

# Izražanje v evkariontskih sistemih - splošno

Prednosti: posttranslacijske modifikacije, evkariontska zaporedja niso citotoksična, pravilno zvitje proteinov in oblikovanje disulfidnih vezi

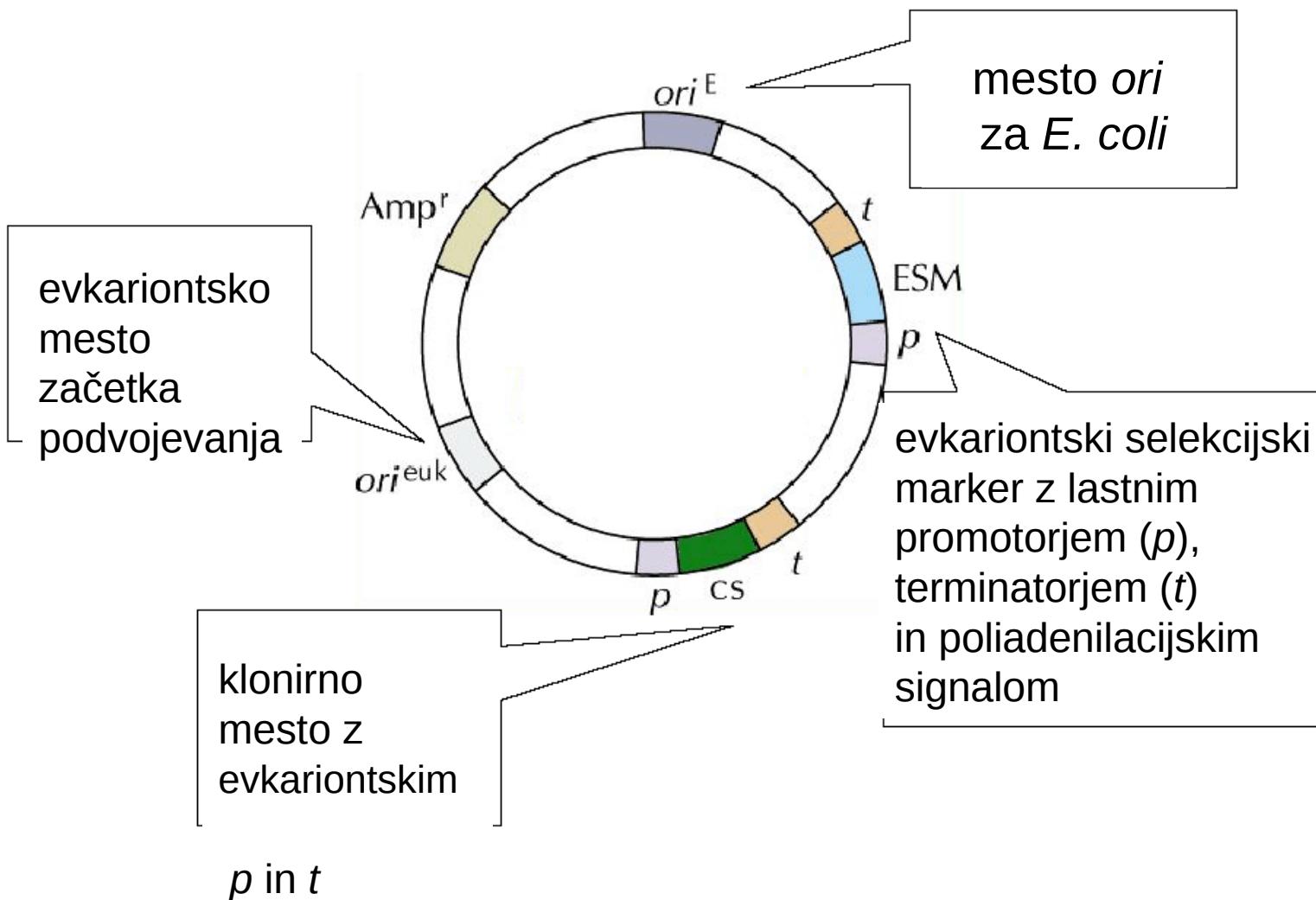
Slabosti: dražja oprema in gojišča, večja nevarnost okužb, bolj zapleteni sistemi, aktivacija prekurzorjev

Vektorji morajo imeti:

- selekcijski gen
- evkariontski *promotor*
- transkripcijski in translacijski stop-signal
- poliadenilacijski signal

Vektorji, ki delujejo kot plazmidi, imajo še ustrezeno mesto *ori*, integracijski vektorji pa komplementarna zaporedja, preko katerih pride do prenosa na kromosom.

Večina ekspresijskih vektorjev za evkariontske sisteme je prenosljivih: kloniranje opravimo v *E. coli*, v evkariontsko celico pa nato vnesemo že pripravljen konstrukt.



# Izražanje v evkariontskih sistemih /2

Vnos vektorja v gostiteljsko celico: transformacija / transfekcija.

## Transformacija kvasovk:

- z elektroporacijo
- preko protoplastov
- s kemično modifikacijo sten (Li-acetat)

## Transfekcija gojenih celic višjih organizmov:

- kationski lipidi
- koprecipitacija DNA (DEAE-dekstran ali Ca-fosfat)
- elektroporacija

*(izraz transformacija uporabljamo za rakaste spremembe sesalskih celic)*

Kvasovke so za gojenje bolj enostavne kot druge glive ali višji evkarionti, zato obstaja več izdelanih ekspresijskih sistemov zanje. Nitaste glive so bolj primerne za proizvodnjo proteinov na veliko, vendar je uspešnih rekombinantnih proizvodov še malo (več patentov kot člankov).

# Kvasovka *S. cerevisiae*

Prednosti: (ZDA) **GRAS** (*generally recognized as safe*) enocelični evkarijont – posttranslacijske modifikacije so možne, podrobno raziskana genetika in fiziologija, biotehnološko uporabna, izloča malo lastnih proteinov, a jo lahko pripravimo do tega, da izloča rekombinantni protein, obstajajo močni promotorji in naravni plazmid ( $2\mu$ ), ki je uporaben kot osnova za ekspresijske vektorje.

*S. cerevisiae* so že zgodaj uspešno uporabili v biotehnološki proizvodnji cepiv (površinski antigen virusa hepatitisa B), diagnostičnih antigenov (proteini HIV) in terapevtskih proteinov (rastni faktorji, insulin, faktor XIIa).

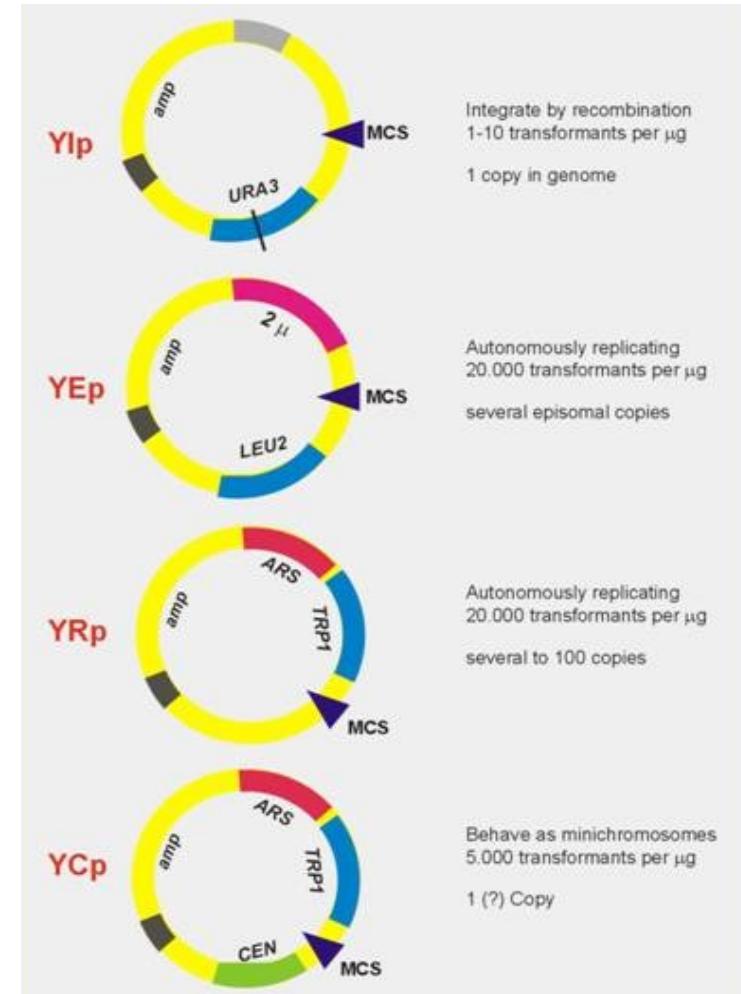
## Vektorji:

- plazmidi (nestabilni sistemi pri velikih volumnih ( $>10$  l))
- integracijski vektorji (stabilno, a le 1 kopija/kromosom)
- YAC (za dolge segmente DNA;  $>100$  kb)

# Kvasovka *S. cerevisiae* /2

Alternativna klasifikacija vektorjev: YIp, YRp, YEp, YCp, YAC  
(integracijski, replikacijski, episomski, centromerni plazmidi, umetni kromosomi):

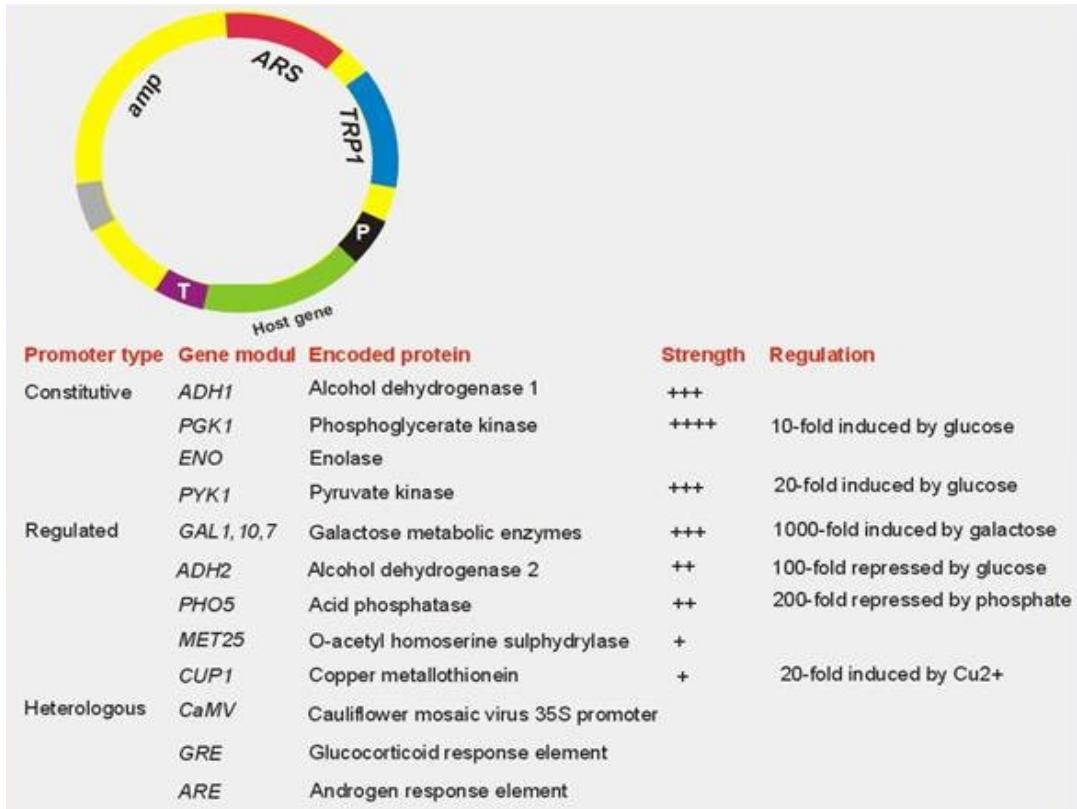
- integracijski vektorji nimajo kvasovkinega *ori* – se vgrajujejo v genom; selekcijski markerji so Leu2, Ura2, His3 - deluje samo v sevih, ki imajo ustrezne mutacije;
- episomski: imajo *ori* plazmida  $2\mu$ , 30-50/cel., lahko se izgubijo (a je prenos bolj zanesljiv kot pri YRp);
- replikacijski: imajo ARS (avtonomno podvajajoča se zaporedja), zato nastopajo samostojno, a se pri brstenju večkrat izgubijo;
- centromerni: imajo kvasovkin centromer, zato so stabilni pri celični delitvi; malo kopij/cel.



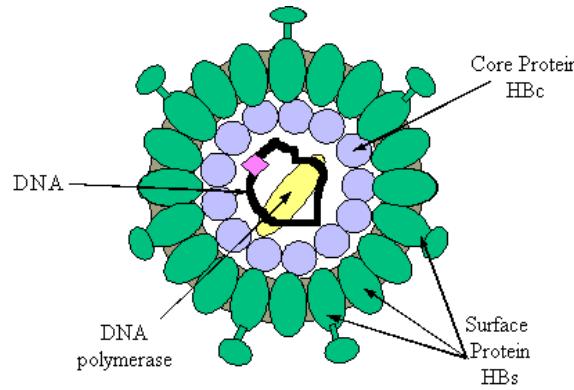
# Kvasovka *S. cerevisiae* /3

## Optimizacija izražanja:

- povečanje števila kopij / celico
- terminatorji iz kvasovk
- raba kodona
- preprečevanje agregacije
- preprečevanje razgradnje s posredovanjem ubikvitina  
(N-končne fuzije s stabilnimi proteini kvasovk)
- izbor močnega promotorja:
  - ADH: alkohol dehidrogenaza
  - TDH: triozafosfat dehidrogenaza
  - GAL: razgradnja galaktoze
  - PHO5: kisla fosfataza
  - CUP-1: baker-vezavni protein



# Kvasovka *S. cerevisiae* /4



Primer: Površinski antigen virusa hepatitisa B:

prvo registrirano rekombinantno cepivo (ZDA, 1986)

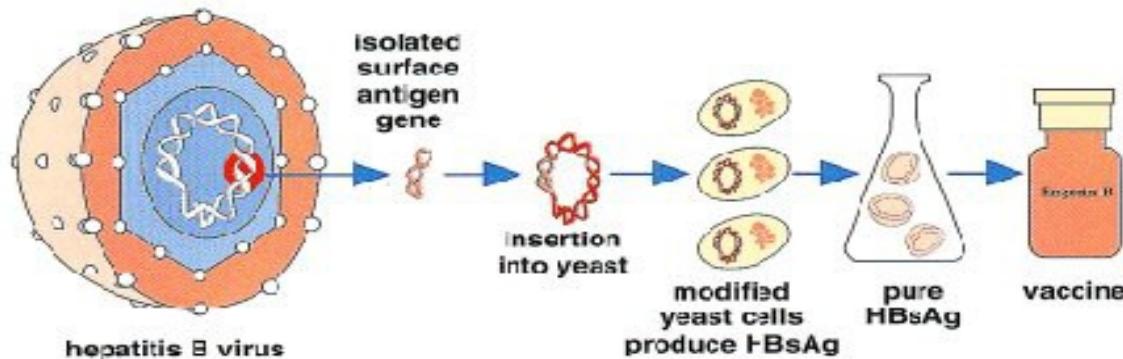
HBsAg: dober zaščitni antigen, 226 aa

Vnos zapisa v YEp, transformacija *S. cerevisiae*

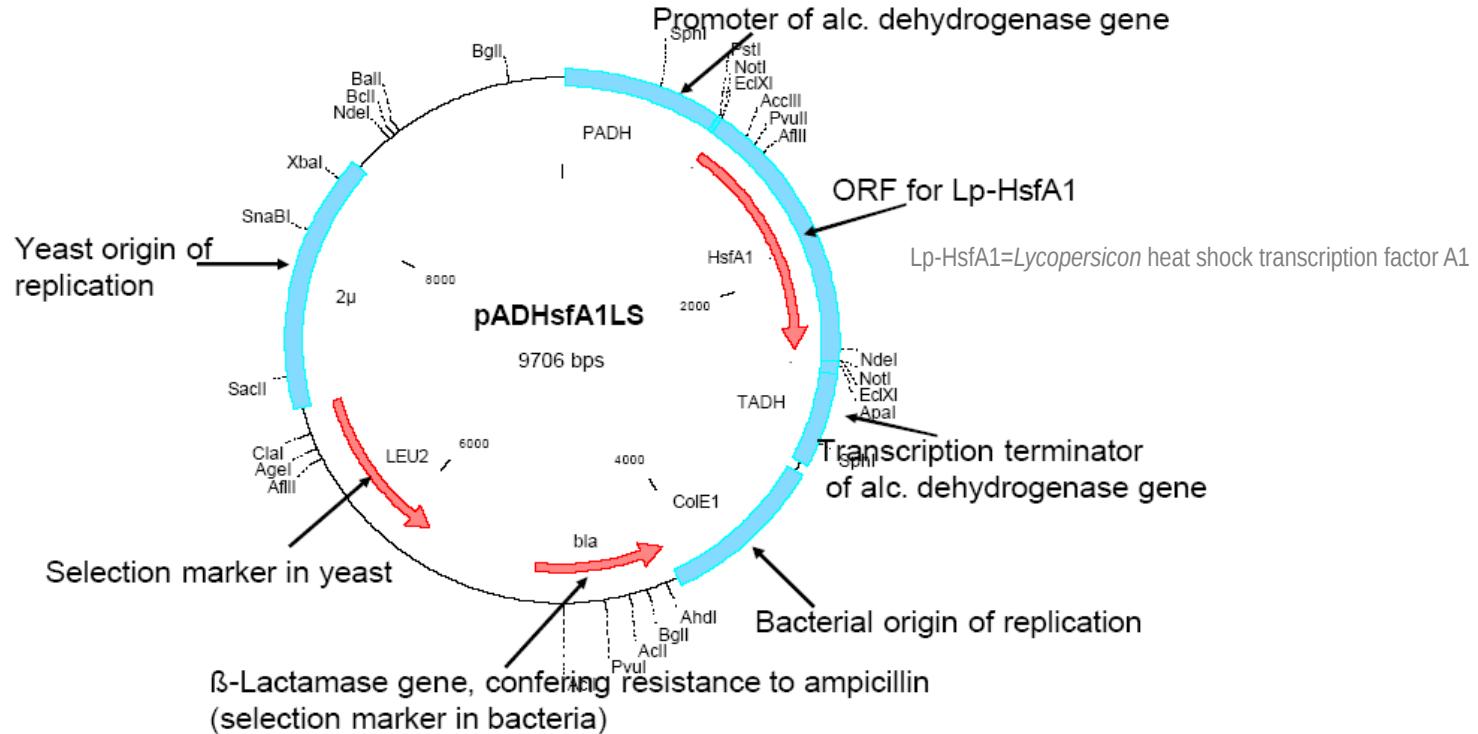
HBsAg pravilno zvit, se agregira v prazne virusne ovojnice ali delce (22 nm)

Optimizacija proizvodnje (Smith Kline-RIT): povečanje števila kopij plazmida na celico, zamenjava promotorja ( $ADH1 \rightarrow TDH3$ )

Izpleni: pred optimizacijo: 0,06 % teže celic; izboljšanje gojišča: 0,4 %; zamenjava promotorja: 1 %; ostalo (tajni podatki): 6-7 %.



# *S. cerevisiae*: vektorji



# Kvasovke: selekcijski markerji

## Selectable genetic markers used in yeast recombinant DNA technology

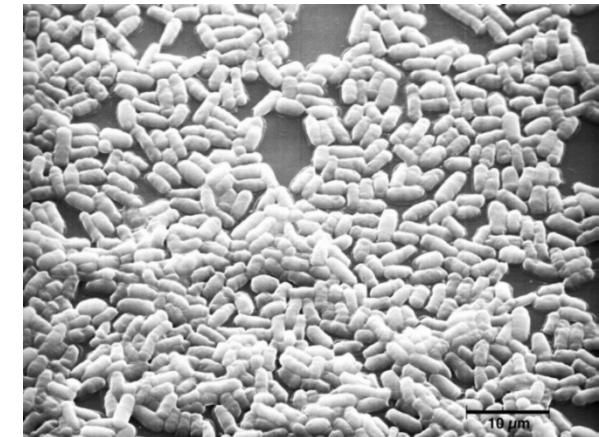
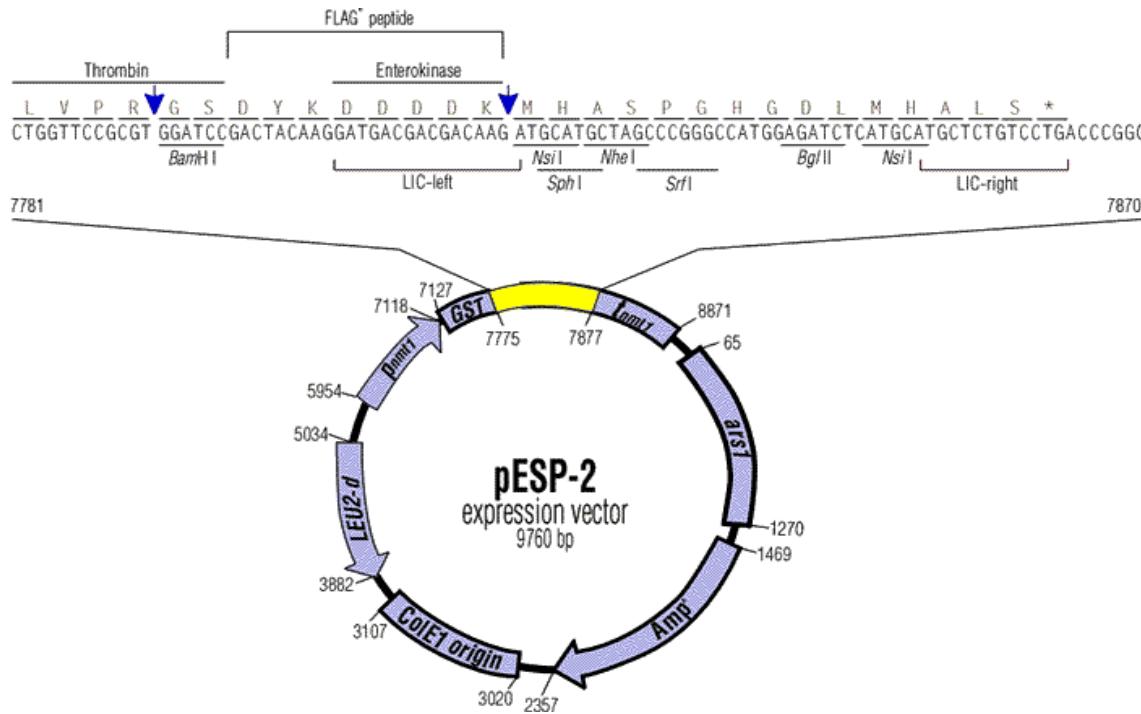
Marker type	Gene	Comments
Recessive	<i>LEU2</i>	
	<i>TRP1</i>	
	<i>LYS2</i>	Genes complementing auxotrophic mutations for amino acid biosynthesis
	<i>HIS3</i>	
	<i>URA3</i>	Genes complementing autotrophy for nucleotides
	<i>ADE2</i>	
	<i>LacZ</i>	Enzyme activity (for screening rather than selection)
	<i>Amyloglucosidase</i>	
Dominant	<i>Luciferase</i>	
	<i>CUP1</i>	Copper resistance
	<i>G418<sup>R</sup></i>	Aminoglycoside resistance
	<i>TUN<sup>R</sup></i>	Tunicamycin resistance
	<i>KAN<sup>R</sup></i>	Kanamycin resistance
	<i>Hygromycin<sup>R</sup></i>	
	<i>Chloramphenicol<sup>R</sup></i>	Genes conferring resistance to drugs
	<i>Canavanine<sup>R</sup></i>	

*leu2* - 2-izopropilmalat dehidrogenaza  
*trp1* – fosforibozilantranilat izomeraza  
*his3* - imidazolglicerol-P-dehidrataza  
*ura3* - orotidin-5'-fosfat dekarboksilaza

# Druge kvasovke

Razen *S. cerevisiae* uporabljamo še več drugih vrst kvasovk, najpogosteje metilotrofno kvasovko *Pichia pastoris*.

Nekaj proteinov so pripravili tudi v *Schizosaccharomyces pombe*: ekspresijski vektorji so komercialno dostopni (Stratagene, Takara)



Več skupin razvija tudi ekspresijske sisteme za kvasovki *Kluyveromyces lactis* in *Yarrowia lipolytica*, vendar lahko pride do problemov zaradi nekompatibilnosti vektorjev in manj znane biologije gostiteljskih organizmov.

# Metilotrofne kvasovke

lahko uporabljajo metanol kot edini vir ogljika

Rodovi: *Pichia*, *Hansenula*, *Candida*, *Torulopsis*

Metabolizem razgradnje metanola vključuje več encimov, ki se intenzivno proizvajajo v prisotnosti induktorja (metanola) - imajo močne promotorje, ki so uporabni tudi za usmerjanje izražanja heterolognih genov.

Cereghino & Cregg, FEMS Microbiol. Rev. 2000

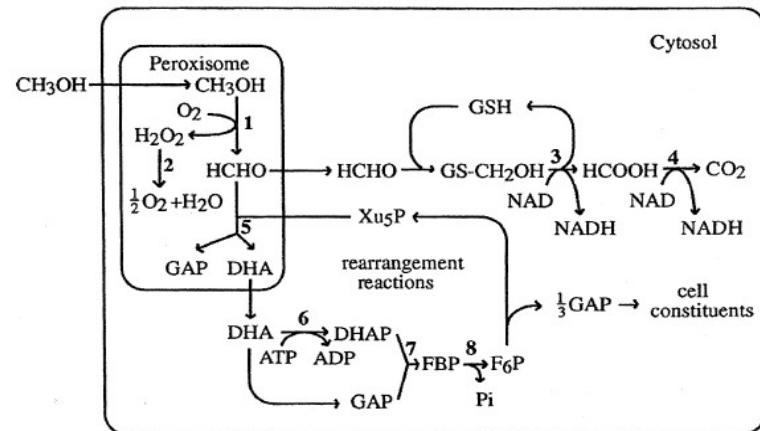


Fig. 2. The methanol pathway in *P. pastoris*. 1, alcohol oxidase; 2, catalase; 3, formaldehyde dehydrogenase; 4, formate dehydrogenase; 5, dihydroxyacetone synthase; 6, dihydroxyacetone kinase; 7, fructose 1,6-bisphosphate aldolase; 8, fructose 1,6-bisphosphatase.

Komercialni sistemi uporabljajo samo vrste iz rodu *Pichia* in vrsto *Hansenula polymorpha*. Prednost kvasovke *H. polymorpha* je, da do indukcije pride tudi ob odsotnosti glicerola, ne samo ob dodatku metanola (pomembno pri velikih fermentacijah). Pri *H. polymorpha* gre za naključno nehomologno rekombinacijo - integracijo zapisa v genom, kar omogoča pripravo sevov z do 150 kopijami zapisa na genom (*P. pastoris*: homologna rekombinacija preko lokusov AOX ali HIS4  $\Rightarrow$  do 10 kopij). Vendar pa je promotor MOX (*H.p.*) šibkejši od promotorja AOX (*P.p.*).

*H. p.* raste v prisotnosti metanola hitreje kot *P.p.* z integriranim zapisom v lokusu AOX in je bolj termotolerantna od *P.p.*

# *Pichia pastoris*

Najpogosteje uporabljana metilotrofna kvasovka - sistemi patentirani (prevzel Invitrogen).

Seleksijski marker je običajno HIS4 (sevi z okvaro v *his*).

Vektorji so integracijski, vnos v celico večinoma z elektroporacijo.

Pred vnosom plazmid lineariziramo. Od restr. mest, ki jih za to izberemo, je odvisno, kam se bo vektor integriral: v lokus *his4* ali *aox* (vedno v regijo, ki je na koncu lineariziranega plazmida).

Celice proizvajajo v nekaterih primerih izredno visoke količine rekomb. proteinov (do 10 g/l kulture), v povprečju 10-100x več kot *S. cerevisiae*. Glikozilacija je bolj podobna tisti pri višjih evkariontih, saj verige sestavlja 8-14 manoznih ostankov (pri *S. cerevisiae* 50-150)

Pri razgradnji metanola z **alkohol oksidazo (AOX)** nastajata H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> in formaldehid (v peroksisomih).

Celice z v genóm vključenim zapisom za želeni protein najprej gojimo v glicerolnem gojišču, ko dosežemo optimalno gostoto celic, pa glicerol odvzamemo in začnemo dodajati metanol. Pri ~wt sevih nastaja alkohol oksidaza, ki lahko doseže koncentracijo ~30 % vseh topnih proteinov v celici.

# *Pichia pastoris*

Pri *P. pastoris* ločimo dva fenotipa, Mut+ in MutS.

Mut+: wt AOX, hitra rast na metanolnem gojišču

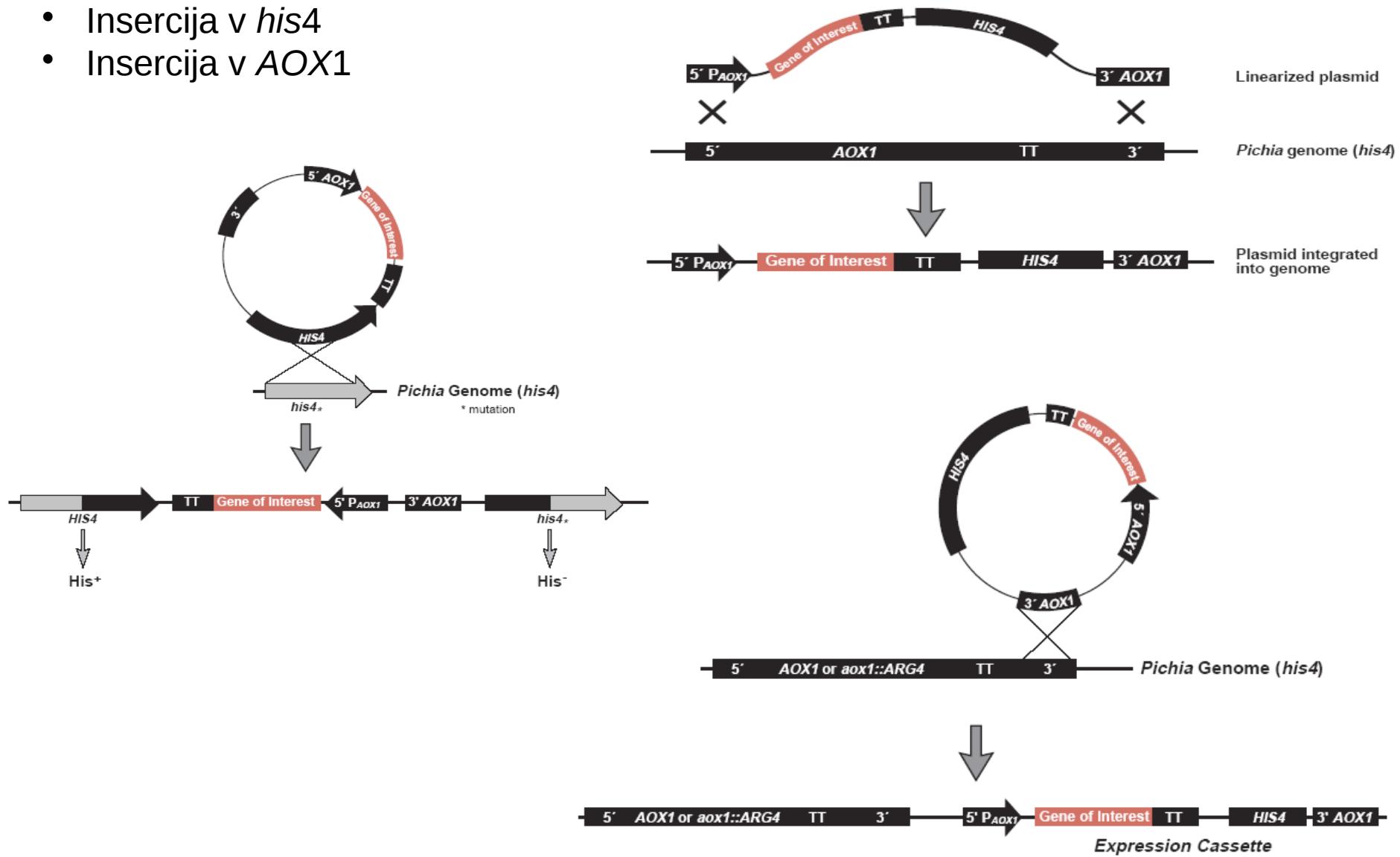
MutS: vnos inserta v regijo AOX, počasna rast na metanolnem gojišču zaradi AOX2

Celice MutS nastanejo, če pride do integracije v regijo AOX na tak način, da se gen za AOX izgubi (*integracija z zamenjavo*). Nekateri rekombinantni proteini se bolje proizvajajo v celicah, ki so Mut+, drugi v celicah MutS.

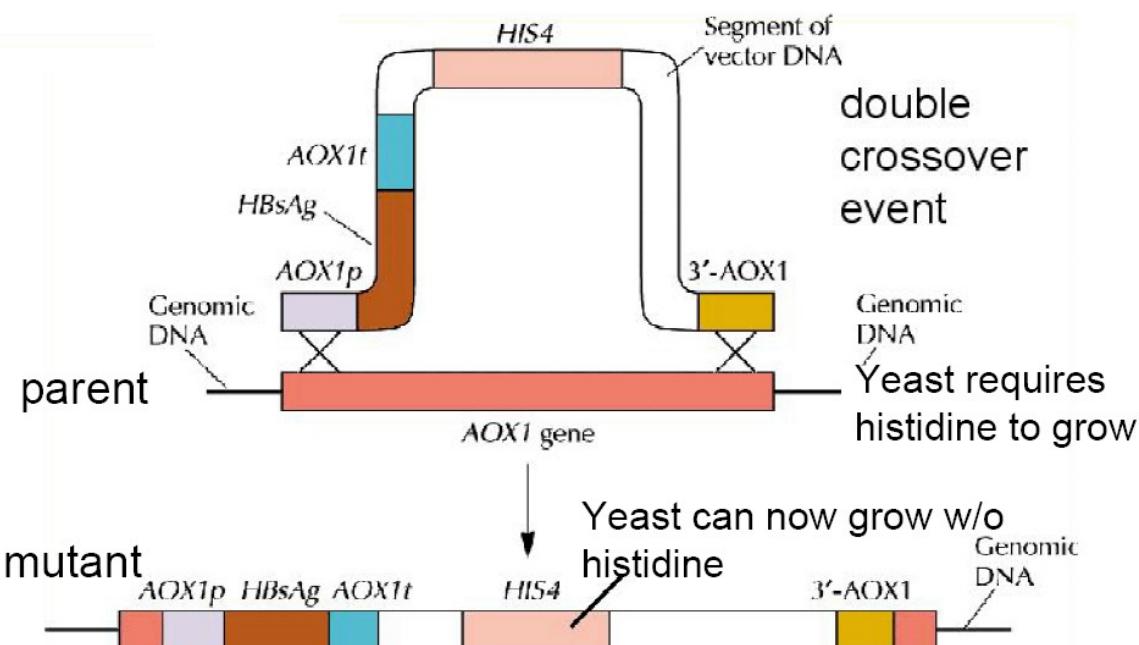
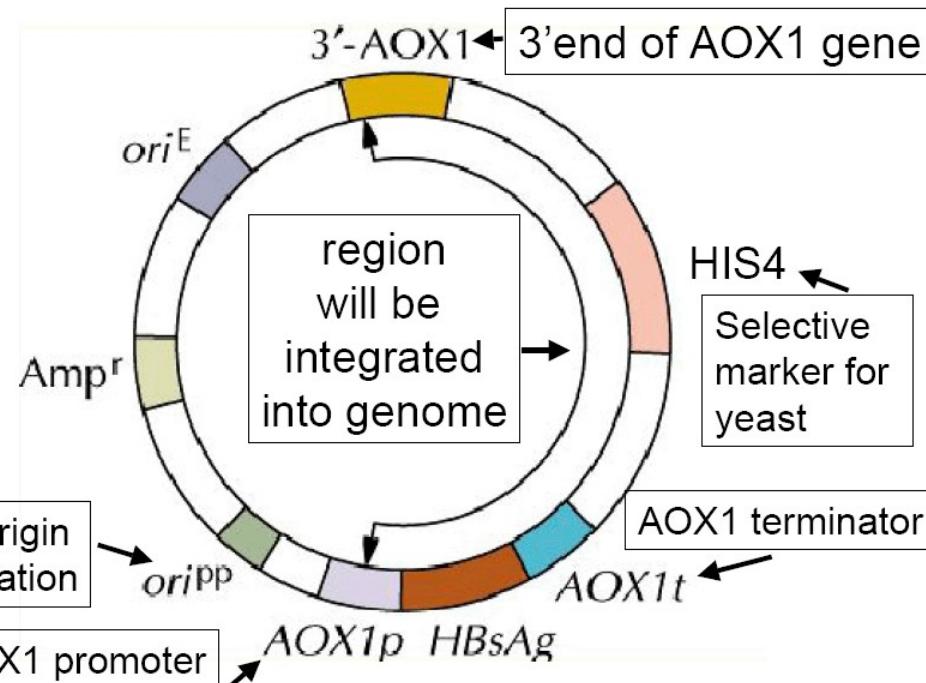
Glukoza je močan represor AOX, zato običajno v nobeni od stopenj gojenja ne uporabljamo gojišč z glukozo.

# *Pichia pastoris*: integracija v genom

- Integracija z zamenjavo ( $\rightarrow$ MutS)
- Insercija v *his4*
- Insercija v *AOX1*



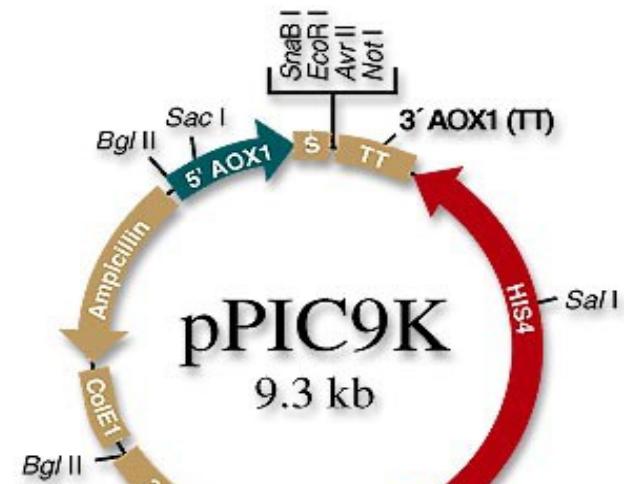
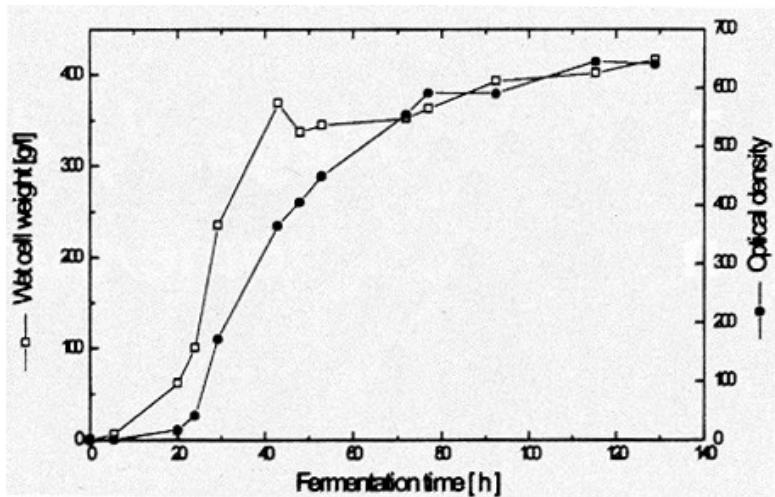
## *Pichia pastoris*: integracijski vektor



## *Pichia pastoris*: vektorji /2

Pogosto uporabljan vektor pPIC9 (Invitrogen):  
prenosljivi vektor (*ori ColE1*, Amp/KanR; His4);  
AOX 5'/3', signalno zaporedje αMF (odcep s proteazo  
KEX *in vivo*)

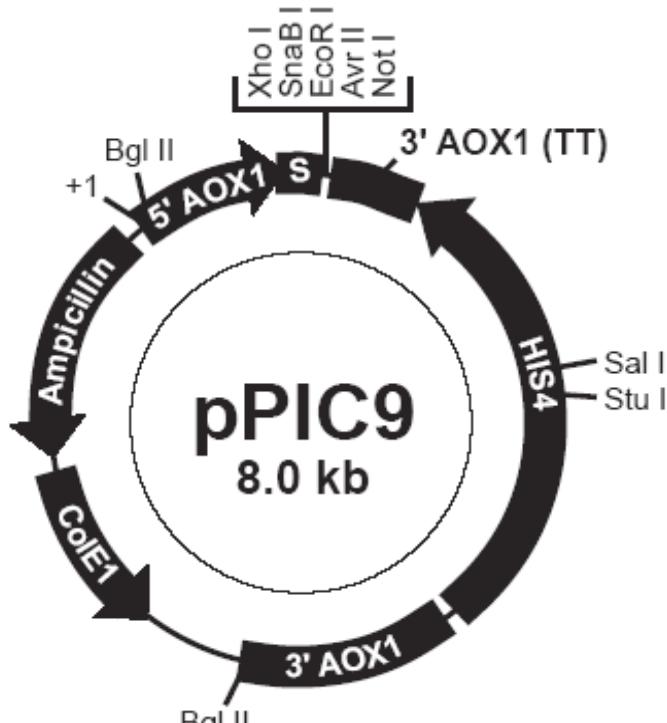
Alternativni vektorji (pPICZ): selekcija na  
gojišču z zeocinom.



Rast v fermentorju: dosežemo visoke gostote, ki se lahko odražajo v visoki proizvodnji.

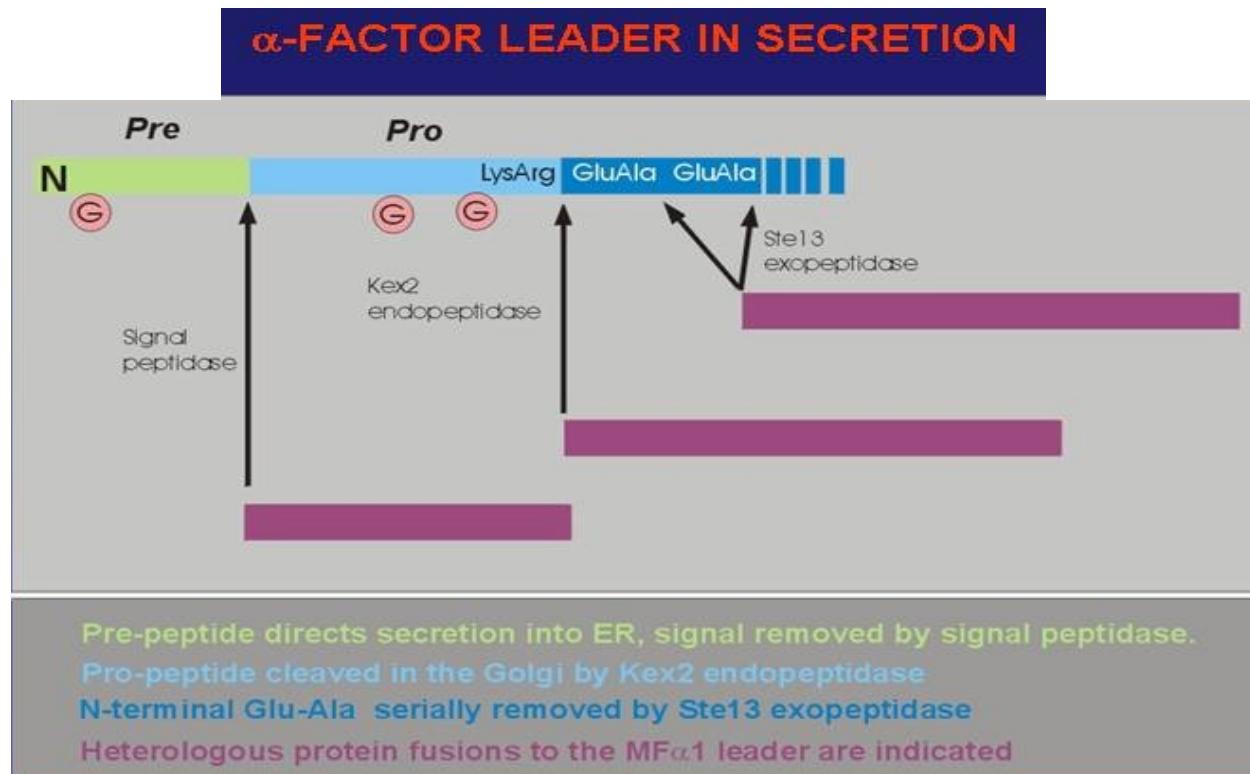


# *Pichia pastoris*: vektorji /3



# *Pichia pastoris*: vektorji /4

signalno zaporedje  $\alpha$ MF - odcep s proteazo KEX *in vivo*

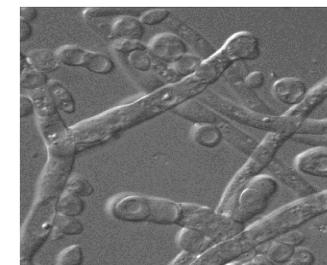


# Nitaste glive

Uporabljajo jih predvsem za proizvodnjo lastnih metabolitov: penicilin, citronska kislina. Nekatere vrste pa so tudi gensko spremenili in uporabili za proizvodnjo heterolognih proteinov, npr. vrste *Neurospora crassa*, *Aspergillus nidulans*, *A. oryzae*, *Talaromyces emersonii*, *Penicillium* sp.

Gojimo jih lahko v posebnih fermentorjih na trdih gojiščih (predalne izvedbe) ali v tekočih gojiščih.

Prednost: učinkovito izločanje proteinov iz celic.



*Neurospora crassa*: proizvedli so že več proteinov:

mAb, proteaze, rastne faktorje; [Neogenesis] glukoamilazni promotor

*Aspergillus*:  $\alpha$ -amilazni promotor

*T. emersonii*: endoglukanazni promotor

*P. chrysogenum*: promotor *phoA* (kisla fosfataza)

Primer: *A. nidulans*: proizvodnja aril-alkohol-oksidaze iz glive *Plerotus* promotor: alkohol-dehidrogenaza *A. nidulans*

selekcijski marker: *argB*, terminator: *trpC*

gojenje v stresalnih erlenmajericah

indukcija s treoninom; trajanje indukcije 48 h

čiščenje: gelska filtr. in IEC

