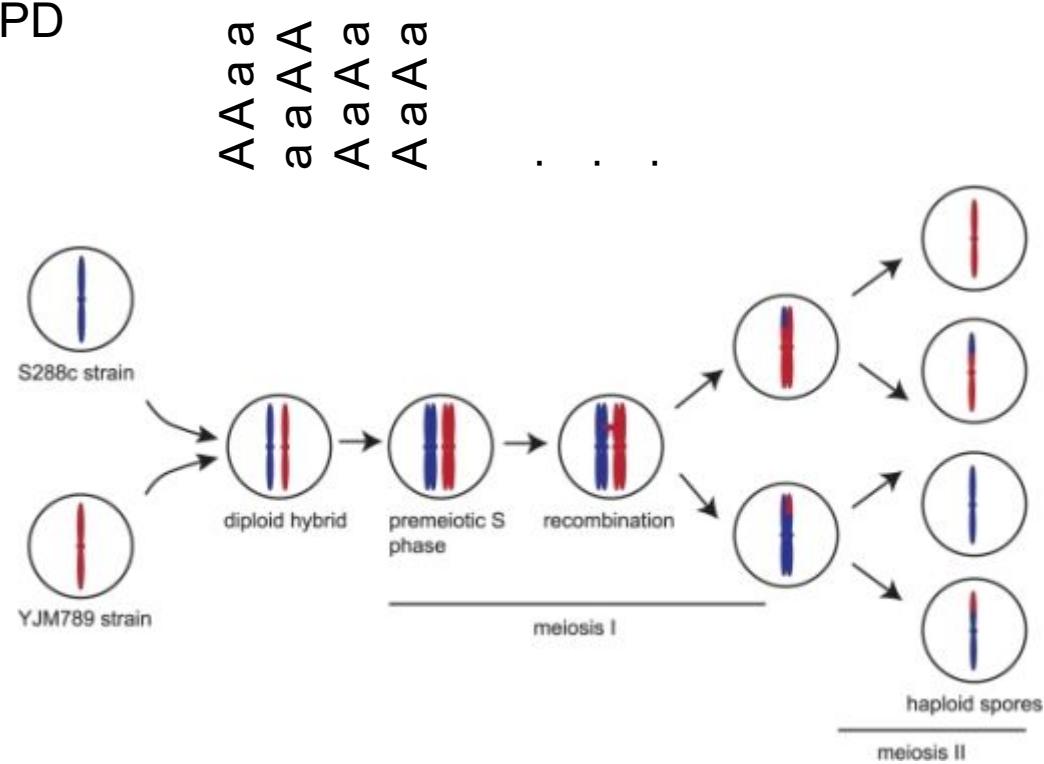
+

2 spory/kolonie mutantní

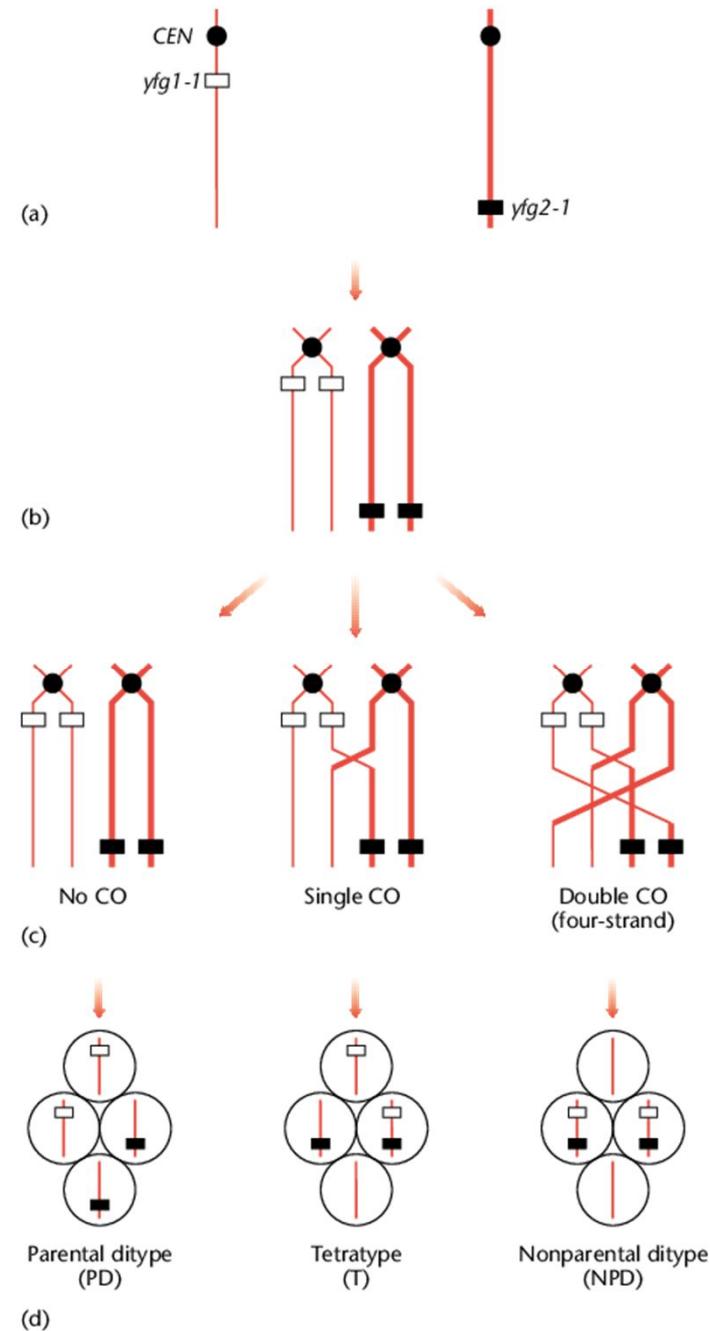
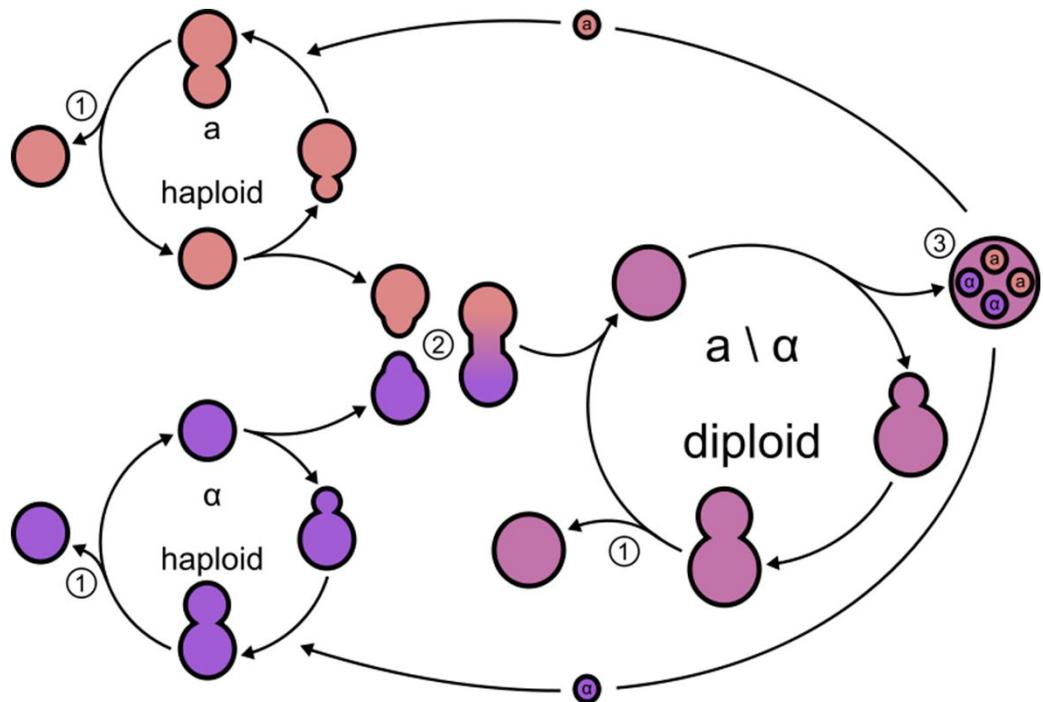
YPD



Selektivní médium (SD-ura ... testy)



Životní cyklus *S. cerevisiae*



- lze připravit dvojitého mutanta křížením haploidních mutant a poté sporulací diploida
- frekvence typů závisí na vzájemné pozici genů – různé chromosomy => nezávislá segregace, stejný chromosom (Morganovy zákony – čím blíže, tím méně cross-over)

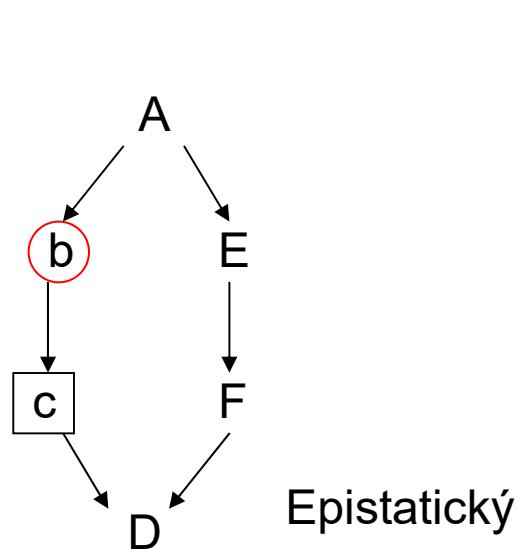
Dvojité mutanty – funkční příbuznost

haploid x haploid => diploid – stejný fenotyp - identický gen

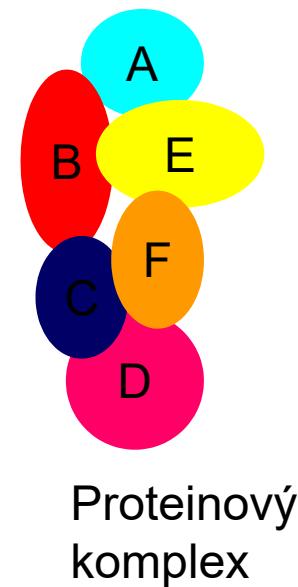
- bez fenotypu – díky wt allele (různé geny)

sporulace => haploid – stejný fenotyp – **epistatický** (funkčně příbuzné geny)

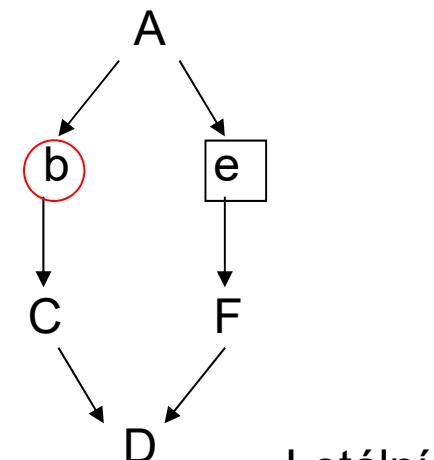
- **aditivní až letální** (paralelní dráha, redundancy, rozpad komplexu)



Epistatický



Proteinový komplex

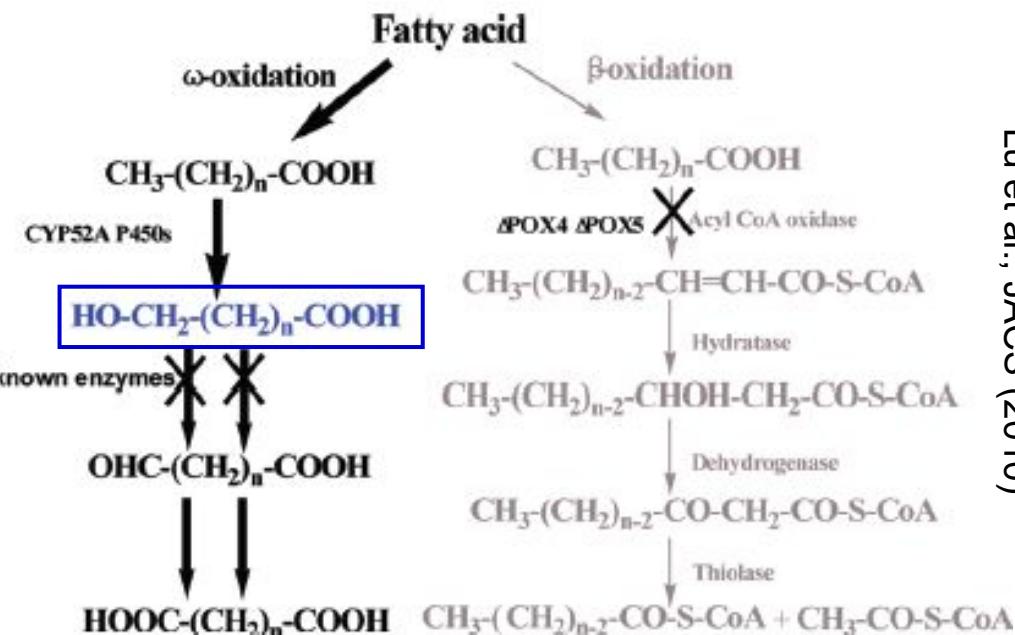
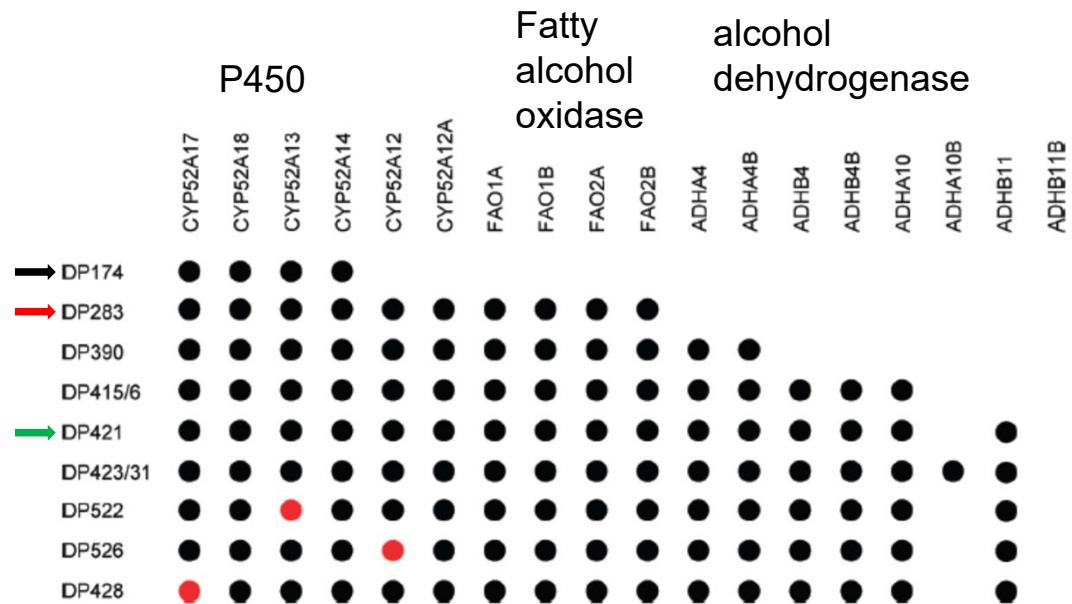
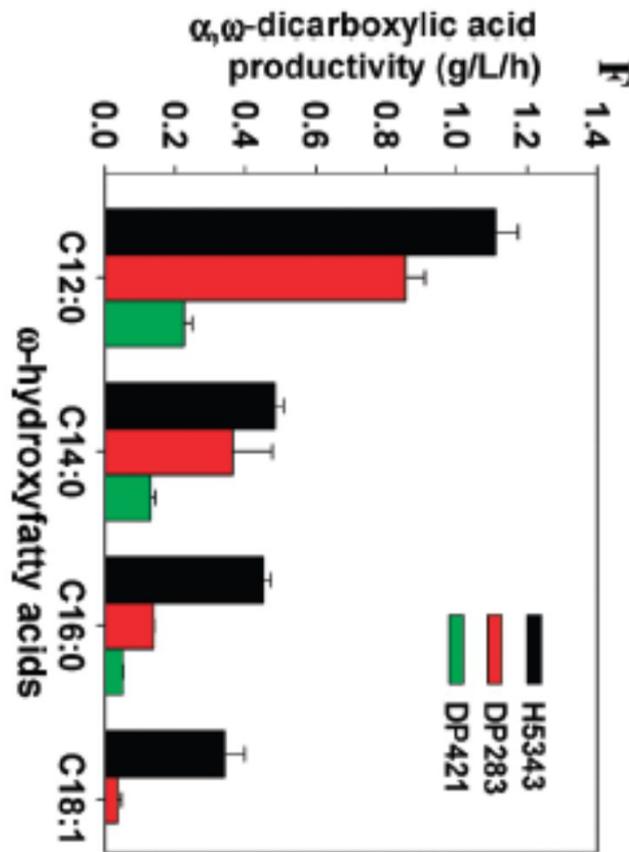


Letální

Mutageneze pomocí hydroxylaminu ... hledání (screening) letálního mutanta – mutageneze kmene s vypínatelným plasmidem (promotor nebo FOA – viz *plasmid shuffling*)

Pomocí těchto genetických metod byly analyzovány metabolické dráhy ... proteinové komplexy ...

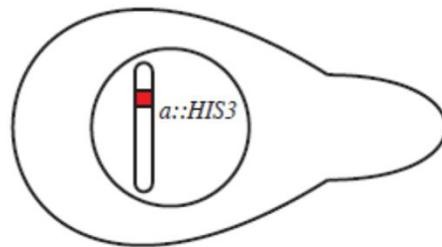
Hledání funkčně příbuzných genů



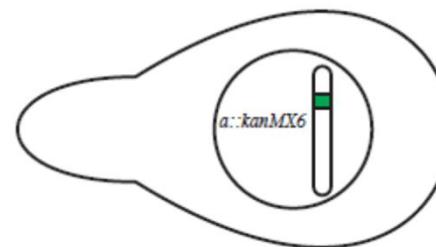
- delece homologních enzymů (např. dehydrogenás) potlačí metabolické schopnosti buňky (DP421 = méně ω-hydroxymastné kyselin)

Příprava aneuploidních buněk

MAT α , kar1 Δ 15, lys2-801, cyh2-Q37E, a::HIS3

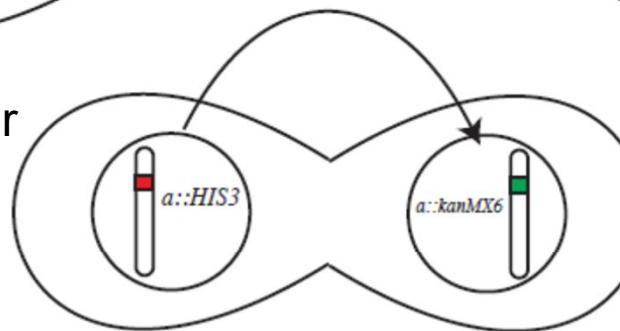


MAT α , a::kanMX6, LYS2, CYH2, can1-100

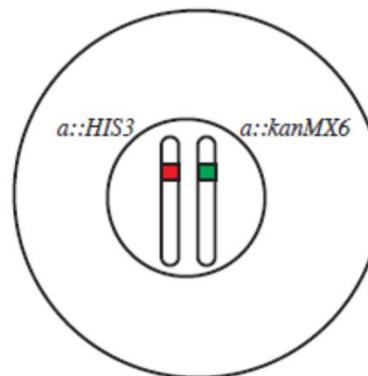


KAR1 gen potřebný pro karyogamii tj. pro fuzi jader

a::HIS3 + a::kanMX =>
a::specifické promotory - rezistence pouze v (a)
haploidních buňkách



Select for: Can^R-His and Kan^R



Studium vlivu aneuploidie na buňku (u člověka se podílí na kancerogenezi, aneuploidie v 90% lidských nádorů)

Torres et al, Science, 2007