CG020 Genomika

Přednáška 2

Identifikace genů

Jan Hejátko

Funkční genomika a proteomika rostlin,

Mendelovo centrum genomiky a proteomiky rostlin, Středoevropský technologický institut (CEITEC), Masarykova univerzita, Brno hejatko@sci.muni.cz, www.ceitec.muni.cz











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Literatura

- Zdrojová literatura ke kapitole 2
 - Plant Functional Genomics, ed. Erich Grotewold, 2003, Humana Press, Totowa, New Jersey
 - Majoros, W.H., Pertea, M., Antonescu, C. and Salzberg, S.L. (2003) GlimmerM, Exonomy, and Unveil: three ab initio eukaryotic genefinders. *Nucleic Acids Research*, 31(13).
 - Singh, G. and Lykke-Andersen, J. (2003) New insights into the formation of active nonsensemediated decay complexes. TRENDS in Biochemical Sciences, 28 (464).
 - Wang, L. and Wessler, S.R. (1998) Inefficient reinitiation is responsible for upstream open reading frame-mediated translational repression of the maize R gene. *Plant Cell*, 10, (1733)
 - de Souza et al. (1998) Toward a resolution of the introns earlyylate debate: Only
 phase zero introns are correlated with the structure of ancient proteins PNAS, 95,
 (5094)
 - Feuillet and Keller (2002) Comparative genomics in the grass family: molecular characterization of grass genome structure and evolution Ann Bot, 89 (3-10)
 - Frobius, A.C., Matus, D.Q., and Seaver, E.C. (2008). Genomic organization and expression demonstrate spatial and temporal Hox gene colinearity in the lophotrochozoan Capitella sp. I. PLoS One 3, e4004











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Osnova

- Postupy "přímé" a reverzní genetiky
 - rozdíly v myšlenkových přístupech k identifikaci genů a jejich funkcí
- Identifikace genů ab initio
 - struktura genů a jejich vyhledávání
 - genomová kolinearita a genová homologie
- Experimentální identifikace genů
 - příprava genově obohacených knihoven pomocí technologie metylačního filtrování
 - EST knihovny
 - přímá a reverzní genetika











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Osnova

- Postupy "přímé" a reverzní genetiky
 - rozdíly v myšlenkových přístupech k identifikaci genů a jejich funkcí



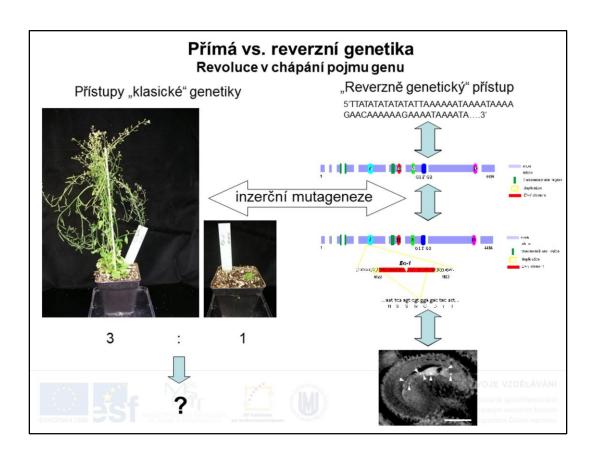








INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ



Identifikace role genu ARR21

Předpokládaný přenašeč signálu u dvoukomponentního signálního systému Arabidopsis



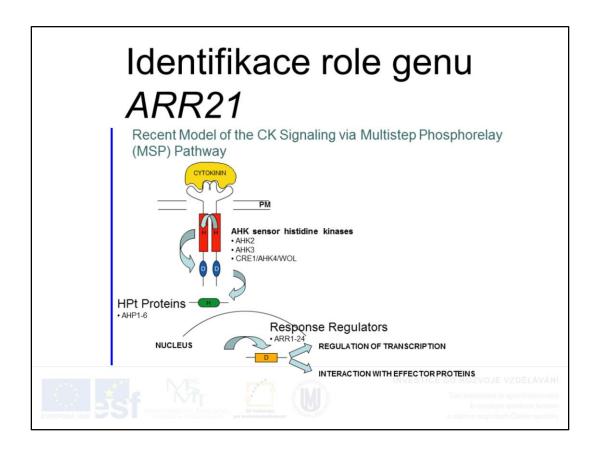








INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ



Identifikace role genu ARR21

- Předpokládaný přenašeč signálu u dvoukomponentního signálního systému Arabidopsis
- Mutant identifikován vyhledáváním v databázi inzerčních mutantů (SINS-sequenced insertion site) pomocí programu BLAST









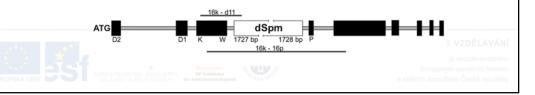


INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Identifikace role genu ARR21 – izolace inz. mutanta

vyhledávání v databázi inzerčních mutantů (SINS)

 lokalizace inzerce dSpm v genomové sekvenci ARR21 pomocí sekvenace PCR produktů



Identifikace role genu ARR21

- Předpokládaný přenašeč signálu u dvoukomponentního signálního systému Arabidopsis
- Mutant identifikován vyhledáváním v databázi inzerčních mutantů (SINS-sequenced insertion site) pomocí programu BLAST
- Exprese *ARR21* u standardního typu a Inhibice exprese u inzerčního mutanta potvrzena na úrovni RNA



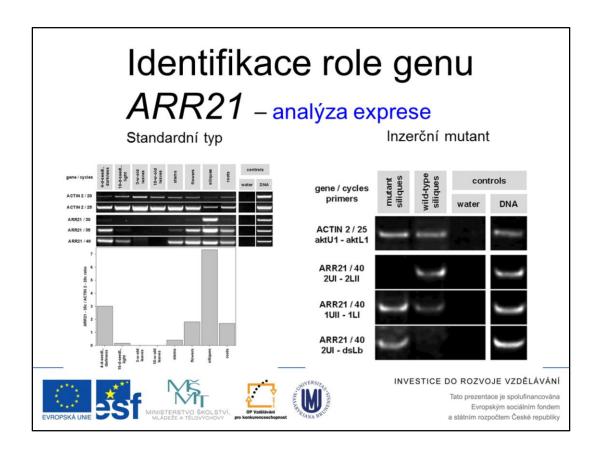








INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ



Identifikace role genu ARR21

- Předpokládaný přenašeč signálu u dvoukomponentního signálního systému Arabidopsis
- Mutant identifikován vyhledáváním v databázi inzerčních mutantů (SINS-sequenced insertion site) pomocí programu BLAST
- Exprese *ARR21* u standardního typu a Inhibice exprese u inzerčního mutanta potvrzena na úrovni RNA
- · Analýza fenotypu inzečního mutanta











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Identifikace role genu ARR21 – analýza fenotypu mutanta Analýza citlivosti k regulátorům růstu rostlin 2,4-D a kinetin etylén světlo různých vlnových délek 10 Doba kvetení i počet semen nezměněn 30 100 300 1000 kinetin $\mu g \cdot I^{\text{-1}}$











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Identifikace role genu ARR21 – příčiny absence fenotypu

Funkční redundance v rámci genové rodiny?



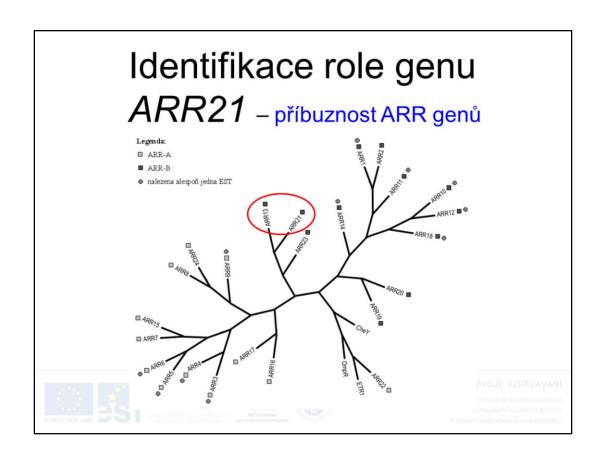








INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ



Identifikace role genu ARR21 – příčiny absence fenotypu

- Funkční redundance v rámci genové rodiny?
- Fenotypový projev pouze za velmi specifických podmínek (?)











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Identifikace role genu ARR21 - shrnutí

- Gen ARR21 identifikován pomocí srovnávací analýzy genomu Arabidopsis
- Na základě analýzy sekvence byla předpovězena jeho funkce
- Byla prokázána místně specifická exprese genu ARR21 na úrovni RNA
- Identifikace funkce genu pomocí inzerční mutageneze v případě ARR21 ve vývoji Arabidopsis byla neúspěšná, pravděpodobně v důsledku funkční redundance v rámci genové rodiny











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Osnova

- Postupy "přímé" a reverzní genetiky
 - rozdíly v myšlenkových přístupech k identifikaci genů a jejich funkcí
- Identifikace genů ab initio
 - struktura genů a jejich vyhledávání



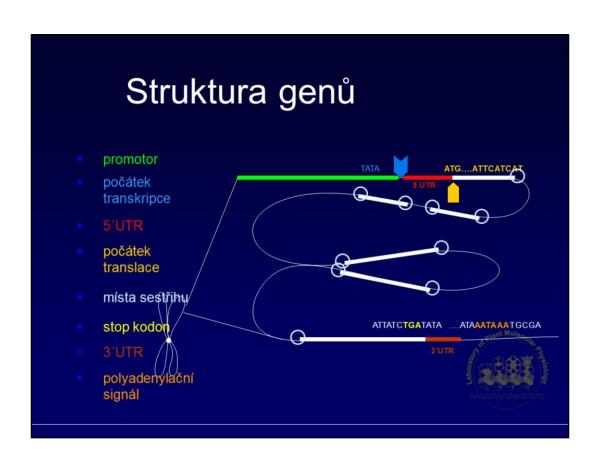


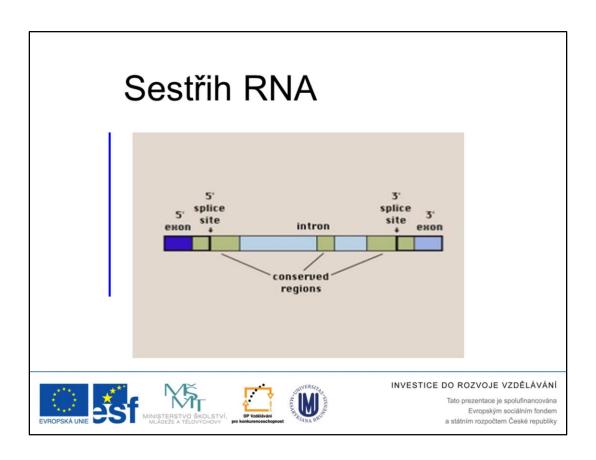






INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ





Identifikace genů ab initio

- zanedbání 5' a 3' UTR
- identifikace počátku translace (ATG) a stop kodonu (TAG, TAA, TGA)
- nalezení donorových (většinou GT) a akceptorových (AG) míst sestřihu
- většina ORF není skutečně kódujícími sekvencemi – u Arabidopsis je asi 350 mil. ORF na každých 900 bp (!)
- využití různých statistických modelů (např. Hidden Markov Model, HMM, viz doporučená studijní literatura, Majoros et al., 2003) k posouzení a ohodnocení váhy identifikovaných donorových a akceptorových míst











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Predikce míst sestřihu

- programy pro predikci míst sestřihu (specificita přibližně 35%)
 - □ GeneSplicer (http://www.tigr.org/tdb/GeneSplicer/gene_spl.html)
 - □ SplicePredictor (http://deepc2.psi.iastate.edu/cgi-bin/sp.cgi)





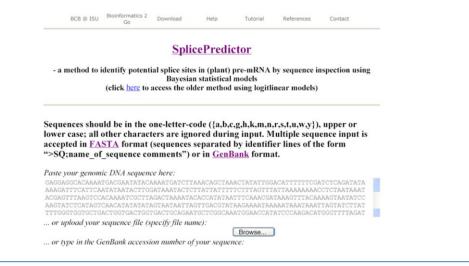






INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Predikce míst sestřihu





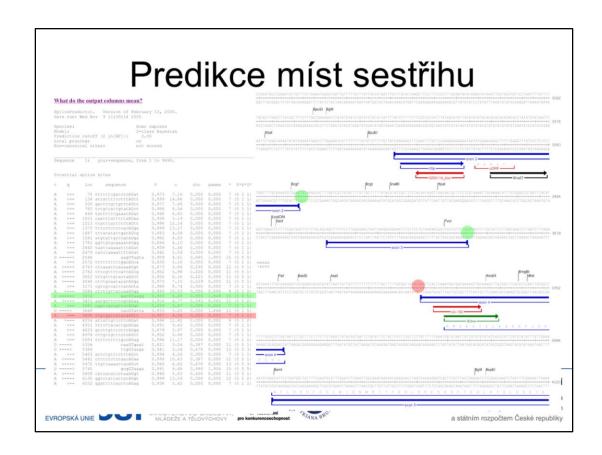








INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ



Identifikace genů ab initio

- programy pro predikci míst sestřihu (specificita přibližně 35%)
 - □ GeneSplicer (http://www.tigr.org/tdb/GeneSplicer/gene_spl.html)
 - □ SplicePredictor (http://deepc2.psi.iastate.edu/cgi-bin/sp.cgi)
 - NetGene2 (http://www.cbs.dtu.dk/services/NetGene2/)





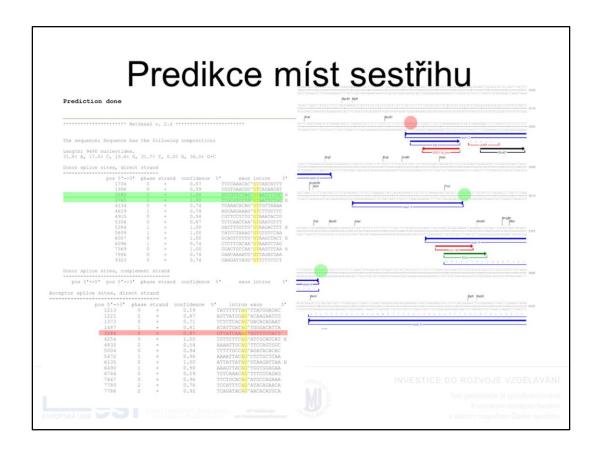


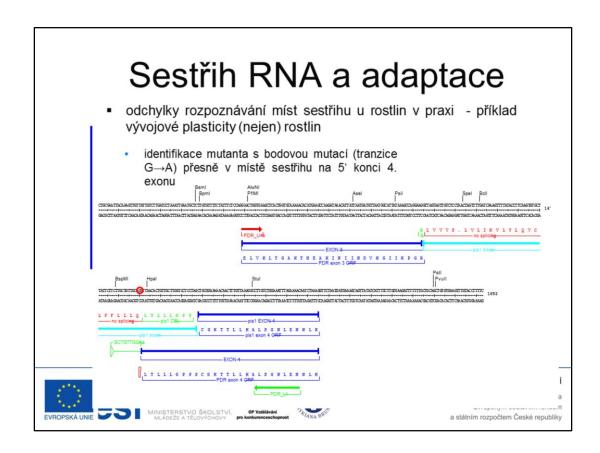




INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Predikce míst sestřihu CENTERFO REI OLOGI ENDERS | PROJECT | PR

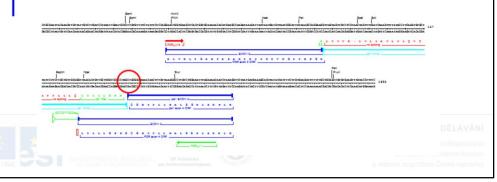




Sestřih RNA a adaptace • identifikace mutanta s bodovou mutací (tranzice G→A) přesně v místě sestřihu na 5' konci 4. exonu • analýza pomocí RT PCR prokázala přítomnost fragmentu kratšího než by odpovídalo cDNA po normálním sestřihu PDR_U1a/PDR_L1 PDR_U1b/PDR_L1b wt pis1

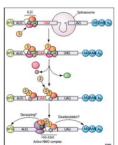
Sestřih RNA a adaptace

- odchylky rozpoznávání míst sestřihu u rostlin v praxi příklad vývojové plasticity (nejen) rostlin
 - identifikace mutanta s bodovou mutací (tranzice G→A) přesně v místě sestřihu na 5' konci 4. exonu
 - analýza pomocí RT PCR prokázala přítomnost fragmentu kratšího než by odpovídalo cDNA po normálním sestřihu
 - sekvenace tohoto fragmentu pak ukázala na alternativní sesřih s využitím nejbližšího možného místa sestřihu v exonu 4



Sestřih RNA a adaptace

- odchylky rozpoznávání míst sestřihu u rostlin v praxi příklad vývojové plasticity (nejen) rostlin
 - identifikace mutanta s bodovou mutací (tranzice G→A) přesně v místě sestřihu na 5' konci 4. exonu
 - analýza pomocí RT PCR prokázala přítomnost fragmentu kratšího než by odpovídalo cDNA po normálním sestřihu
 - sekvenace tohoto fragmentu pak ukázala na alternativní sesřih s využitím nejbližšího možného místa sestřihu v exonu 4
 - existence podobných obranných mechanizmů prokázána i u jiných organizmů (např. nestabilita mutantní mRNA se vznikem předčasného stopkodonu (> 50-55 bp před normálním stop kodonem) u eukaryot, viz doporučená studijní literatura, Singh and Lykke-Andersen, 2003)













INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Identifikace genů ab initio

- programy pro predikci exonů
 - 4 typy exonů (podle polohy):
 - iniciační
 - vnitřní
 - terminální
 - jednoduché
 - programy kromě rozpoznávání míst sestřihu zohledňují i strukturu jednotlivých typů exonů
 - · iniciační:
 - Genescan (http://genes.mit.edu/GENSCAN.html)
 - GeneMark.hmm (http://opal.biology.gatech.edu/GeneMark/)
 - · interní:
 - MZEF (http://rulai.cshl.org/tools/genefinder/)





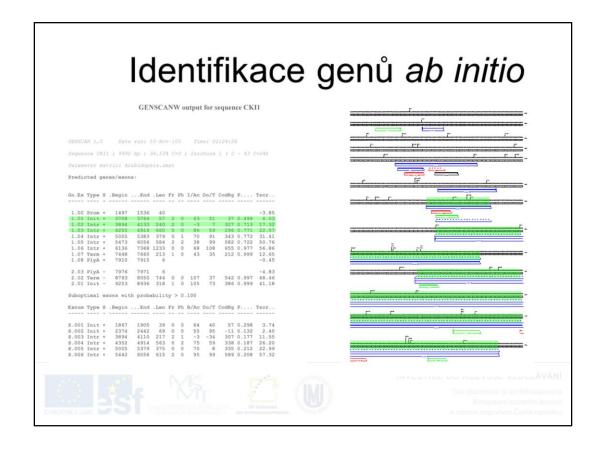






INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ





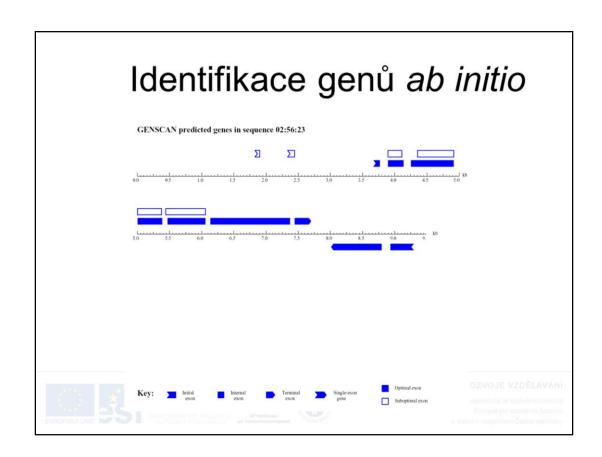
Explanation Gn.Ex: gene number, exon number (for reference) Type: Init = Initial exon (ATG to 5' splice site) Intr = Internal exon (3' splice site to 5' splice site) Term = Terminal exon (3' splice site to stop codon) Sngl = Single-exon gene (ATG to stop) Prom = Promoter (TATA box / initation site) PlyA = poly-A signal (consensus: AATAAA) S: DNA strand (+ = input strand; - = opposite strand) Begin: beginning of exon or signal (numbered on input strand) Len: length of exon or signal (bp) Fr: reading frame (a forward strand codon ending at x has frame x mod 3). For example, if nucleotides 1,2,3 of the sequence are read as a codon, that's reading frame 0. If 2,3,4 are read as a codon, that's reading frame 1. If 3,4,5 are read as a codon, that's reading frame 2, and so on. This information, together with the starting and ending positions of the exon, is sufficient to give the amino acid sequence encoded by the exon. Another use of the reading frame is that if you see two adjacent predicted exons separated by a relatively short intron which share the same reading frame, it may be worth looking at the possibility that the intervening intron is not correct, i.e. that the two exons plus the intervening intron might form one long exon (assuming there are no inframe stops in the intron, of course). Ph: net phase of exon (exon length modulo 3). For example, an exon of length 15 bp has net phase 0 since 15 is divisible by 3, an exon of length 16 bp has net phase 0 since 15 is divisible by 3, an exon of length 17 bp has net phase 0 again. The point of this is that exons whose net phase is 0 can be omitted from the gene without disrupting the reading frame: such exons are candidates for being either 1) incorrect, or 2) alternatively spliced. I/Ac: initiation signal or 3' splice site score (tenth bit units; x 10). If below zero, probably not a real acceptor site. Do/T: 5' splice site or termination signal score (tenth bit units; x 10) If below zero, probably not a real acceptor site. Do/T: 5' splice site or termination signal

Comments The SCORE of a predicted feature (e.g., exon or splice site) is a log-odds measure of the quality of the feature based on local sequence properties. For example, a predicted 5' splice site with score > 100 is strong; 50-100 is moderate; 0-50 is weak; and below 0 is poor (more than likely not a real donor site). The PROBABILITY of a predicted exon is the estimated probability under GENSCAN's model of genomic sequence structure that the exon is correct. This probability depends in general on global as well as local sequence properties, e.g., it depends on how well the exon fits with neighboring exons. It has been shown that predicted exons with higher probabilities are more likely to be correct than those with lower probabilities.

What are the suboptimal exons?

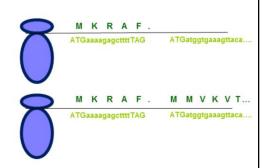
Under the probabilistic model of gene structural and compositional properties used by GENSCAN, each possible "parse" (gene structure description) which is compatible with the sequence is assigned a probability. The default output of the program is simply the "optimal" (highest probability) parse of the sequence. The exons in this optimal parse are referred to as "optimal exons" and the translation products of the corresponding "optimal genes" are printed as GENSCAN predicted peptides. (All the data in our 1 Mol Biol paper and on the other GENSCAN web pages refer exclusively to the optimal parse/optimal exons.) Of course, the optimal parse does not always correspond to the actual (biological) parse of the sequence, that is, the actual set of exons/genes present. In addition, there may be more than one parse which can be considered "correct", for example, in the case of a gene which is alternatively transcribed, translated or spliced. For both of these reasons, it may be of interest to consider "suboptimal" ("near-optimal") exons as well, i.e. exons which have reasonably high probability but are not present in the optimal parse. Specifically, for every potential exon E in the sequence, the probability P(E) is defined as the sum of the probabilities under the model of all possible "parses" (gene structures) which contain the exact exon E in the correct reading frame. (This quantity is calculated as described on the <u>SENSCAN exon probability page</u>.) Given a probability cutoff C, suboptimal exons are those potential exons with P(E) > C which are not present in the optimal parse.

Suboptimal exons have a variety of potential uses. First, suboptimal exons sometimes correspond to real exons which were missed for whatever reason by the optimal parse of the sequence. Second, regions of a prediction which contain multiple overlapping and/or incompatible optimal and suboptimal exons may in some cases indicate alternatively spliced regions of a gene (Burge & Karlin, in preparation). The probability cutoff C used to determine which potential exons qualify as suboptimal exons can be set to any of a range of values between 0.01 and 1.00. The default value on the web page is 1.00, meaning that no suboptimal exons are printed. For most applications, a cutoff value of about 0.10 is recommended. Setting the value much lower than 0.10 will often lead to an explosion in the number of suboptimal exons, most of which will probably not be useful. On the other hand, if the value is set much higher than 0.10, then potentially interesting suboptimal exons may be missed.



Regulace translace

- Funkční význam sestřihu v nepřekládaných oblastech důležitá regulační součást genů
- Translační represe prostřednictvím krátkých ORF v 5'UTR
- Identifikováno např. u kukuřice (Wang and Wessler, 1998, viz doporučená lit.)
- V případě CKI1 pokus prokázat tento způsob regulace genové exprese pomocí transgenních linií nesoucích uidA pod kontrolou dvou verzí promotoru, zatím nepotvrzeno









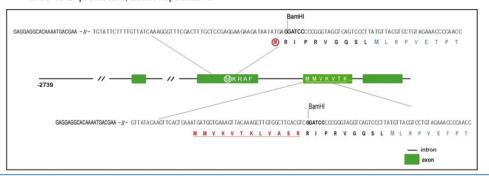




INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Regulace translace

- Funkční význam sestřihu v nepřekládaných oblastech důležitá regulační součást genů
- V případě CKI1 pokus prokázat tento způsob regulace genové exprese pomocí transgenních linií nesoucích uidA pod kontrolou dvou verzí promotoru, zatím nepotvrzeno













INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Genové modelování

- programy pro genové modelování
 - zohledňují také další parametry, např. návaznost ORF
 - □ Genescan (http://genes.mit.edu/GENSCAN.html)
 velice dobrý pro predikci exonů v kódujích oblastech
 (testováno na genu PDR9, identifikoval všech 23 (!) exonů
 - GeneMark.hmm (http://opal.biology.gatech.edu/GeneMark/)
 - □ GlimmerHMM (http://http://ccb.jhu.edu/software/glimmerhmm/





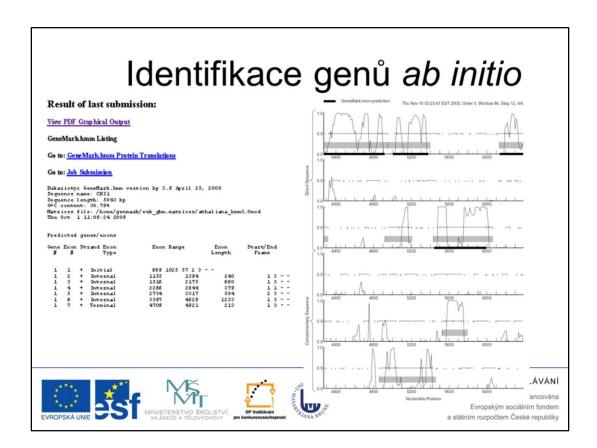






INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ





Genové homologie

- vyhledávání genů podle homologií
 - porovnávání s EST databázemi
 - □ BLASTN (http://www.ncbi.nlm.nih.gov/BLAST/, http://workbench.sdsc.edu/
- porovnávání s proteinovými databázemi
 - BLASTX (http://www.ncbi.nlm.nih.gov/BLAST/, http://workbench.sdsc.edu/
 - □ Genewise (http://www.ebi.ac.uk/Wise2/)

porovnávají proteinovou sekvenci s genomovou DNA (po zpětném překladu), je nutná znalost aminokyselinové sekvence

- porovnávání s homologními genomovými sekvencemi z příbuzných druhů
 - VISTA/AVID (http://www.lbl.gov/Tech-Transfer/techs/lbnl1690.html)











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Osnova

- Postupy "přímé" a reverzní genetiky
 - rozdíly v myšlenkových přístupech k identifikaci genů a jejich funkcí
- Identifikace genů ab initio
 - struktura genů a jejich vyhledávání
 - genomová kolinearita a genová homologie







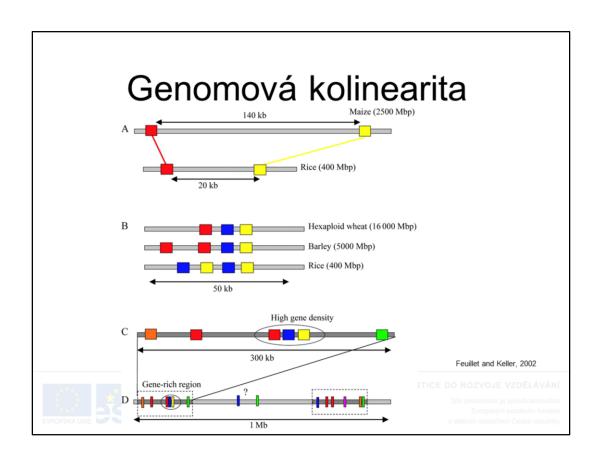




INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Genomová kolinearita

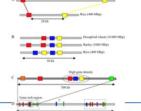
- genomy příbuzných druhů se přes značné odlišnosti vyznačují podobnostmi v uspořádání i sekvencích, možnost využití při identifikaci genů u příbuzných organizmů pomocí vyhledávání v databázích
- obecné schéma postupu při využívání geonomové kolinearity (také "komparativní genomika") při experimentální identifikaci genů příbuzných organizmů:
 - mapování malých genomů s využitím nízkokopiových DNA markerů (např. RFLP)
 - využití těchto markerů k identifikaci orthologních genů (genů se stejnou nebo podobnou funkcí) příbuzného organizmu
 - malý genom (např. rýže, 466 Mbp) může sloužit jako vodítko, kdy jsou identifikovány molekulární nízkokopiové markery (např. RFLP) ve vazbě s genem zájmu a tyto oblasti jsou pak použity jako sonda při vyhledávání v BAC knihovnách při identifikaci orthologních oblastí velkých genomů (např. ječmene nebo pšenice, 5000, resp. 16000 Mbp)



Genomová kolinearita

- zejména využitelné u trav (např. využití příbuznosti u ječmene, pšenice, rýže a kukuřice)
- malé geonomové přestavby (dalece, duplikace, inverze a translokace menší než několik cM) jsou pak detekovány podrobnou sekvenční komparativní analýzou

 během evoluce dochází u příbuzných druhů k odchylkám především v nekódujících oblastech (invaze retrotranspozonů atd.)





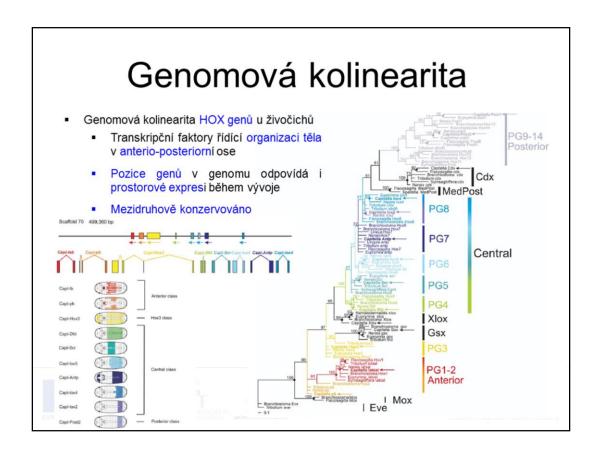








INVESTICE DU KUZVÜJE VZDELAVÁNÍ



Genomic organization of the Capitella sp. I Hox cluster. A total of 11 Capitella sp. I Hox genes are distributed among three scaffolds. Black lines depict two scaffolds, which contain 10 of the Capitella sp. I Hox genes. The eleventh gene, CapI-Post1, is located on a separate scaffold surrounded by ORFs of non-Hox genes (unpublished data). No predicted ORFs were identified between adjacent linked Hox genes. Transcription units are shown as boxes denoting exons, connected by lines that denote introns. Transcription orientation is denoted by arrows beneath each box. Color coding is the same as that used in on the right-hand side for each ortholog.

The phylogenic tree on the right-hand side shows that the order of the genes on the chromozome is retained in several species (genome colinearity).

Osnova

- Postupy "přímé" a reverzní genetiky
 - rozdíly v myšlenkových přístupech k identifikaci genů a jejich funkcí
- Identifikace genů ab initio
 - struktura genů a jejich vyhledávání
 - genomová kolinearita a genová homologie
- Experimentální identifikace genů
 - příprava genově obohacených knihoven pomocí technologie metylačního filtrování











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Metylační filtrování

- příprava genově obohacených knihoven pomocí technologie metylačního filtrování
- geny jsou (větsinou!) hypometylované, kdežto nekódující oblasti jsou metylované
- využití bakteriálního RM systému, který rozpoznává metylovanou DNA pomocí rest. enzymů McrA a McrBC
 - McrBC rozpoznává v DNA metylovaný cytozin, který předchází purin (G nebo A)
 - pro štěpení je nutná vzdálenost těchto míst z 40-2000 bp











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Metylační filtrování

- příprava genově obohacených knihoven pomocí technologie metylačního filtrování
 - schéma postupu při přípravě BAC genomových knihoven pomocí metylačního filtrování:
 - □ příprava genomové DNA bez příměsí organelární DNA (chloroplasty a mitochondrie)
 - □ fragmentace DNA (1-4 kbp) a ligace adaptorů
 - příprava BAC knihovny v mcrBC+ kmeni E. coli
 - selekce pozitivních klonů
- omezené využití: obohacení o kódující DNA o pouze cca 5-10 %











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Osnova

- Postupy "přímé" a reverzní genetiky
 - rozdíly v myšlenkových přístupech k identifikaci genů a jejich funkcí
- Identifikace genů ab initio
 - struktura genů a jejich vyhledávání
 - genomová kolinearita a genová homologie
- Experimentální identifikace genů
 - příprava genově obohacených knihoven pomocí technologie metylačního filtrování
 - EST knihovny



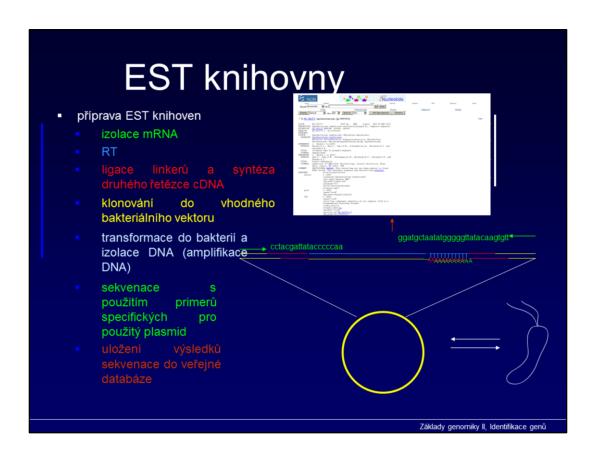








INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ



Shrnutí

- Postupy "přímé" a reverzní genetiky
 - rozdíly v myšlenkových přístupech k identifikaci genů a jejich funkcí
- Identifikace genů ab initio
 - struktura genů a jejich vyhledávání
 - genomová kolinearita a genová homologie
- Experimentální identifikace genů
 - příprava genově obohacených knihoven pomocí technologie metylačního filtrování
 - EST knihovny
 - přímá a reverzní genetika (přednáška 03)











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Diskuse











INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ