An Introduction To Systems Biology Design Principles of Biological Circuits Uri Alon

Lukáš Kuhajda 2019/2020

Transkripční síť

- tranksripce (přepis) výroba RNA dle informace z DNA
- transkripční síť interakce mezi transkripčními faktory a geny
- buňka tisíce proteinů každý svůj úkol vysoká přesnost
 - sledování prostředí, produkce co je třeba v potřebném množství prováděno transkripční sítí

1.1 Kognitivní problémy buňky

- kognitivní poznávací, vjemový
- rozeznávání tepla, tlaku, signály z jiných buněk, prospěšné živiny, škodlivé látky..., vnitřního stavu (poškození DNA, proteinů, membrány)
- transkripční faktory reprezentace stavu prostředí
 - pro rychlý přechod mezi aktivními a psivními molekulovými stavy
 - aktivní trans.fak. se může vázat na DNA a regulovat rychlost čtení cílových genů
 - čtení genů do mRNA \rightarrow přeložení do proteinu (**produkt genu**) \rightarrow působení na prostředí

1.2 Prvky transkripční sítě

- gen úsek DNA sekvence kóduje informaci pro produkci proteinu
 - transkripce genu RNA polymeráza tvoří mRNA odpovídající kódovací sekvenci genu
 - promotor kontrola rychlosti přepsání genu, množství mRNA za jednotku času
 - regulační oblast DNA předcházející genům
 - vazba RNAp s daným místem v promotoru kvalita místa úměrná s transk. mírou
 - RNAp jednání se všemi geny, změny ale prováděny z jednotlivých genech transkr. faktory
 - vazbou transkr.fak. s místem v promotoru cílového genu dochází k ovlivnění trans.míry
 - ovlivnění kdy RNAp zahájí transkripci genu
 - transkripční faktor
 - aktivátor zvyšuje míru transkripce genu
 - represor nepřepisování genu v RNA, redukce míry transkripce
 - transkripční síť proteiny transk.fak. kódovány geny, které jsou regulovány jinými trans.fak.
 - popisuje všechny regulační transkripční interakce v buňce
 - nody uzly v grafu, geny
 - hrany transkripční regulace genu produktem proteinu jiného genu
 - **signály** vstup do sítě
 - molekuly, modifikace proteinu přímé ovlivnění aktivitu transkr.fak.

- často způsobení fyzické změny tvaru proteinu transkr.fak.
 - převzetí aktivního molekulového stavu
- signál \rightarrow změna aktivity transk.
fak. \rightarrow změna produkce proteinů
- některé proteiny jsou transk.fak., které aktivují další geny
- zbytek vykonává různé funkce v buňce budování struktury, katalyzace

1.2.1 Oddělění časových intervalů

- vázání transkr.fak. k dané části DNA v rámci sekund
- transkripce a translace cílového genu v rámci minut
- hromadění proteinového produktu v rámci minut až hodin
- úroveň aktivity trans.fak. považována za stabilní v rámci rovnic popisujících dynamiku pro pomalý časový rozvrh změn úrovně proteinů
- velká škála mechanismů, jak transkr.fak. regulují geny
- při spojení transkr.fak. s DNA se doplní o RNAp pro kontrolu produkce mRNA
- transkripční síť modularita komponentů
 - možnost vzít DNA z genu z jednoho do druhého organismu
 - síť tvárná evoluce, snadné začlenění nových genů a regulací
- GFP green fluorescent protein světélkování u medúz
- hrany v síti se jeví, že se vyvíjí v rychlejších intervalech než kódování částí genů
 - myši, lidi podobné geny, rozdíl transkripční regulaci genů
 - rozdíl v druzích ne tolik v genech, ale v hranách transrk.sítě

1.2.2 Označení hran: aktivátory a represory

- aktivátor pozitivní kontrola, vzrůst míry transkripce, node obsahuje více + hran
- represor negativní kontrola, redukce míry transkripce, node obsahuje více hran
- síť většinou obsahuje více pozitivních hran 60-80%
- většina aktivátorů funguje za určitých podmínek jako represory pro dané cílové geny
 - platí i naopak
- duální transkr.fak při splnění podmínky působí na gen jako aktivátor, při jiné jako pasivátor
- transkr.fak. mají tendenci použít stejný mód regulace pro většinu jejich cílových genů
 - označení hran jdoucích do nodu (transkrypční interakce regulující gen) nejsou tak korelované
- označení hran odcházejících bývaá spíše korelované, než označení hran příchozích

1.2.3 Čísla na hranách: vstupní funkce

- označení síly interakce
- vstupní funkce síla účinku transk.fak. na míru transkripce cílového genu
- $X \to Y$... rate of production $Y = f(X^*)$ míra produkce proteinu Y za jednotku času
- X^* aktivní forma koncetrace X $f(X^*)$ obvykle monotóní, tvar S rostoucí když X aktivátor a naopak
- Hillova funkce popisuje mnoho vsupních funkcí genů
 - pro aktivátor

$$f(X^*) = \frac{\beta X^{*n}}{K^n + N^{*n}} \tag{1.1}$$

- ${\bf K}$... aktivační koeficient udává se v koncentraci Xnutnou pro aktivaci výrazu
 - souvisí se slučivostí mezi X a jeho umístěním na promotoru, + další faktory
- β maximální hodnota výrazu, $X^* >> K$
 - při vysoké koncentraci se X^* váže na promotors vysokou ppstí a stimuluje RNAp k produkci velkého množství mRNA za jednotku času
- n Hillův koeficient řídí šikmost vstupní funkce
 - obvykle 1-4, čím vyšší tím šikmější
- pro represor

$$f(X^*) = \frac{\beta}{1 + (\frac{X^*}{K})^n} \tag{1.2}$$

- každá hrana tedy může nést 3 čísla, změny při evoluci
- spousta genů má nenulový počáteční stav hodnoty výrazu **základní hodnota výrazu** β_0

1.2.4 Logické vstupní funkce: jednoduchý framwork k pochopení dynamiky sítě

- Hill dobrý pro detailní modely, z matematického hlediska lepší jednodušší funkce pro zachycení základního chování
- logická aproximace častá aproximace vstupní funkce v transkripční síti, skoková
 - pro jednoduché grafické řešení dynamických rovnic
 - gen buď zapnutý (ON $f(X^*) = \beta$)/ vypnutý (OFF $f(X^*) = 0$), aktivační práh = K
 - pro aktivátor

$$f(X^*) = \beta \theta(X^* > K) \tag{1.3}$$

 $\theta \dots 0/1$ - pro represor obrácené logické znaménko

1.2.5 Vícerozměrové vstupní funkce řídící geny s více vstupy

- sousta nodů má více než 1 vstupní hranu
- aktivita promotoru je vícerozměrné vstupní funkce různých transk.fak. můžou být aproximovány logickými funkcemi
- geny co pro aktivaci potřebují oba aktivátory proteinu vázané na promotor

$$f(X^*, Y^*) = \beta \theta(X^* > K_x) \theta(Y^* > K_y) \sim X^* A N D Y^*$$
(1.4)

- alespoň jeden

$$f(X^*, Y^*) = \beta \theta(X^* > K_x OR Y^* > K_y) \sim X^* OR Y^*$$
(1.5)

- některé jako suma vstupů

$$f(X^*, Y^*) = \beta_x X^* + \beta_y Y^* \tag{1.6}$$

- jednoduchá změna funkční formy vstupní funkce mutací v promotoru regulovaného genu
 - změna z AND na OR během pár mutací promotoru v lac (E.coli)

1.2.6 Prozatimní shrnutí

- transkripční síť popisuje transkripční regulaci genů
- node reprezentuje gen, hrana z X \to Y gen X se kóduje pro trans.fak proteinu, který se váže na promotor genu Y, upravuje míru transkripce
- protein kódovaný genem X mění míru produkce proteinu kódovaného genem Y, Z pak zas může být transk.fak. genu Z vytváření sítě
- většina nodů značí geny, které nejsou transk.fak, ale nesou různé funkce buňky
- vstupy do sítě jsou informace o prostředí, mění příslušné transkr.fak.
- aktivní transkr.fak. se vážou na daná místa DNA promotoru cílového genu regulace míry transkripce
 - míra produkce produktu genu Y je funkce koncentrace aktvního transkr.fak. X^*
 - geny regulované více transkr.fak. ají vícerozměrovou vstupní funkci Hill, logické
- hrany a vstupní funkce jsou pod tlakem výběru, nevyužívaná hrana zanikne mutacemi
- změna jednoho nebo pár písmen v oblasti DNA, kde se váže X v promotoru Y k zrušení hrany X \rightarrow Y

1.3 Dynamika a časová odezva jednoduché regulace genu

- 1 hrana sítě, gen regulovaný 1 regulátorem bez dalších vstupů (nebo jen konstanty)
- $X \to Y$ transk.fak. X reguluje gen Y
- bez vstupu X neaktivní a Y není produkováno
- objevení signálu S_x , okamžitá přeměna X do aktivní formy X^* a navázání na promotor genu Y
 - \rightarrow přepis genu Y,překlad m
RNA \rightarrow hromadění proteinu Y
 - buňka produkuje protein Y v konstatní míře β jednotky koncentrace za jednotku času
- vyvážení produkce proteinu

degradace - specifická destrukce speciálními proteiny v buňce

- míra degradace - α_{deg}

ředění - redukce koncentrace v důsledku zvýšení objemu buněk během růstu

- míra ředění α_{dil}
- míra degradace/ředění

$$\alpha = \alpha_{deg} + \alpha_{dil} \tag{1.7}$$

- změna koncentrace Y v čase

$$dY/dt = \beta - \alpha Y \tag{1.8}$$

- v ustáleném stavu, konstantní koncentrace Y_{st} , řešení dY=0

$$Y_{st} = \beta/\alpha \tag{1.9}$$

- odstranění signálu, konec produkce ... $\beta=0$

$$Y(t) = Y_{st}e^{-\alpha t} \tag{1.10}$$

- časová odezva měří rychlost změny Y, $T_{1/2}$
 - čas k dosažení poloviny počáteční a koncovou úrovní v dynamické procesu
 - z předchozí rovnice z Y_{st} do $Y=0 \rightarrow Y(t)=Y_{st}/2$

$$T_{1/2} = \log(2)/\alpha \tag{1.11}$$

- některé proteiny mají vysokou degradační míru α , je tedy nutná vysoká produkce β
 - cyklus produkce a destrukce rychlá reakce, když je potřeba změny

- Y=0,spuštění signálu, začátek hromadění Y,růst k $Y_{st}=\beta/\alpha$

$$Y(t) = Y_{st}(1 - e^{-\alpha t}) (1.12)$$

1.3.1 Časová odezva stabilních proteinů je jedna generace buněk

- stabilní proteiny $\alpha_{deg}=0,$ nejsou aktivně degradovány v rostoucích buňkách
 - produkce hlídána ředěním, $\alpha = \alpha_{dil}$
- produkce proteinu, náhlý konec ($\beta=0$), růst buňky do dvojnásobku, rozdělění ve dví po **jednogeneračním čase** τ koncentrace klesá na 50%

$$T_{1/2} = log(2)/\alpha_{dil} = \tau$$
 (1.13)

- tato časová odezva může být limitujícím faktorem, který představuje omezení pro tvorbu efektivních genetických obvodů

Autoregulace: síťové motivy

- cíle
- síťový motiv definovat vzor stavebních bloků v síti
- zkoumat nejjednodušší motiv v transkipční síti **negativní autoregulace**
- ukázat, že tento motiv má užitečnou funkci urychlení odezvy transk.interakce a stabilizace

2.1 Vzory, náhodně vytvořené sítě, síťové motivy

- E.coli mnoho vzorů nodů a hran, hledání důležitých vzorů statistika
 - porovnávání se souborem náhodných sítí
 - sítě se stejným počtem nodů a hran jako reálné, náhodné spojení mezi nody a hranami
- síťové motivy vzory opakující se výrazně častěji než v náhodných sítích
 - motivy odolávající mutacím, které náhodně upravují hrany

2.1.1 Detekce motivů srovnáváním s náhodnými sítěmi

- ER model Erdos and Renyi nejjednodušší soubor náhodých sítí
- pro hodnotné srovnání je třeba náhodných sítí se základními rysy reálných sítí
 - stejný počet hran (edge E) a nodů (N) jako reálná, náhodně vytvořené spoje mezi nody
 - N(N-1)/2 možných párů nodů, možné oba směry $\rightarrow N(N-1)$
 - hrana může do stejného nodu, ze kterého vycházela N počet možných hran:

$$N(N-1) + N = N^2 (2.1)$$

- pravděpodobnost hrany $p = E/N^2$

2.2 Autoregulace: motiv sítě

- srovnávání transripční sítě E.coli s náhodnými
- vlastní hrany vrací se do stejného nodu, ze kterého vyšly 40
 - transkr.fak. regulující transkripci vlastního genu
 - autogenní kontrola, autoregulace
 - 34 jsou zde represory potlačení vlastní transripce negativní autoregulace
 - statisticky by v náhodně vytvořené síti měla být pouze 1±1 vlastní hrana
 - vypočtená odpovídající odchylka Z ~ 32 je statisticky velmi významná

- vlastní hrany - autoregulace - je motiv sítě

2.2.1 Urychlení odevzy obvodu genu negativní autoregulací

- transrk.fak X se naváže na vlastní promotor k potlačení produkce mRNA
- čím vyšší koncentrace, tím nižší míra produkce
- dynamika popsána mírou produkce f(X) a mírou degradace/ředění pro aproximaci využit Hill X na začátku není, t=0
 - rychlá produkce, dosažení vysokého ustáleného stavu, konec produkce na X=K (koef. represe)

$$T_{1/2} = \frac{K}{2\beta} \tag{2.2}$$

- čím silnější nerepresovaná aktivita β , tím rychlejší odezva
- negativní autoregulací rychlé nabytí počáteční produkce, autorepresí ukončení produkce
- evolucí jednoduché nastavení parametrů β a K nezávisle na sobě
 - K například mutací v místě vázání X v promotoru
 - β mutacemi v místě vázání RNAp v promotoru
- dosažení výrazně vyšší rychlosti odezvy než v případě bez negativní autoregulace
- negativní autoregulace
 - silný promotor dá rychlou produkci
 - vhodný koeficient represe poskytuje žádoucí ustáleného stav
 - v jednoduché regulaci dosažení značně vyššího ustáleného stavu, potom nežádoucí nadměrná exprese produktu genu

2.2.2 Negativní autoregulace podporuje robusnost v kolísání míry produkce

- další výhodou negativní autoregulace zvýšení robusnosti expresní úrovně ustáleného stavu ke kolísání produkční míry β
- kolísání metabolické kapacity v buňce, regulačního systému, náhodné efekty v produkci
 - \rightarrow buněčná dvojčata rozdílné míry produkce β u většiny proteinů
 - rozdíly i po dobu celé generace
 - represní práh K se většinou moc neliší
- lineární závislost regulace na kolísání produkční míry β $X_{st}=\beta/\alpha$ u negativní autoregulace závisí hodnota ustáleného stavu pouze na represním práhu K $X_{st}=K$
 - K se v porovnání buňka-buňka tolik neliší \to zvýšení robusnosti ustáleného stavu z hlediska kolísání míry produkce

2.2.3 Pozitivní regulace zpomaluje odezvu a může vést ke dvojí stabilitě

- aktivace vlastní transkripce, 10% transkr.fak. v E.coli, pomalá dynamika
- s růstem úrovně X roste míra produkce
- dosahuje polovičního zpoždění ve srovnání s jednoduchou regulací
- vhodné pro procesy trvající dlouhou dobu vývojové procesy
- dvojí stabilita míra pozitivní autoregulace je silná v porovnání míry degradace/ředění
- při aktivaci genu zůstane aktivní i po zmizení vsupního signálu
- využití ve vývojových transripčních sítích, kde je potřeba stanovit osud buňky

Motiv sítě dopředné smyčky

- mnoho vzorů, jen ty nalézané významně jsou motivy
- motivy mají definovanou funkčnost zpracování informace
 - jeich benefity vysvětlují, proč evolucí znikají v různých organismech
- zde zaměření na motivy se 3 nody
 - 13 možností, pouze jedna je motiv sítě (feed-forvard loop FFL)
 - důležité pochopit regulace jednotlivých hran každá může být buď aktivátor nebo represor
 - 8 FFL typů, poze 2 se vyskytují častěji v sítích
 - zde zabývání se dynamikou, běžné typy filtrují šum, pulsy a odezvové zrychlení

3.1 Výskyt subgrafu v náhodných sítích

- $\mathbf{subgraf}$ \mathbf{vzor} z více $\mathbf{nod}\mathring{\mathbf{u}}$
- dopředná smyčka 3 nody, nevrací se do počátečního
- výskyt trojúhelníkových subgrafů je náhodných sítích velice vzácný
- při výskytu v reálné síti lze považovat za motiv

3.2 Dopředná smyčka je motiv sítě

- v E.coli 42 dopředných smyček, žádná se zpětnou vazbou (3 nody spojeny dokola, často jako antimotiv)
 - FFL je silný motiv, mnohem častěji než v náhodných
 - FFL jediný motiv ze všech 13 3-nodových možností

3.3 Struktura dopředné smyčky genetického obvodu

- transkr.fak. X reguluje traskr.fak. Y a oba regulují transkr.fak. Z, 2 paralelní regulační cesty, 8 typů
 - koherentní nepřímá cesta má stejné celkové znaménko jako přímá cesta
 - nekoherentní nepřímá cesta má celkově opačné znaménko co přímá
- nejčastěji C1-FFL (coherent 1) všechny aktivátory +/++
- 2. nejčastější je I1-FFL (incoherent 1) +/+-
- všechny ostatní se objevují výrazně méně často
- integrace X a Y do promotoru Z aktivace AND/OR
- X a Y často reagují na vnější podněty např. molekuly vázající se na transkr.fak. podnět z venku

většinou zpracováván výrazně rychleji než vnitřní transkripční interakce v FFL

- příchod S_x , aktivace $X \to X^*$, navázaní na dané místo DNA promotoru genu Y a Z během pár s, také změna míru transkripce \to koncentrace Z se mění v intervalu od minut do hodin

3.4 Dynamika C1-FFL s logikou AND

- signál S_x , aktivace na X^* (**kroková stimulace** X), navázání k promotoru Y, produkce proteinu Y \rightarrow druhý transrk.fak. v FFL
- paralelně se X^* váže na promotor genu Z logika AND nestačí k aktivaci
 - aktivace po překročení kocentrace Y aktivačního práhu genu Z K_{yz}
 - aktivace vyžaduje i 2. vstupní signál S_y Y v aktivní formě Y^*
- příchod S_x , čekání na akumulaci Y pro aktivaci Z **zpoždění**

3.5 C1-FFL je prvek zpoždění citlivý na znaménka

- zpoždění s ON krokem S_x , ne při OFF kroku zpoždění citlivé na znaménko
- může být bráno jako druh asymetrického filtru
 - signál S_x s kratší dobou trvání než odezva nijak dál nepůsobí na Z **detektor trvání** na ON
 - okamžitá odezva na OFF pulsy
- inženýrské použití když náklady na chybu jsou nesymetrické
- transkripční sítě spíše ochranná funkce, filtrace kolísání
- případ OR odpadá zpoždění při ON, vzniká při OFF buzení Z i když zrovna vypadnul signál
 zpoždění cca o hodinu

3.6 I1-FFL

- X aktivátorem Y i Z, Y represorem Z
- $S_x \to \text{aktivace na } X^*$, vazba k Z, inicializace transkripce produkce proteinu
 - paralelně aktivace produkce Y, nahromadění nad práh, tlumení Z
- I1-FFl tedy může generovat pulsy produkce Z
- urychlení odezvy nejdříve vysoká produkční míra, se zpožděním represor na snížení produkční míry
 udržení žádoucí úrovně ustáleného stavu
- při zmizení signálu S_x žádná akcelerace nebo zpoždění okamžité ukončení produkce Z
 - kvůli AND logice promotoru Z
 - s logikou OR funguje stejně, akorát je odezva při OFF a ne při ON
 - po ukončení exponenciální pokles Z podle míry degradace/ředění
 - I1-FFL je prvek zpoždění citlivý na znaménka

3.7 Proč jsou jiné FFL typy tak vzácné?

- některé postrádají citlivost k jednomu z jejich dvou vstupů
- nepřítomnost signálu S_u u I1-FFL Z není represován, velký vliv na úroveň ustáleného stavu Z
- I4-FFL +/-+ cca 5% z FFL
 - urychlovač s citlivostí na znaménko i pulsní generátor
 - narozdíl od I1-FLL nezávisí na S_y , při nepřítomnosti S_x je nesplněna logika AND z X do Z

- nepřítomnost citlivosti vůči jednomu vstupu je důvod, proč se nevyskytuje moc často
 - stejný důvod i pro I3-FFL
 - podobný důvod i u C3-FFL a C4-FFL
 - u ostatních případů a OR formy je složitější vysvětlování

3.8 Konvergentní evoluce FFLs

- základní V-tvar kdy X a Y regulují Z, od jedné do pár mutací se může přidat i regulace X \to Y pokud nepomůže nebo ještě zhorší rychle evolucí odstraněna u C1-FFL a I1-FFL je fukce jasná
- homologní geny geny z jednoho společného, značný stupeň podobnosti
 - možný podobný vznik u FFLs většinou však ne
- vznik spíše nezávislý na stejných obvodech ve spoustě případech

Časové programy a globální struktura transkripčních sítí

- zde kompletace průzkumu smyslových motivů sítě předtím autoregulace a dopředné smyčky
- další 2 motivy
 - SIM single-input module
 - 1 regulátor kontroluje skupinu genů
 - vytváří časové programy exprese geny jsou zapnuty postupně jeden po druhém ve stanoveném pořadí
 - "just-when-needed" strategy není produkce proteinu, dokud neni potřeba
 - optimální pro rychlou produkci systému, který se skládá z různých typů proteinů
 s omezeným zdrojem pro produkci těchto proteinů
 - DORs dense overlapping regulons hustě se překrývající regulony
 - husté pole regulátorů kombinatoricky kontrolující výstupní geny
 - můžou nést výpočty důležité pro rozhodování
- nakonec, jak motivy zapadají do sebe, aby vytvořily síť

4.1 Síťový motiv SIM

- větší motiv více vzorů pohromadě s typickým vzorem architektury 1. rodina motivů je SIM
- hlavní transrk.fak. X kontroluje skupinu cílových genů každý jeden vstup
 - znaménko (aktivace/represe) pro všechny kontrolované nody stejné
- X bývá často autoregulované
- silný motiv oproti náhodným sítím
- geny mají běžné biologické funkce geny se účastní v nějaké metabolické cestě
- geny pracují sekvenčně pro nashromáždění žádoucí molekuly atom po atomu
- jiné kontrolují geny reagující na stresové podněty poškození DNA, teplotní šok...
 - produkce proteinů opravujících škody
 - podskupiny genů specializovaných na dané aspekty

4.2 SIM umí generovat časové programy exprese

- aktivace genů v daném pořadí
- různé práhy X pro každý cílový gen
 - práh pro každý promotor závisí na místě jeho vázání s X v jeho promotoru
- postupná aktivacce genů, při úbytku zas postupná deaktivace z druhé strany LIFO

- v E.Coli systém argininu, SOS DNA poničení zpoždění v pořadí o 0.1 generaci genu (5-10 min)
- ekonomický design produkce až ve chvíli potřeby
- přesné časový řád může být pozměněn mutacemi
 - při opravách rychlá produkce opravných prostředků, po ukončení různě rychlý pokles
 - geny řešící nejmenší problémy se vypnou první, ty pro rozsáhlejší se vypínají později
 - řeší celou řadu globálních buněčných odezev geny časované podle buněčného cyklu v bakterii
 - geny často regulované hlavním regulátorem + přídavnými regulátory pro subsystémy
 - nemusí být tedy SIM
 - více regulátorů, jeden má konstatní aktivitu během sledovaného intervalu
- vznik SIM evoluční konvergencí ke stejnému regulačnímu vzoru u různých organismů jako u FFL
- udžuje se vůči mutacím, protože je dostatečně užitečný
- někdy proces aktivace-deaktivace jako FIFO
 - některé části procesu potřebné dříve jiné později, ale jen jednou

4.3 Topologická generalizace síťových motivů

- zatím jednoduché už 4 nody 199 možných vzorů, přes 9000 pro 5
- topologická generalizace motivů rozdělení motivů do rodin dle jejich funkcionality
 - když je FFL motiv, každý z těch 3 vzorů může být motiv pouze 1 je ale opravdu motiv
 - multi-output FFL může generovat časový FIFO program

4.4 multi-output FFL umí generovat časové FIFO pořadí

- genetický systém kontrolující produkci flagel (bičík) mototry E.coli
- když je buňce fajn, nikam se nepřemisťuje, když špatně nechá si narůst motůrky, vygeneruje navigační systém
- bičík cca 50nm, z 30 typů proteinů, 10x delší než tělo, 30 mikronů/s
 - skládá se dohromady po fázích lego
 - uvnitř kanálek, kterým se další proteiny dostávají dál
 - informace o proteinech kódovaná v 6 operonech
 - skupina genů transkribována stejným kusem mRNA
 - operony regulovány 2 transkr.fak. aktivátory
 - hlavní aktivátor X aktivuje Y, oba aktivují každý ze 6 operonů
 - multi-output FFL
 - každý operon může být aktivován pouze pomocí X nebo Y podobné OR branám
 - just-when-needed produkce
 - + oproti SIM FIFO X najede, postupně překročí hranice aktivace promotorů
 - klesáním zpět by bylo opět LIFO X klesne, ale je furt Y
 - Y má vlastní hranice pro každý gen jiné pořadí na OFF než na ON
 - dále všechny funkce FFL vytváření zpoždění při vypínání Z
 - deaktivace po určitém čase detektor zpoždění pro každý výstup
 - při krátké ztrátě X se díky OR nemusí přerušit vstup
 - multi-output je generalizace FFL, která se vyskytuje nejčastěji v transkr. sítích

4.5 Integrace signálu a kombinatorická kontrola: bi-fan a hustě se překrývající regulony

- 4-nodové vzory ze 199 možností jsou známé 2 motivy two-output FFL a **bi-fan** bi-fan X_1 a X_2 oba regulují Z_1 Z_2
 - patří do skupiny **hustě se překrývajících regulonů DORs**
- DOR řada transkr.fak. regulující sadu výstupních genů v hustě se překrývající směru
 - většinou ne všechny vstupy regulují všechny výstupy
 - kombinatorický rozhodovací systém
 - E.coli a kvasnice pár DORs regulace někalika set genů
 - sdílená společná globální funkce reakce na stres, metabolismus živin...

4.6 Síťové motivy a globální struktury smyslových transkripčních sítí

- autoregulace, FFL, SIM, DOR jak jsou vůči sobě, jak se překrývají?
- procedura hrubého zrna substituce motivů za tvary zjednodušení grafického znázornění sítě
- všechny geny jsou pokryty nějakým z rodiny motivů
- poměrně vzácné dlouhé kaskády ve smyslových transkr.sítích časové nároky
 - jiné biologické sítě je často obsahují

Síťové motivy ve vývojových, transdukčních a neronových sítích

- vše předtím ve smyslových sítích potřeba rychlých reakcí
- byly tvořeny malými sadami těchto motivů
- tady síťové moivy v jiných typech bio sítí
- vývojová transkripční síť transkr. sítě řídící osudy buněk z vajíčka do mnohobuněčného org
 - diference buňky na jiný typ buňky
 - od smyslových rozdíl v časových intervalech a reverzibilitě
 - pomalejší nevratná rozhodování vznik nových motivů sítě
- kromě trankr. sítí používá buňka další interakčí sítě
 - interakční síť protein-protein, signálová transdukční síť, metabolické sítě
 - graficky různé barvy hran pro rozeznání různých sítí
 - rozdíly v časových intervalech
 - transkr. sítě v hodinách, signálová transdukční síť funguje v sekundách až minutách

5.1 Síťové motivy ve vývojových transkripčních sítích

- senzorová transkr.síť reakce na vnější změny, skoro ve všech buňkách
- vývojové transkripční sítě diferenciační procesy, vývoj, vajíčko \to vícebuněčný organismus
 - rozdělením diferencují do jiné tkáně/pletiva
 - aby se staly součástí nové tkáně, musí vyjádřit specifickou sadu proteinů
 - sada určuje, jestli bude tkáň svalová nebo neurální
 - zkoumání na octomilkách, červech, mořských ježcích a lidech pár silných motivů
 - C1-FFL a I1-FFL jako u senzorových sítí, taky autoregulační motivy a SIMs
 - dále pak jiné, co u senzorových sítí nebyly

5.1.1 Dvounodová pozitivní zpětná smyška pro dělání rozhodování

- dva transkr.fak. regulují samy sebe ve vývojových sítích spíše pozitivní
 - 2 pozitivní interakce double-positive feedback transkr.fak. se navzájem aktivují
 - 2 ustálené stavy X a Y oba ON / oba OFF
 - signál pro produkci X/Y může nereverzivně uzamknout oba proteiny do ON
 - vzájemná aktivace
 - blokovací mechanismus
 - neujúčinější, když geny regulované X a Y kódují proteiny patřící stejné tkáni

- 2 negativní interakce double-negatice feedback vzájemná represe
 - také 2 stabilní ustálené stavy X ON a Y OFF / X OFF a Y ON
 - vyjádření buď X nebo Y
- vhodné, když geny regulované X patří buňkám s jiným osudem než geny regulované Y
- často ještě u obou nodů pozitivní autoregulace
 - zvyšování produkce při dosažení určité hranice
 - tím také stabilizace ON ustálený stav transkr.faktoru
- bistabilní přirozenost těchto motivů dovoluje buňkám dělat nereverzivní rozhodnutí a přiřadit osudy,
 kdy specifická sada genů se vyjadřuje a další je utlumená

5.1.2 Regulující zpětná vazba a regulovaná zpětná vazba

- 2 hlavní 3-nodové motivy obsahují zpětnou vazbu
- trojúhelníhový motiv, kde X a Y vzájemně regulují Z regulující zpětná vazba $10\ \mathrm{možných}$ kombinací znamének
 - double-positive stejné znaménko z obou do Z
 - double-negative často rozdílné znaménko do Z
 - také 2-nodová smyčka, kde jsou oba nody společně regulovány zezhora 1 transkr.fak.
 - regulovaná zpětná vazba
 - prvek paměti Z může řídit zapnutí/vypnutí smyčky
 - smyčka si pamatuje, jestli bylo Z aktivní nebo ne
 - zapamatování si osudu buněk, i když už zmizel původní signál

5.1.3 Dlouhé transkripční kaskády a vývojové časování

- dlouhé transkripční kaskády vzácné v senzorových sítích, ve vývojových motivy
- řetězy interakcí X \rightarrow Y \rightarrow Z \rightarrow ...
- čas odezvy každého článku je daný mírou degradace/ředění v $T_{1/2}$ odezva kolem jedné generace
 - u vývojových sítí tato odezva sedí líp lepší řízení vývojových procesů

5.1.4 Propojená dopředná smyčka v B. subtilis sporulační sítí

- sporulace proces tvorby spor buňka sloužící k dlouhodobému přežití bakterie v nepříznivých podmínkách
- b.subtilis bacil senný
- ve vývojových sítích FFL často jen část větších a složitějších obvodů, než u senzor.sítí
- při hladovění se buňky přestanou dělit a diferencuje do odolných sporů
 - spory obsahují mnoho proteinů, co se v bakterii při růstu nevyskytují
 - odpočívající buňka, skoro úplně dehydrovaná přežije dlouho, spící stav
 - při správných podmínkách se tranformuje zpět na normální bakterii
- při tvorbě sporu je třeba změnit tvorbu sady proteinů sporulace
 - potřeba stovek genů spínání ON a OFF ve vlnách každá specifický vliv na formaci sporu
 - síť tvořena několika transkr.fak. sežazenými ve spojeném C1 a I1-FFL
 - nakomibování FFLs pro využití jejich zpoždění a generování pulsů časový program genetické exprese
 - kaskádově sežazené FFLs generují 2 pulsy genů následované třetí pozdním

5.2 Síťové motivy v signálových transdukčních sítích

- signálová transdukční síť mnohem rychlejší zpracovávání informací než 1 generace
- interake mezi signálovými proteiny
- vycítit informaci z okolí, zpracovat, regulovat aktivitu transkr.fak
- vstupy obvykle detekovány receptorovými proteiny
 - jeden konec mimo buňku, druhý uvnitř v cytoplasmě
 - mimobuněčný konec detekuje molekuly zvané ligandy
 - navázáním konformační změna v receptoru, vnitří část se stane aktivní a katalyzuje dané chemické modifikace do difusního messenger proteinu v buňce
 - poslání 1 bitu informace z receptoru do messengeru
 - modifikace funguje v rámci sekund až minut

5.3 Informace zpracovávaná pomocí vícevrstvých perceptronů

- v signálových transdukčních sítích jsou nody signálové proteiny a hrany interakce
- silné 2 4-nodové motivy bi-fan, diamant
- diamant vícevrstvý vzor, podobný strukturám DOR v kaskádě s DOR, který dostává informaci z nadřazeného DORu
 - vzory DOR se ale normálně nevskytují v kaskádě
- vícevrstvé perceptrony podobná struktura využívaná v umělé inteligenci a neuronových sítích

5.3.1 Tréninkový model pro perceptrony proteinové kinázy

- kináza enzym, který přenáší fosfátovou skupinu z vysokoenergetické donorové molekuly (např. ATP) na určitou cílovou molekulu (substrát)
- kaskáda proteinové kinázy cesty zpracování informací nalezené ve většině eukaryotických organismů
- aktivace kaskády, když se receptor naváže na ligand a aktivuje první kinázu $X \rightarrow$
 - \rightarrow X fosforylace kinázy Y na dvou daných místech \rightarrow Y dvojně zfosforylovaná \rightarrow
 - \rightarrow začne fosforylovat Z \rightarrow po dvojné fosforylaci fosforyluje transkr.fak. \rightarrow exprese genu
- fosfatázy enzymy proteinů postupně defosforylující kinázy také obsažené v kaskádách
- často využito lešenářské proteiny držící kinázy u sebe
- adaptorové proteiny můžou spojit danou kaskádu k rozdílným vstupním receptorům v odlišném typu buňky
 - kaskády tedy znovuvyužitelné moduly
 - stejná kaskáda transdukuje rozdílný signál v rozdílné tkáni
- kaskády většinou ve vrstvách, často 3
 - v 1. řadě kinázy $X_1, X_2...$ aktivují další řadu kináz $Y_1, Y_2...$...
 - formování vícevrstvého perceptronu který může integrovat vstupy z více receptorů
- kinetika prvního řádu nejednodušší kinetika pro kinázy
 - míra fosforylace Y z X je proporční vůči koncentraci aktivního X násobené koncentrací jeho substrátu nefosforylované Y, značení Y_0

$$rate of phosphorylation = vXY_0 (5.1)$$

míra v kinázy X - kináza Y fosforylovaná 2 rozdílnými vstupními kinázami - X_1 X_2 fosforylovaná forma Y_p , nefosforylovaná forma Y_o

$$Y = Y_o + Y_p \tag{5.2}$$

$$dY_{p}/dt = v_{1}X_{1}Y_{o} + v_{2}X_{2}Y_{o} + \alpha Y_{p}$$
(5.3)

- stabilní stav $dY_p/dt = 0$
- řešení

$$Y_p/Y = f(w_1 X_1 + w_2 X_2) (5.4)$$

f - rostoucí saturující funkce

$$f(u) = \frac{u}{1+u} \tag{5.5}$$

w - váhy vstupů

$$w_1 = v_1/\alpha \tag{5.6}$$

- koncentrace fosforylovaného Y je rostoucí funkce vážených sum dvou aktivit kinázy
- když je Y kináza, která musí být fosforylována na dvou místech aby byla aktivní, vstupní funkce je strmější

$$f(u) = \frac{u^2}{1 + u + u^2} \tag{5.7}$$

- S-shaped vstupní funkce vedou k aktivaci Y pouze pokud je suma vstpů větší než mezní hranice tady $1\,$
- hranice aktivace $w_1X_1 + w_2X_2 = 1$
 - přímka v ploše vymezené vstupními aktivitami

5.3.2 Vícevrstvé perceptronu mohou provést detailní výpočty

- jednovstvý perceptron X_1 - X_2 rozdělí plochu přímkou do 2 částí přidáním vstvy možnost složitějších výpočtů
- 2 vstvy Y_1 a Y_2 mají vlastní sady mezí ze 2 vstupů X_1, X_2 rozdělení v půlce
 - oblasti nízké a vysoké aktivity
- kinázy Y_1 a Y_2 můžou fosforylovat kinázu Z pouze pokud jsou fosforylované

$$Z_p/Z = f(w_{z1}Y_1 + w_{z2}Y_2) (5.8)$$

- když jsou váhy wmalé, Y musí být fosforylované pro překročení hranice
 - Z je fosforylované pouze na ploše X_1 - X_2 , když jsou Yny aktivní
 - oblast dána průsečíky dvou regionů aktivity Y_1 a Y_2
 - aktivace Z v regionu vyhrazeném 2 úsečkami
- když v prostřední vrstvě místo kinázy specifická fosfatáza fosfatáza odstraní fosforylní úpravu negativní váha
 - složitější aktivační regiony
- diskriminace schopnost rozeznat jistý stimulující vzor
 - nastavením vah možnost rozeznat od sebe velmi podobné stimulující vzory
- generalizace "vyplňování mezer" v částečných stimulujících vzorech
 - vpuštěním neúplného vzoru obdov reaguje jako by byl celý, pokud je mu daná část podobná
- pozvolná degradace vadou na prvcích sítě nedojde k úplnému ukončení
 - výkon se zhoršuje úměrně poškození
- tyto 3 fenomény můžou charakterizovat funkcionalitu signálové transdukční sítě v buňce

5.4 Kompozitní síťové motivy: záporná zpětná vazba a oscilátorové motivy

- zatím proteinové signálové sítě a transkripční sítě zvlášť v buňce ale pracují pospolu
 - často výstup signáloé transduční cesty je transrk.fak
- spojená síť se 2 barvami hran transripční a protein-protein interakce
- motivy
 - 3 nody trnaskr.fak. X transkripčně reguluje 2 geny Y a Z, protein.prod. pak přímo interagují např. Y fosforyluje Z
 - kompozitní zpětnovazební smyčka ze 2 proteinů, které spolu interagují různými barvami
 - X transkr.fak aktivující gen Y, produkt Y interaguje s X na proteinové úrovni
 - často opačným způsobem
 - Y naváže na X a potlačuje jeho aktivitu transkr.faktoru bráněním přístupu k DNA
 - nejčastěji se objevuje v genetickém systému bakterie-člověk
 - pomalá aktivace Y, rychlé potlačování X negativní stabilizace
 - stabilnější, než 2 pomalé interakce
- homeostáza stabilita okolo fixovaného stavu v mnoha systémech žádoucí
- oscilační dynamika chování u některých systémů
 - cyklus buňky, kdy se periodicky duplikují genomy
 - cirkadiánské hodiny pozoruhodně přesné biochemické obvody produkující oscilace na škále jednoho dne

...

- typický charakter časování výrazně přesnější než amplituda
 - variace amplitudy způsobená měnícím se vnitřním šumem z produkce proteinů
- mnoho oscilátorů bývá implementováno pomocí 2-barevného motivu kompozitní negativní zpětnovazební smyčky
 - transkr.fak. X má pozitivní autoregulaci
 - robustní časování i přes fluktuace biochemických parametrů komponenty
 - rodina relaxačních oscilátorů
- zpětnovazebné smyčka složená z regulátorů poskládaných dokola tvořící negativní zpětnovazební smyčku
 - 3 represory za sebou represilátor
 - rodina oscilátorů zpoždění méně precizní časování

5.5 Síťové motivy v neuronové síti C.elegans

- Ceanorhabditis elegans háďátko obecné půdní červ cca 1000 buněk
 - nesouvisející sítě mají shodné motivy, anti-motivy a častěji se opakující různé vzory
- nody neurony
- $X \to Y$ X má synaptický spoj s Y
- podobné motivy jako v biochemických inrterakčních sítích i přes odlišné prostorové a časové vazby