

Struktura a vlastnosti informačních biopolymerů

Evžen Wybitul Katerina Krausová

14. května 2019

Obsah

1 Stavba hmoty	2
1.1 Kvantově-mechanický model atomu	4
1.1.1 Schrödingerova rovnice	4
1.2 Periodická soustava prvků	6
1.3 Molekuly	6
1.3.1 Chemická vazba	6
1.3.2 Hybridizace orbitalů	8
2 Stavba proteinů	9
2.1 Aminokyseliny	10
2.1.1 Disociace AK	12
2.1.2 Další vlastnosti AK	12
2.2 Peptidová vazba	14
2.3 Sekundární struktury	18
3 Metody pozorování proteinů	20
3.1 Spektrofotometrie	21
3.1.1 Spektrofotometrie v praxi	23
3.2 Cirkulární dichroismus	24
3.3 Gelová elektroforéza	26
3.3.1 Gel	27
3.3.2 SDS	28
3.3.3 Barvení	29
3.4 Fluorescence	30
4 Struktura nukleových kyselin	33
4.1 Stavební jednotky	33

4.2	Struktura	41
4.2.1	Hoosteenovo párování	46
4.3	Reaktivita bazí	51
5	Polymorfismus DNA	51
5.1	Konformační polymorfismus	52
5.1.1	Konformace B	54
5.1.2	Konformace A	58
5.1.3	Konformace Z	58
5.2	Sekvenční polymorfismus	58
5.3	Dynamický polymorfismus	62
5.4	Ohyby a zalomení	65
5.5	Další konformační anomálie	66
5.6	Vsuvka: konformace RNA	67
5.7	Topologie DNA	68
5.7.1	Supercoil	72
5.7.2	Topoizomerázy	77
5.7.3	Zkoumání topologie DNA	80
6	Elektroforéza nukleových kyselin	82
6.1	Princip funkce pro DNA	82
6.2	Příprava	85
6.3	Průběh	88
6.3.1	Rozdělení topoizomerů DNA	90
6.3.2	Pulzní ELFO	92
6.4	Analýza ELFO	94
7	Sedimentační metody	94
7.1	Fyzikální princip	95
7.1.1	Sedimentační koeficient	96
7.2	Izopyknická a izokinetická ultracentrifugace	97
7.3	Preparativní a analytická ultracentrifugace	100
7.3.1	Průběh AUC	102
7.3.2	Praktické využití AUC	104

8 Sekvenace DNA	105
8.1 Metody se štěpením DNA	107
8.1.1 Původní metody	107
8.1.2 Chemické štěpení	109
8.2 Metody se syntézou DNA	113
8.2.1 Metoda terminace (Sanger)	113
8.2.2 Pyrosekvenování	116
8.2.3 Sekvenace nanopóry	119
8.2.4 Další metody	120
9 Nezařazené poznámky	120

1 Stavba hmoty

META Tato a následující sekce jsou zkratkovité, protože se v testech příliš nevy-skytují. Slouží hlavně k obecnému přehledu a shrnují povětšinou už známé věci.

- hmota se dělí na pole a látky, ale všechny formy látky mají dualistický charakter
- látky se skládají z atomů, které mají obal a jádro
 - proton: $1,673 \cdot 10^{-27}$ kg, náboj $+e$
 $* e = -1,602 \cdot 10^{-19}$ C
 - elektron: $9,109 \cdot 10^{-31}$ kg, náboj $-e$
 - $1,675 \cdot 10^{-27}$ kg, o trochu těžší než proton

META Ve fotochemii přednášel Einstein. Cool.

Fotoelektrický jev

- po dopadu fotonu na destičku se uvolní elektron

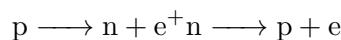
- k uvolnění dojde jen pokud má foton dostatečně velký náboj
- poměr elektronů a fotonů je 1:1
- světlo má korpuskulární charakter
 - dvojštěrbinový pokus => světlo má vlnový charakter (důkaz interferencí)

Základní vlastnosti atomu

- nukleony se přitahují velkou silou s krátkým dosahem
- neutrony kompenzují extrémní kladný náboj, proto jich je vždy stejně nebo více než protonů
- chemické vlastnosti udává konfigurace elektronů, hlavně těch valenčních
- jádra se shodnými čísly Z i čísly N jsou nuklidy
- nuklidy se stejným Z a různým A jsou izotopy
 - izotopy mají stejné chemické vlastnosti a liší se rychlostí reakce
 - používají se někdy u značení

Radioaktivita

- jaderná přeměna
 - při rozpadu jádra se uvolňuje záření (rychle letící částice)
- α : ryhle létající jádra ${}^4_2\text{He}$, proniká vzduchem až několik cm, silně ionizující
- β : proud elektronů nebo pozitronů, je 100x pronikavětší než α



- γ : nejpronikavější (proletí několika metry betonu)
- měří se mlžnou komorou
 - páry, které kondenzují, pokud jimi něco proletí

U radioaktivity je důležitý i rozpadový zákon, který nám říká, kolik atomů radioaktivní látky budeme mít za určitou dobu.

$$N = N_0 \cdot e^{-\lambda t},$$

kde λ je přeměnová konstanta. Tu můžeme spočítat například pokud známe poločas rozpadu naší látky, protože

$$\tau = \frac{\log 2}{\lambda}.$$

Zavádí se i veličina aktivita [Bq], která udává počet radioaktivních přeměn za sekundu.

Bohrův model atomu

- elektrony se pohybují po stacionárních drahách (hladinách) s určitým poloměrem, neztrácejí při pohybu energii
- elektron může přecházet z jedné do druhé hladiny, když pohltí/vyzáří určité kvantum energie
- můžeme pozorovat emisní spektrum atomu
 - úzké čáry, které udávají hodnotu vyzářeného záření
 - jejich hodnoty odpovídají rozdílům mezi jednotlivými hladinami
- model má několik nedostatků, funguje jen pro malé atomy
 - neumožňuje vypočítat relativní intenzitu spektrálních čar
 - nefunguje pro atom v magnetickém a elektrickém poli
 - nevysvětluje chemickou vazbu

1.1 Kvantově-mechanický model atomu

V tomto modelu je projevu korpuskulárně-vlnový dualismus elektronů. Aplikuje se Heisenbergův princip neurčitosti — nemůžeme současně detektovat hybnost i polohu částic. Proto se k popisu částic používají probabilistické metody.

1.1.1 Schrödingerova rovnice

Rovnice, která popisuje částice pomocí vlnové funkce ψ . $|\psi|^2$ pak udává pravděpodobnost toho, kde se daná částice nachází. Velikost atomu nemůžeme přesně určit, většinou se spokojíme s prostorem, kde se elektrony vyskytují s 99% pravděpodobností.

ψ vyjde jako řešení Schrödingerovy rovnice, těchto řešení je nekonečně mnoho. Liší se například i tím, jakou energii daná částice má. Řešení popisujeme třemi čísly, která se nazývají kvantová.

- n , hlavní kvatnové číslo, odpovídá energii částice
 - $E = -B/n^2$, kde $B = 13,6\text{eV}$
 - $n = 1$, atom je v základním stavu, $n > 1$, atom je v excitovaém stavu
- l , vedlejší kvantové číslo, udává moment hybnosti elektronu
 - $0 \dots n-1$
 - udává tvar orbitalu (prostoru), ve kterém se elektron nachází
- m , magnetické kvantové číslo, udává prostorovou orientaci orbitalu
 - $-(n-1) \dots n-1$

TODO Přidat tvary orbitalů + trik na to, jak se je naučit. Zmínit i fázi. Nalinkovat falstad.com/qmatom. Přidat obrázek z wiki: atomic_orbital. Přidat tabulku orbitalů.

META Rozpoznávání kvantových čísel z obrázku orbitalu je v testu.

Kvantová čísla pro složitější atomy

- vlnová funkce se konstruuje pomocí jednotlivých orbitalů
- elektrony se vzájemně odpuzují
- elektrony se steným n tovří slupku, se stejným n a l tvoří *podslupku*
 - elektrony na stejných podslupkách mají stejnou energii

Obsazování orbitalů

- obsazování podle výstavbového principu
 - nejprve jsou obsazovány orbitaly s nejnižší energií (tj. nejnižším součtem n a l)
- Pauliho princip
 - v každém orbitalu jsou nejvýšedva elektrony, a ty se liší svým spinovým číslem

- Hundovo pravidlo
 - orbitaly se stejnou energií (tzv. degenerované) se obsazují nejprve po jednom elektronu, všechny mají zezačátku stejný spin

1.2 Periodická soustava prvků

- rozdělení podle protonového čísla, tedy podle počtu elektronů atedy podle chemických vlastností
- dělení prvků podle toho, jaké valenční orbitaly se zaplňují jako poslední: s-prvky, p-prvky (i d-prvky a f-prvky)
- nejstabilnější stav orbitalů je u vzácných plynů, tzv. oktetové pravidlo
- prvky pod sebou mají podobné vlastnosti
- se Z se mění určité veličiny
 - roste atomový poloměr
 - * v rámci periody je nejvyšší pro alkalické kovy
 - * paradox: s obsazováním už zčásti obsazeného orbitalu se atomový poloměr změní
 - klesá ionizační energie, tedy energie kterou musíme dodat, abychom odštěpili elektron
 - * v rámci periody je nejvyšší pro vzácné plyny
 - elektronová afinita, tedy energie která se uvolní, když atom přijme elektron

1.3 Molekuly

molekula

Stálé seskupení atomových jader obklopených elektryny; tvoří samostatnou částici. Vazby mezi jednotlivými atomy se dají zrušit jen chemickou reakcí. Elektronová struktura vázaných atomů se liší od elektronové struktury volných atomů.

Molekuly dělíme na homonukleární a heteronukleární.

1.3.1 Chemická vazba

disociační energie

Energie, která se uvolní při přerušení chemické vazby. Je stejně velká jako vazbená energie, která vyjadřuje, jaký je pokles energie oproti stavu, kdy dva atomy vázány nejsou.

- při vzniku dochází k takovému přeskupení elektronů reagujících atomů, které vede ke snížení celkové energie soustavy
- energie, která se uvolní při rozpadu vazby, se nazývá disociační
- vaznost atomu
 - C má vaznost čtyři
 - N, P tři
 - O, S dva
 - H jedna
- elektrony, které ve valenční vrstvě chybí jednomu atomu, mu mohou být "doplňeny" druhým atomem

Délky vazeb

- nejkratší vazba je v H_2 , 74,1pm
- C–C 150pm, C = C 130pm, C \equiv C 120pm
- C–N 132pm
- C – H 109pm
- vazba ale nemá konstantní délku, má pouze jednu preferovanou délku, kolem které "kmitá"

Kovalentní vazba

- vzájemné sdílení dvou elektronů dvěma atomy
- dochází k překryvu elektronových hustot, elektrony se nacházejí v molekulových orbitalech, nejsme schopni určit, které elektron patří kterému atomu
- může být polární a nepolární, podle toho, jaký je rozdíl mezi elektronegativitami zúčastněných atomů

- molekula vzniklá z různých atomů má nenulový dipólový moment (je trochu polární, protože jeden z atomů si přitáhne sdílený elektronový pár blíže k sobě)

Koordinační vazba

- jeden atom (donor) poskytuje celý elektronový pár druhému (akceptoru), který musí mít volný valenční orbital
- vazba má parametry shodné s kovalentní vazbou, liší se jen vznikem

Iontová vazba

- atomy jsou drženy elektrostatickými silami
- iontové sloučeniny ve vodě disociují na anionty a kationty, obalené molekulami vody

Molekulové orbitaly

- kombinace atomových orbitalů, výsledkem jsou dvě různé vlnové funkce
- opět odpovídají rozložením elektronovým hustot kolem molekuly
- záleží na tom, jestli jsou jednotlivé atomové orbitaly ve fázi, nebo jestli se jejich fáze liší
 - rozlišení vazebních a antivazebních orbitalů
 - jestli vazba vznikne nebo ne záleží na tom, jestli je více elektronů ve vazbených nebo antivazebních orbitalů

1.3.2 Hybridizace orbitalů

Kombinování AO, vhodné pro popis vazeb a prostorového uspořádání. Například u C se skombinují (po excitaci) $2s$ a $2p$ orbitaly do tzv. sp^3 hybridizace.

Protože s má nějakou danou fázi, původně symetrický p který je s nyní skombinovaný, bude najednou asymetrický; strana se stejnou fázi jako původní s bude v sp^3 větší. Proto tvoří C pravidelný čtyřboký jehlan s úhly 109.5° mezi C a H.

Uhlík může mít i hybridizaci sp^2 (které se neučastní všechny tři $2p$ orbitaly, ale pouze dva z nich). Například v ethenu, kde vzniká dvojná vazba, jeden uhlík je v sp^2 a druhý z p . σ vazba vzniká v sp orbitalech, π vazba vzniká na původních $2p$ orbitalech. Podobně existuje i sp hybridizace, která se vyskytuje při vzniku trojné vazby.

Molekuly složitějších molekul

- molekuly cyklické, s jednoduchými vazbami (např. cukry)
 - trans (židlička) a cis (vanička) konfigurace
- aromatiké sloučeniny (benzenové jádro, mají $4n + 2 \pi$ elektronů)
 - planární, π elektrony jsou delokalizované a všude jsou valstně částečně dvojná vazby, kolem kterých nejde rotovat
 - tendence reagovat přes stacking interactions, tak, aby si mraky delokalizovaných π elektronů nepřekázely

2 Stavba proteinů

Proteiny se skládají z aminokyselin (AK), pro více informací o struktuře proteinů a jednotlivých AK viz struktura NA a struktura proteinů v zápisích ze základů bioinformatiky.

Stabilizace určité konformace

- struktura samozřejmě závisí na sekvenci atp., ale určitá konformace je "pohromadě" držena slabými vazbami
 - jsou slabé, ale působí jich hodně najednou
 - mají krátký dosah, závisí na teplotě
- Van der Waalsovy interakce mezi dipóly
- vodíkové můstky

- délka asi 3 Å, 2 + 1
- stacking interakce
- hydrofobní interakce (nepolární AK jdou do jádra proteinu)
 - molekula není s vodou schopna tvořit vodíkové vazby
 - když se takové molekuly nahromadí, umožní vodě vytvořit vodíkové můstky samotné uvnitř sebe, což je energeticky výhodné
- interakce s vodou v roztocích
- iontové interakce s ionty v roztocích, i uvnitř molekul

Je velice složité počítat se všemi těmito vazbami, když se například snažíme konkrétní protein namodelovat. Práci nám stěžuje i to, že kolem jednoduchých vazeb je možná rotace a vibrace (měnění délky vazby), takže proteiny jsou v čase dynamické.

rotamery

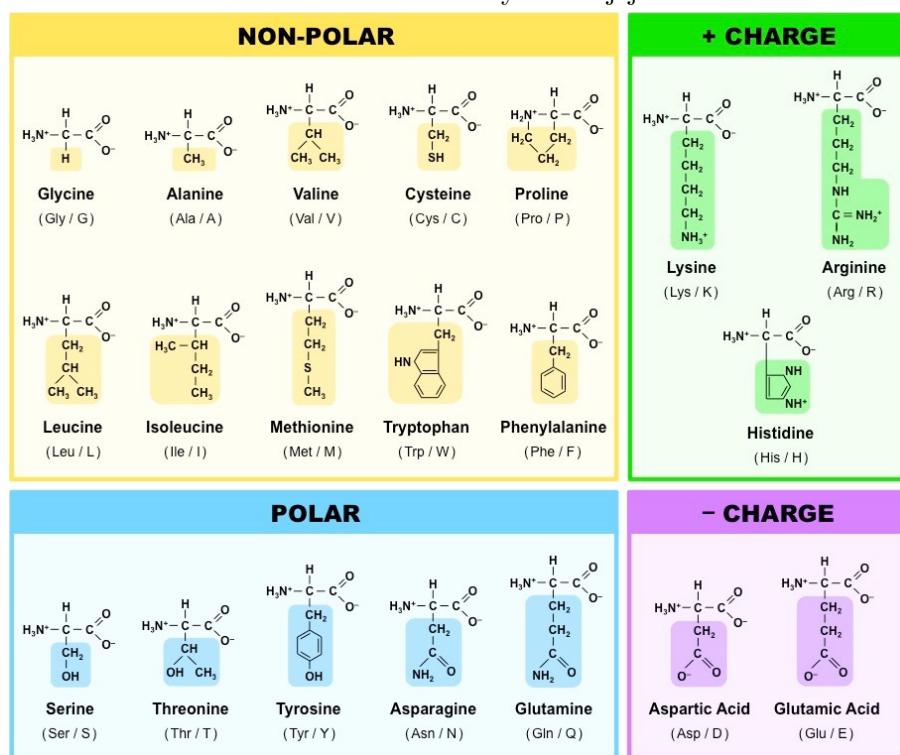
Dvě AK, které mají stejné chemické složení, ale ve smém R-řetězci se liší rotací v nějaké z jednoduchých vazeb. Pokud je rozdíl v úhlech veliký, můžu se lišit vlastnosti obou AK.

2.1 Aminokyseliny

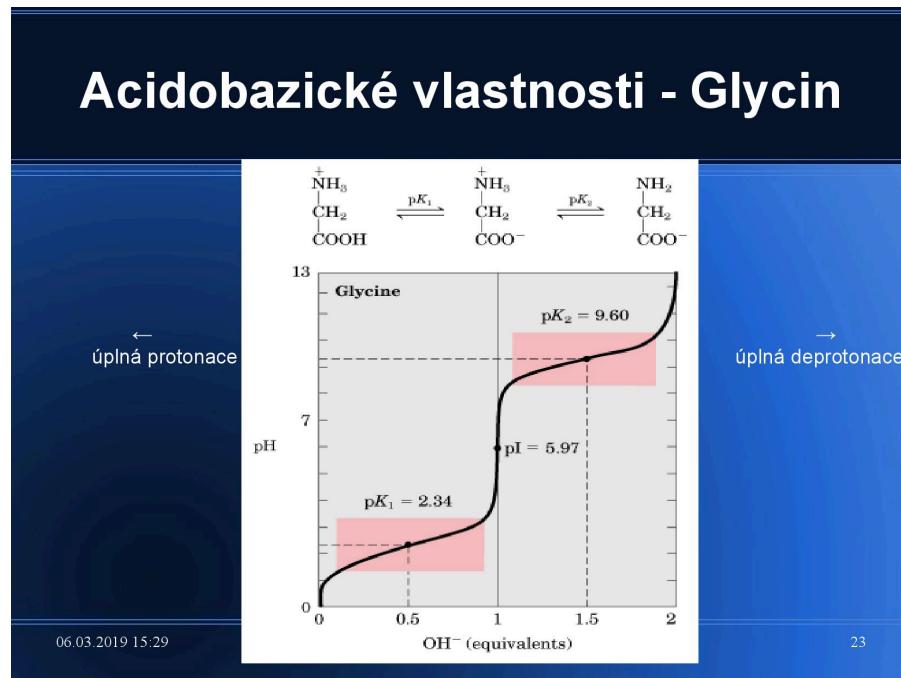
META Je nutné umět zkratky, vzorce i základní vlastnosti a rozdělení všech AK.

- amfoterní charakter (NH_2 a COOH si navzájem předají vodík), vzniká amfion, někdy také zwitterion
- dělí se na nepolární, polární a nabité polární
- dva cysteiny spolu tvoří sulfidický můstek
- všechny proteiny (alespoň hned po translaci) začínají na Met, u bakterií je to N-formylmethionin
- AK mohou být modifikovány (oligosacharidy, sulfatizace, esterifikace, fosforylace, amidace, atd.)
- průměrná hmotnost AA je 110 g/mol
- existuje i několik vzácných AK
 - selenocystein, pyrrolysin, N-formylmethionin

Obrázek 2.1: Seznam aminokyselin a jejich rozdělení



Obrázek 2.2: Prezentace č. 1, slide č. 23



– jsou kódovány STOP kodony

2.1.1 Disociace AK

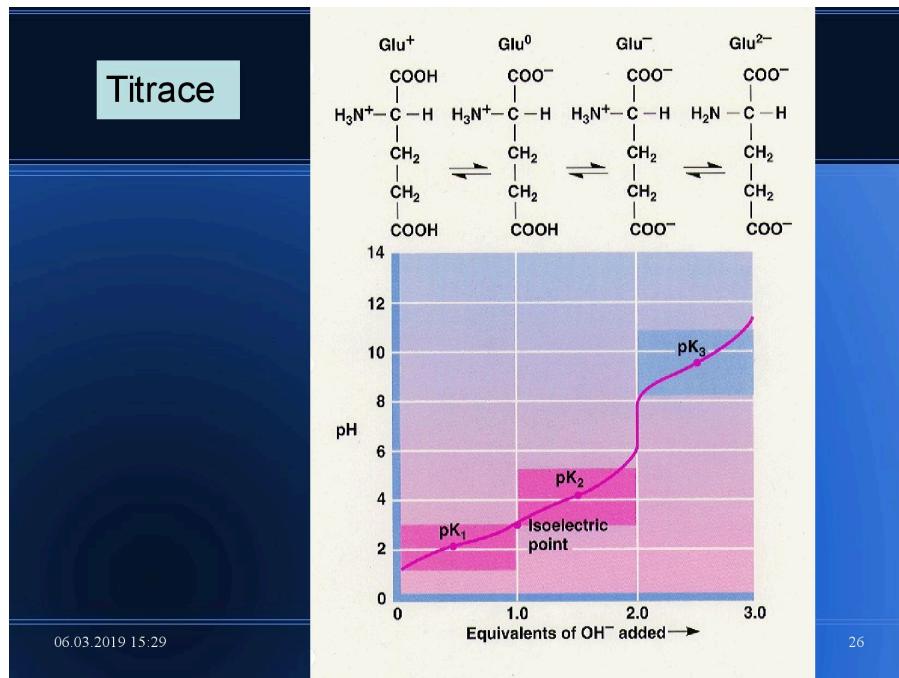
Měříme poměr koncentrací nedisociovaných a disociovaných kyselin.

$$\text{HA} \rightleftharpoons \text{A}^- + \text{H}^+ K_a = \frac{[\text{H}^+][\text{A}^-]}{[\text{HA}]},$$

kde K_a je takzvaná disociační konstanta. Pokud přidáme nějakou kyselinu do vody, pH se časem ustálí na $\text{p}K_a$ kyseliny.

Definujeme také izoelektrický bod AK, což je bod, kdy kyselina nemá žádný náboj. Počítá se jako průměr jednotlivých $\text{p}K_a$ všech možných forem AK, podle toho, který z vodíků je odštěpený. Pro vodík v COOH je $\text{p}K_a \approx 2$, pro ten v NH_3 $\text{p}K_a \approx 10$.

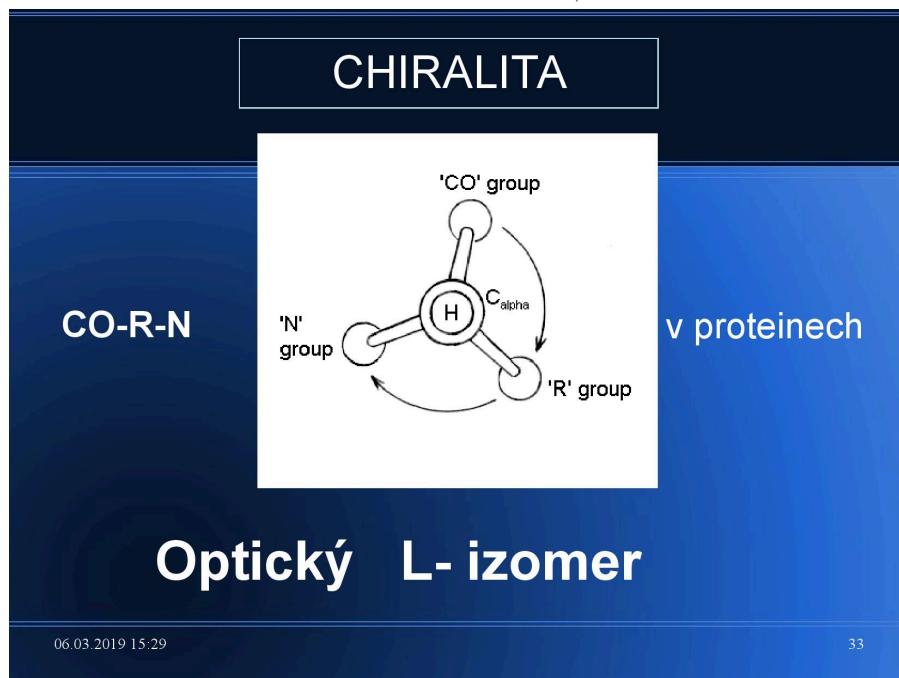
Obrázek 2.3: Prezentace č. 1, slide č. 26



Obrázek 2.4: Prezentace č. 1, slide č. 32



Obrázek 2.5: Prezentace č. 1, slide č. 33



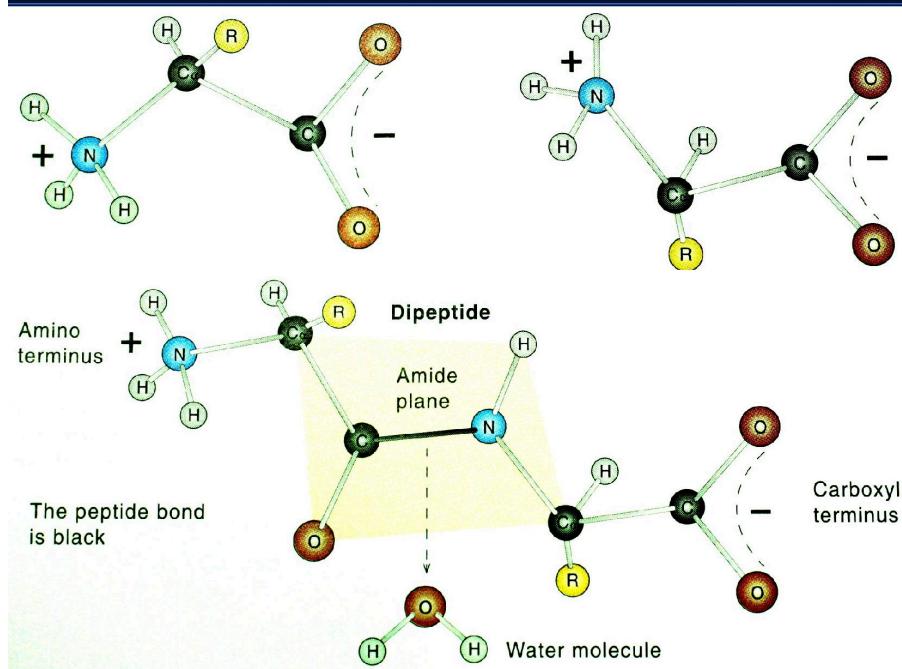
2.1.2 Další vlastnosti AK

Hydrofobicitá udává, jako moc je protein hydrofobní; značí se R , a má kladné hodnoty pro hydrofobní proteiny.

Chiralita

- z uhlíku vychází čtyři různé substituenty
- u AK je jím $C\alpha$
- rozlišení optických L a D izomerů
 - L-izomer: pokud H míří k nám, COOH nahoru, potom po směru hodinových ručiček: CO-R-N
 - optické izomery pootáčejí rovinu polarizovaného světla
 - L/D izomery nestáčí tuto rovinu nutně vždy na stejnou stranu
- většina přírodních AK jsou L-izomery (vyjímky například buněčné stěny bakterií)
- může se stát, že máme více chirálních uhlíků, poté existuje 2^k forem molekuly

Obrázek 2.6: Prezentace č. 1, slide č. 44



2.2 Peptidová vazba

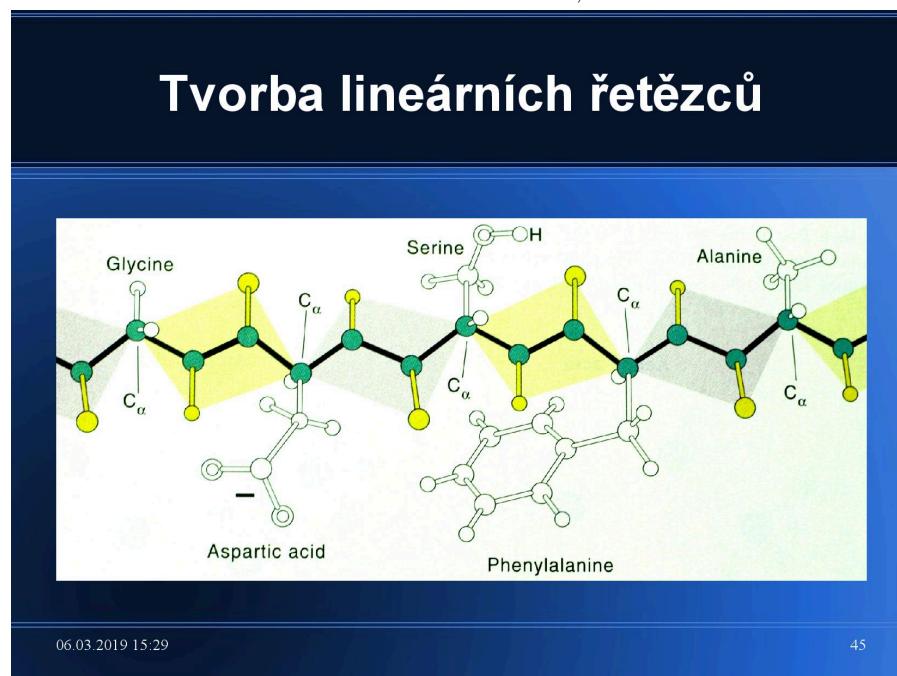
Vazba mezi dvěma AK, které se účastní původní COOH a NH_2 skupiny.

Vazba je planární, protože dvojná vazba $\text{C}=\text{O}$ někdy přejde na vazbu $\text{C}-\text{N}$ (tzv. mezomerie). Rotace je tedy možná pouze v "rozích" vazby, kolem vazeb vycházejících z $\text{C}\alpha$.

Torzní úhly

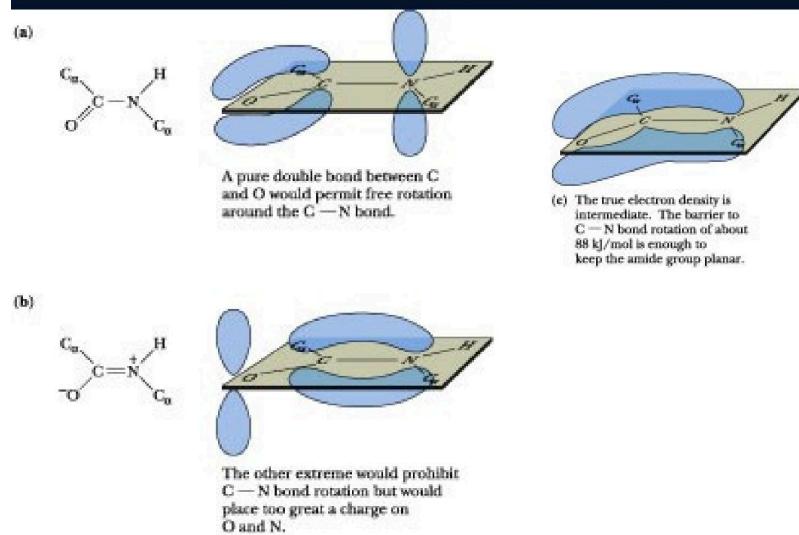
- rotace kolem $\text{C}\alpha$ jsou možné, ale kyslík a vodík si při určitých hodnotách rotace překážejí
- jsou povolené dvě konformace: cis a trans
 - zpravidla u všech proteinů se vyskytuje konformace trans
 - cis konformace jen výjimečně u prolinu
- torzní úhly: φ značí úhel $\text{C}-\text{N}$, ψ značí úhel $\text{C}-\text{C}$

Obrázek 2.7: Prezentace č. 1, slide č. 45

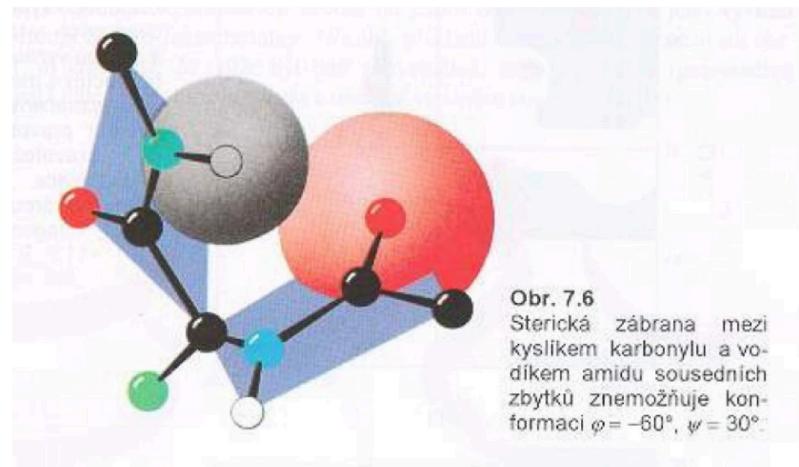


Obrázek 2.8: Prezentace č. 1, slide č. 46

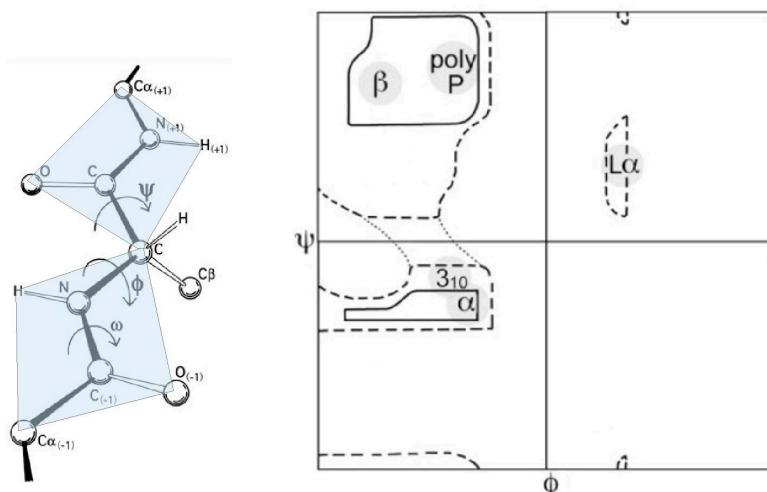
Důvod „planarity“ peptidové vazby



Obrázek 2.9: Prezentace č. 1, slide č. 50



Obrázek 2.10: Prezentace č. 1, slide č. 51

Torzní úhly

Obrázek 2.11: Prezentace č. 1, slide č. 52

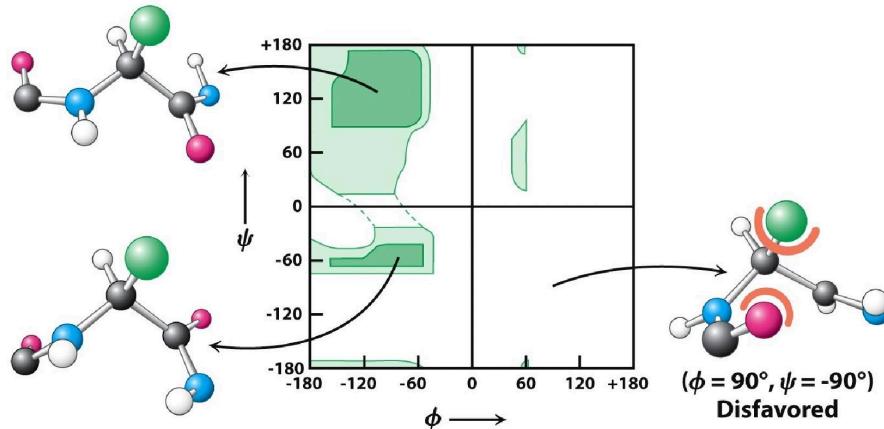
Torzní úhlyDefinice: https://en.wikipedia.org/wiki/Dihedral_angleVysvětlení: http://www.proteopedia.org/wiki/index.php/Psi_and_Phi_Angles

Figure 2.23
Biochemistry, Seventh Edition
 © 2012 W.H. Freeman and Company

φ zahrnuje atomy C'-N-Cα-C' (ovlivňuje vzdálenost C'-C')
 ψ zahrnuje atomy N-Cα-C'-N (ovlivňuje vzdálenost N-N)
 ω zahrnuje atomy Cα-C'-N-Cα (ovlivňuje vzdálenost Cα-Cα)

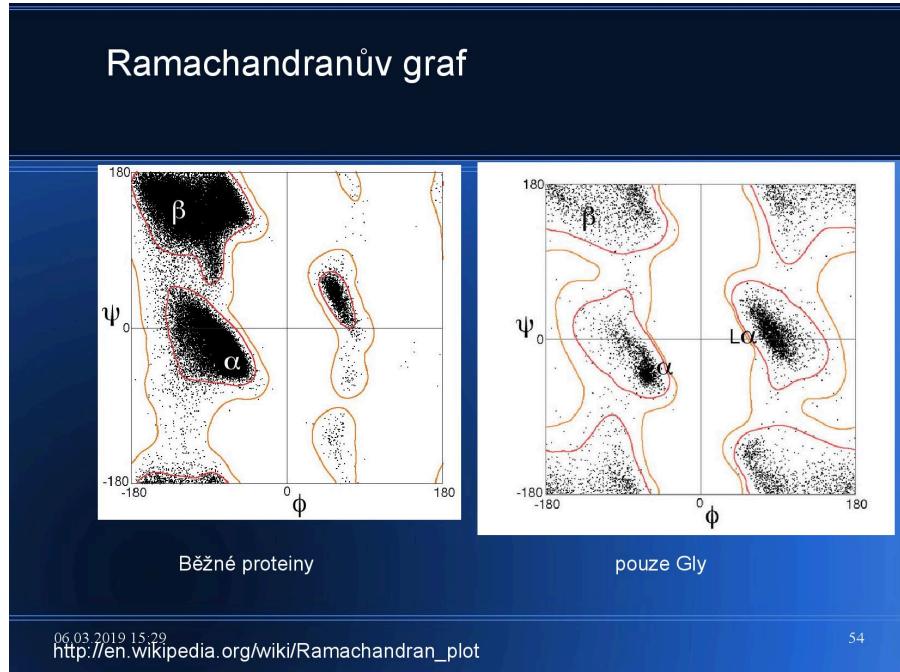
- povolené hodnoty těchto úhlů můžeme zanést do tzv. Ramachandranova grafu
- v Ramachandranově grafu nejprve vypíšeme oblasti pravděpodobných hodnot, teoreticky možných hodnot a nepravděpodobných hodnot, poté srovnáma naměřená data s těmito zónami
- určité oblasti odpovídají určitým sekundárním strukturám, viz slide

2.3 Sekundární struktury

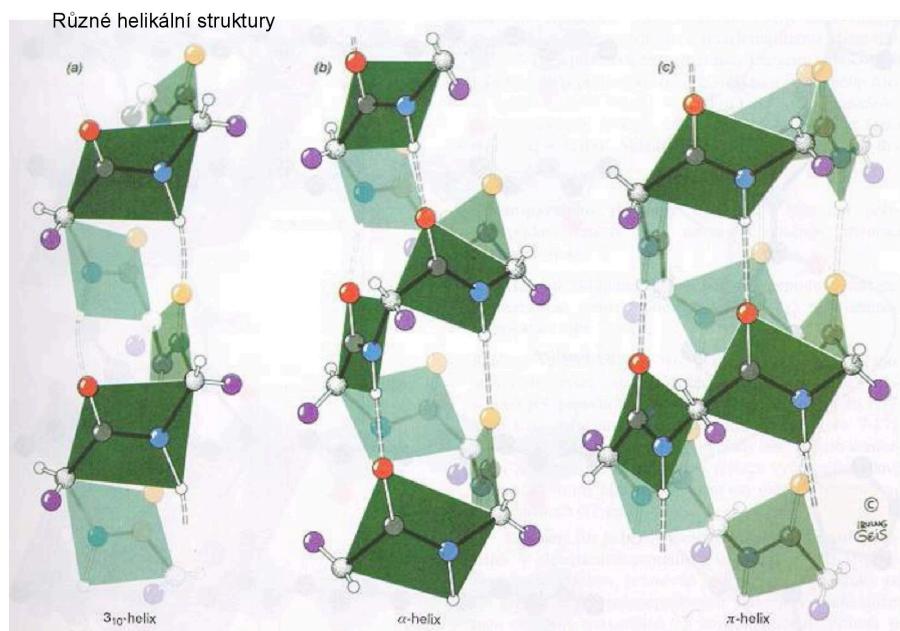
Helikální

- α helix
 - pravotočivá šroubovice
 - stabilizován vodíkovými můstky mezi vodíkem aminoskupiny a kyslíkem karbonylu
 - vzdálenost vodíkových můstků je 4Å

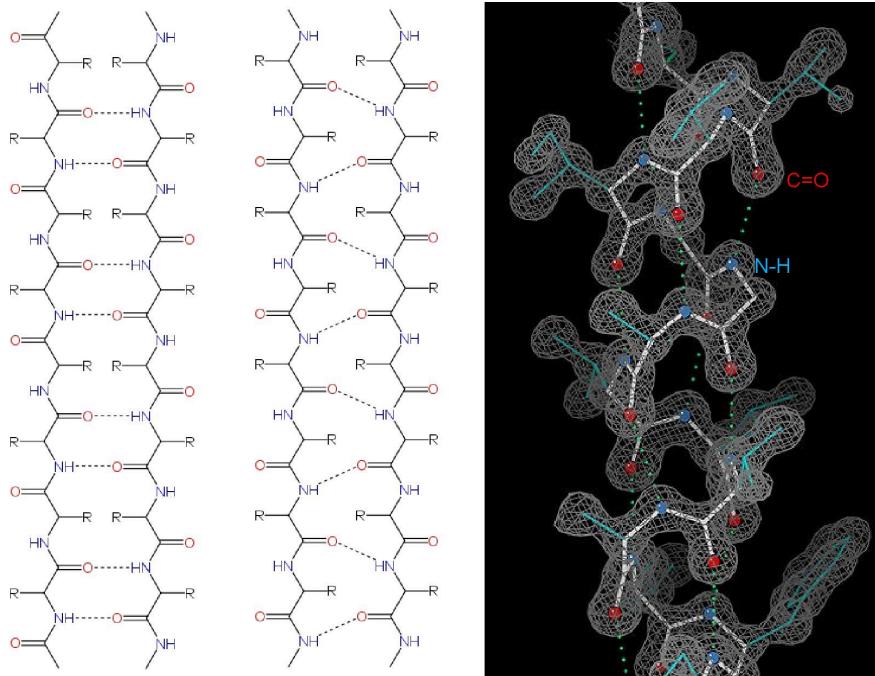
Obrázek 2.12: Prezentace č. 1, slide č. 53



Obrázek 2.13: Prezentace č. 1, slide č. 57



Obrázek 2.14: Prezentace č. 1, slide č. 56

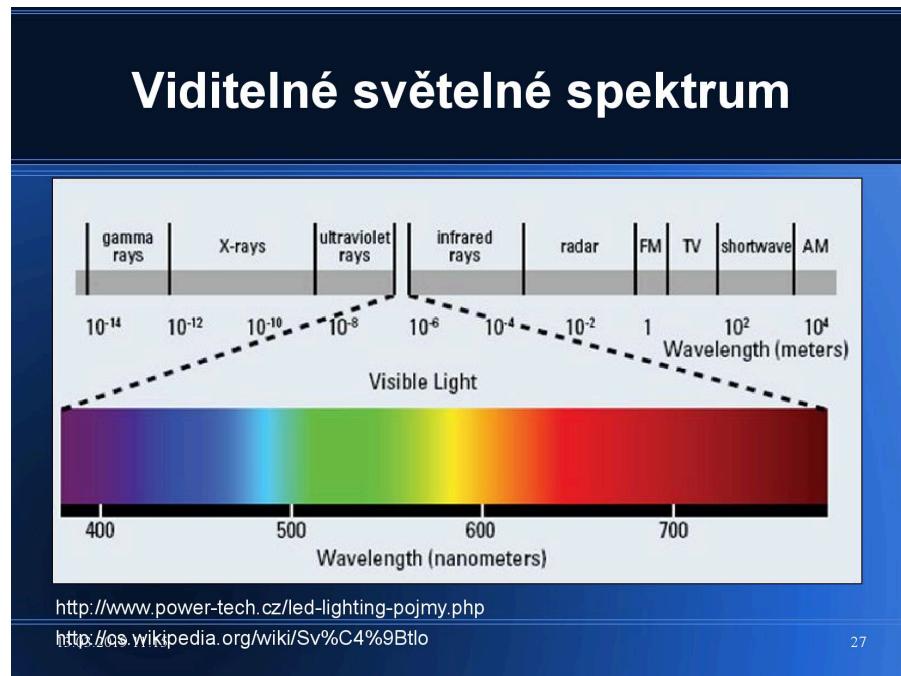


- 3,6 AK na otáčku
- uprostřed není dutina
- postranní řetězce vždy směřují ven
- β_{10} helix
 - interakce mezi první a třetí AK
 - vzácnější, vyskytuje se na okrajích sekundárních struktur
- π helix
 - interakce mezi první a pátou AK
 - vzácnější, vyskytuje se na okrajích sekundárních struktur

Beta struktury

- interaguje opět vodík na aminoskupině s karbonylem, ale mohou být v rámci řetězce i daleko od sebe
- paralelní a antiparalelní (ten je stabilnější)

Obrázek 3.1: Prezentace č. 2, slide č. 27



3 Metody pozorování proteinů

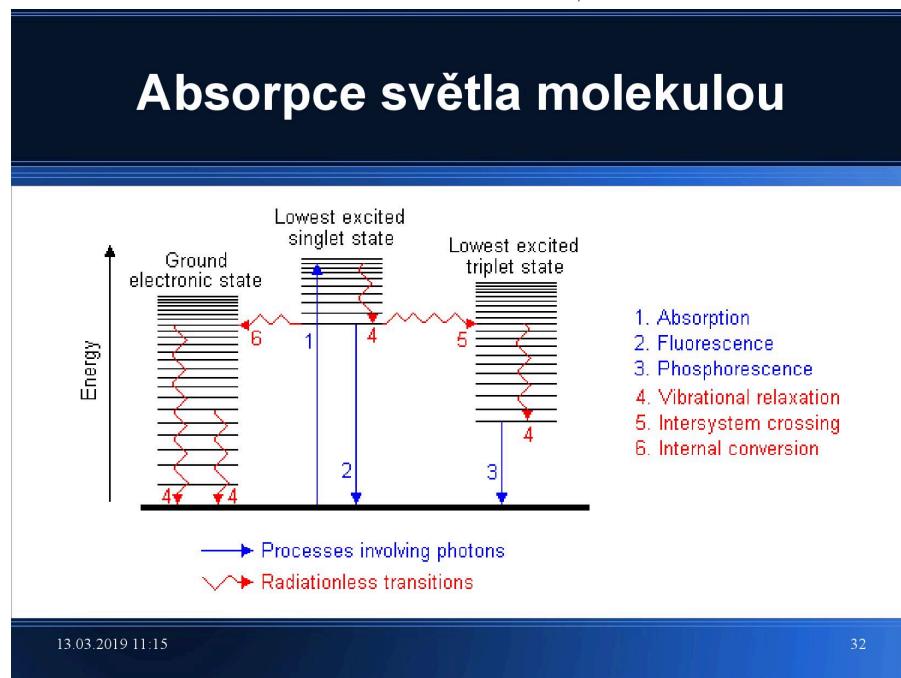
3.1 Spektrofotometrie

Světlo: viditelné elektromagnetické záření. Pro spektrofotometrii (zde dále SFM) proteinů je vhodnější UV záření.

Lambertův-Beerův zákon

- určuje, jakým způsobem prochází světlo vzorkem
- vzorek může světlo pohlcovat (na tom naříklaď záleží jeho barva), nebo rozptylovat
 - v obou případech pozorujeme intenzitu světla před a po projití vzorkem

Obrázek 3.2: Prezentace č. 2, slide č. 32



Konkrétní znění zákona se dá vyjádřit vzorcem

$$T = \frac{I}{I_0}$$

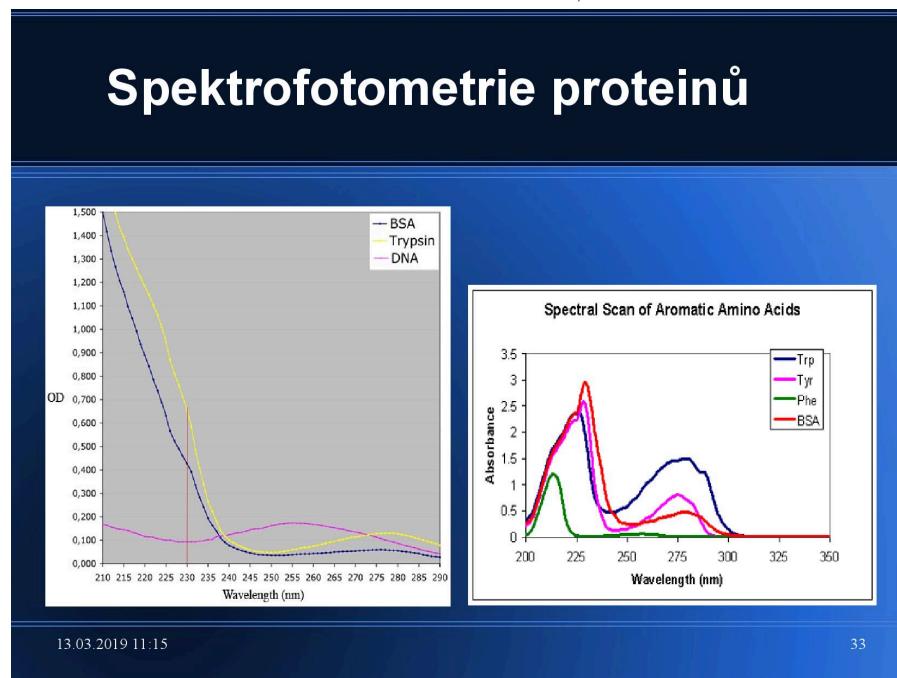
$$A = -\log T = \varepsilon \cdot l \cdot c,$$

kde I a I_0 značí intenzity světla, T je transmitance vzorku, A je absorbance vzorku a ε je molární extinkční koeficient. Pokud iříž známe absorbanci naší látky, můžeme pomocí tohoto vzorce například spočítat jejich koncentraci.

Absorbce světla molekulou

- molekula má v základním stavu
- po absorpci fotonu se dostane celá molekula do excitovaného stavu, protože jeden z jejích elektronů přejde do vyššího orbitalu
- excitovaná molekula při návratu do základního stavu vyzáří energii

Obrázek 3.3: Prezentace č. 2, slide č. 33



- velikost vyzářené energie závisí na růzdílu energií orbitalů, mezi kterými elektron přechází

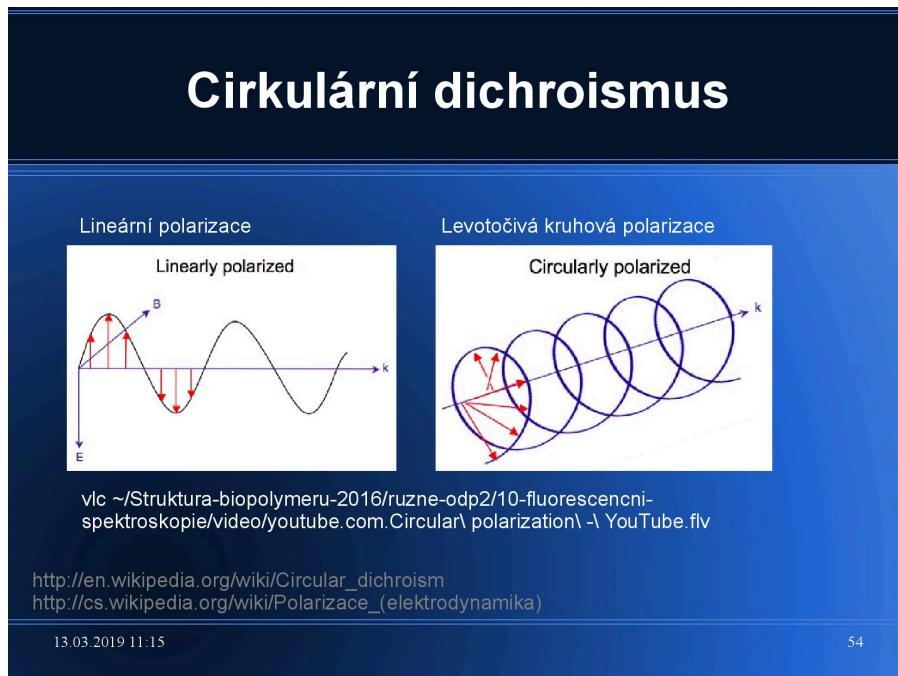
3.1.1 Spektrofotometrie v praxi

SFM je nedestruktivní metoda, což je její velká výhoda.

Proteiny dobře absorbuji světlo kolem 225nm (tam absorbuje peptidová vazba) a případně i kolem 260nm, když mají nějaké aromatické AK. Všechny AK absorbuji různě moc, takže pokud známe složení proteinu a vidíme absorpční spektrum vzorku, umíme z něj vypočítat koncentraci. ε pro jakýkoli protein o známé sekvenci se totiž dá dopočítat.

Nukleové kyseliny zpravidla absorbuji kolem 260nm. U nukleových kyslein se užívá například k posouzení stupně a průběhu denaturace, k posouzení homogenity Pro

Obrázek 3.4: Prezentace č. 2, slide č. 52



sekvence DNA a RNA se koncentrace stanovuje trochu jinak,

$$100 \cdot \frac{A_{260}}{K} = c.$$

Pro dsDNA $K = 2$, pro ssDNA $K = 2,5$, pro ssDNA $K = 3$, pro oligo DNA $K = 3,3$ – $K = 5$.

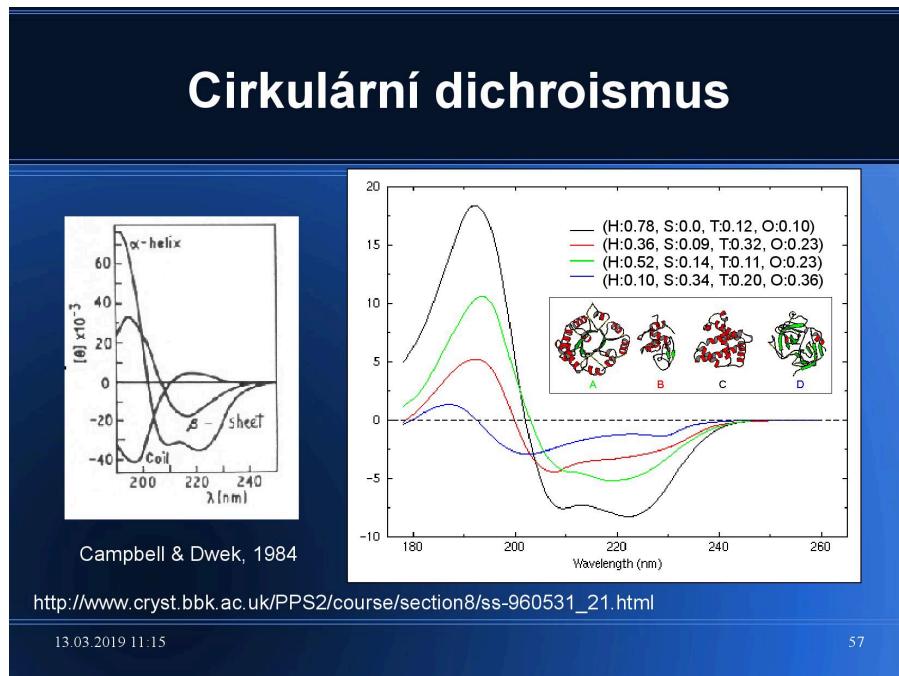
3.2 Cirkulární dichroismus

lineární polarizace světla

Udává rovinu kmitání elektrické vlny světla. Běžné světlo není polarizované, i když při odrazu k částečné polarizaci dochází.

Ke změně polarizace můžeme použít polarizační filtry, které propustí pouze světlo, které kmitá v jedné konkrétní rovině.

Obrázek 3.5: Hodnota cirkulárního dichroismu pro různé sekundární struktury



cirkulární polarizace světla

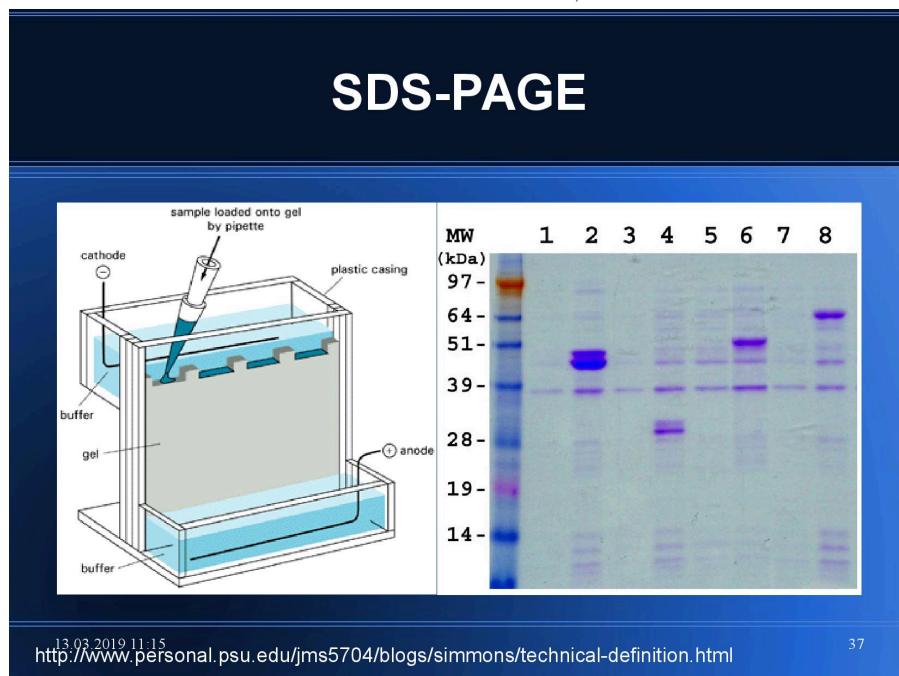
Pokud v polarizovaném světle zpozdíme kmitání magnetické složky, například o čtvrt vlny, výsledný světelný vektor, který se součtem vektoru elektrického pole a vektoru magnetického pole, se bude postupně při kmitání otáčet.

Rozlišujeme pravotočivou a levotočivou polarizaci.

Absorbce cirkulárně polarizovaného světla záleží na chiralitě molekul a na levotočivosti a pravotočivosti světla. Cirkulární dichroismus je rozdíl mezi absorbancí levočivě a pravotočivě polarizovanho světla.

Cirkulární dichroismus jednotlivých SS se liší, viz obrázek. Podobně se liší CD pro protein s nějakým foldem a denaturovaný protein. Pokud změříme CD proteinu, můžeme z výsledné spektrální křivky zjistit procentuální podíl jednotlivých SS.

Obrázek 3.6: Prezentace č. 2, slide č. 37



3.3 Gelová elektroforéza

Pomocí ELFO můžeme zjistit velikost proteinu, odhalit počet proteinů nebo odhalit kontaminaci vzorku. Nejběžnější forma je SDS-PAGE, SDS polyakrylamidová gelová elektroforéza.

Základní princip ELFO

1. do gelu dáme do několika řad (line) vzorky (zpravidla nahoru)
2. na gelu vytvoříme elektrické napětí
3. všechny vzorky putují na druhou stranu gelu (zpravidla dolů), jejich rychlosť se (ideálně) liší pouze podle jejich velikosti
4. po vypnuté elektrického proudu máme nedál od startu nelehčí vzorky, nejblíže jsou vzorky nejtěžší

Musíme zařídit, aby byl gel tak akorát hustý, a aby všechny vzorky opravdu putovaly na stejnou stranu gelu (ke stejné elektrodě). Zároveň by bylo dobré nakonec vzorky

Obrázek 3.7: Prezentace č. 2, slide č. 45



nějak obarvit, ať je vůbec vidíme.

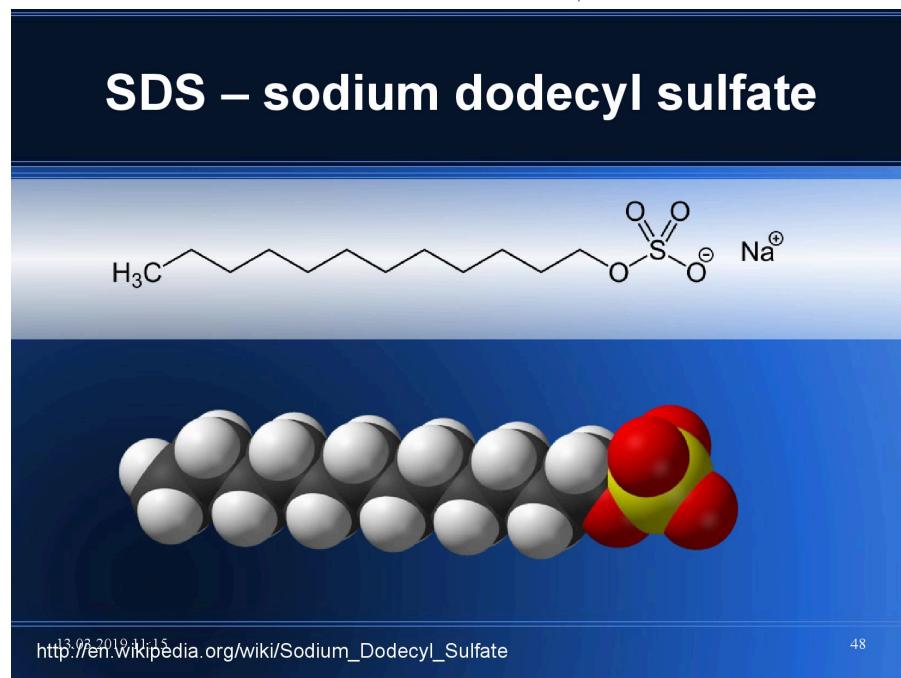
Protože nechceme proteiny dělit podle jejich tvaru, ale jen podle velikosti, povaříme je před ELFO v denaturačních činidlech.

3.3.1 Gel

Polyakrylamidový gel je sice velice náročný na přípravu, má ale výborné rozlišovací schopnosti: například při dělení DNA lze rozpoznat DNA dlouhou 500bp od 501bp.

- polyakrylamidový gel, nejčastěji 3%–15%
- akrylamid + bisakrylamid
 - vzniknou zesítovaná vlákna
 - aby proběhla radikálová polymerace, potřebujeme také iniciátor (persíran amonný nebo UV-ozářený riboflavin) a stabilizátor volných radikálů (TEMED)
 - musí probíhat v anaerobních podmínkách

Obrázek 3.8: Prezentace č. 2, slide č. 46



- jeho viskozita zajišťuje, že velikým molekulám je při pohybu kladen větší odpor než malým
 - tato konkrétní vlastnost záleží na jeho koncentraci, pro různé vzorky se používají různě koncentrované gely
 - pro srovnání velmi rozdílných vzorků se používají gradientové gely, jejichž hustota se seshora dolů zvyšuje

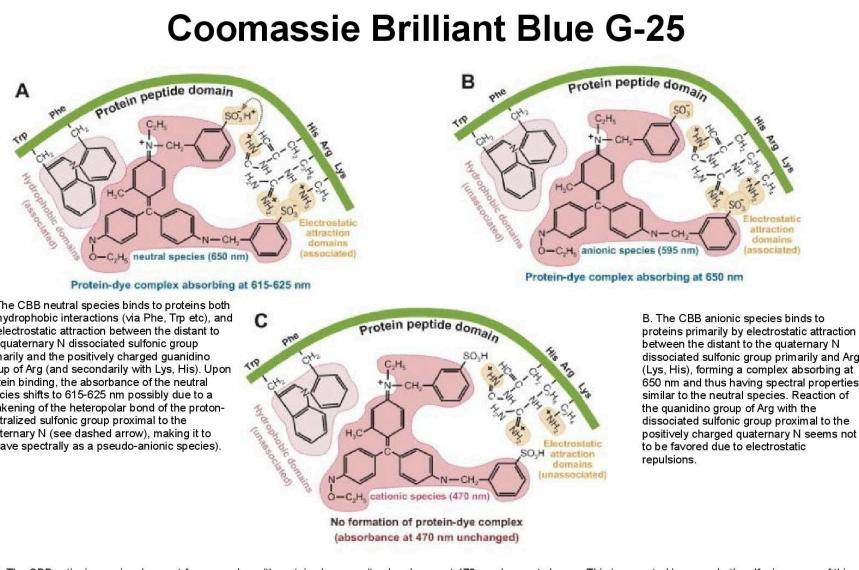
Na tento gel se nanáší ještě zaostřovací gel, přechod mezi ním a PAG pak tvoří jakousi ”startovací linii”, na kterou se seřadí a vyrovnané vzorky.

3.3.2 SDS

SDS (sodium dodecyl sulfát) se váže na proteiny. Velké proteiny vážou více SDS než malé proteiny. SDS má dvojí význam:

1. zabraňuje tomu, aby se proteiny samovolně opět nafoldovaly

Obrázek 3.9: Prezentace č. 2, slide č. 48



<http://www.nature.com/protocolexchange/protocols/617/#/figures>

2. má záporný náboj, který ”přebije”náboj proteinů a všechny proteiny tím pádem budou putovat ke kladné elektrodě
 - větší proteiny sice budou taženy větší silou, ale zase budou více brzděny gelem

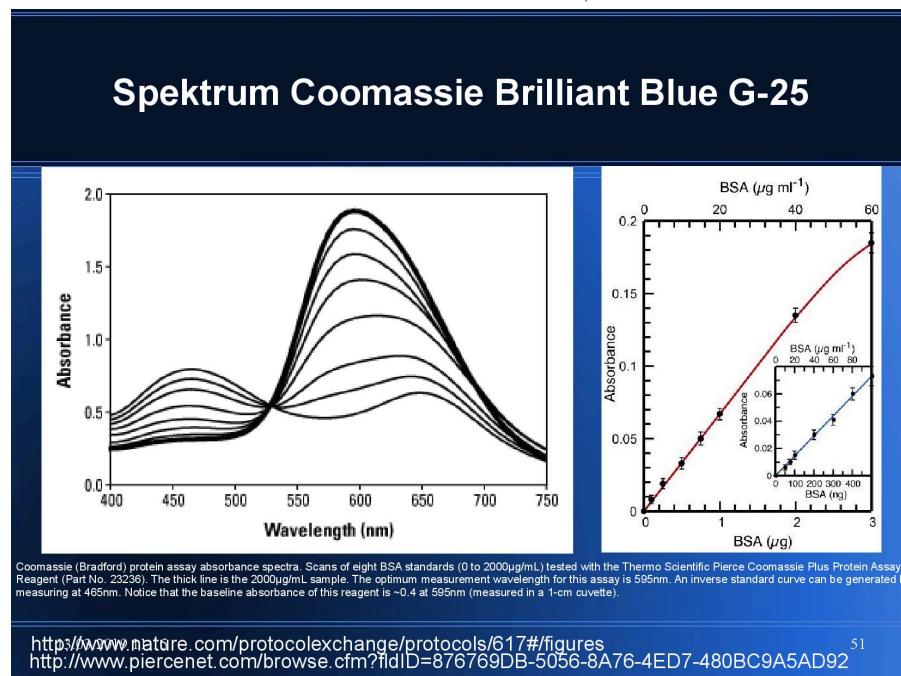
3.3.3 Barvení

Proteiny chceme samozřejmě nějak vizualizovat, aby nám ELF ověbec k něčemu byla.

Coomassie Brilliant Blue

- nejběžnější barvivo
- běžně má hnědooranžovou barvu, ale když se naváže na protein, změní barvu na modrou
 - váže se několikerým způsobem, vždy ale mění barvu

Obrázek 3.10: Prezentace č. 2, slide č. 49



- množství proteinu se dá posoudit podle toho, jak moc modrý je výsledný obarvný roztok

Intenzita proužku vypovídá o tom, jak moc koncetrované jsou v daném místě蛋白. Zároveň ale platí, že malé蛋白 se obarvují hůře, takže nebudou tak výrazné.

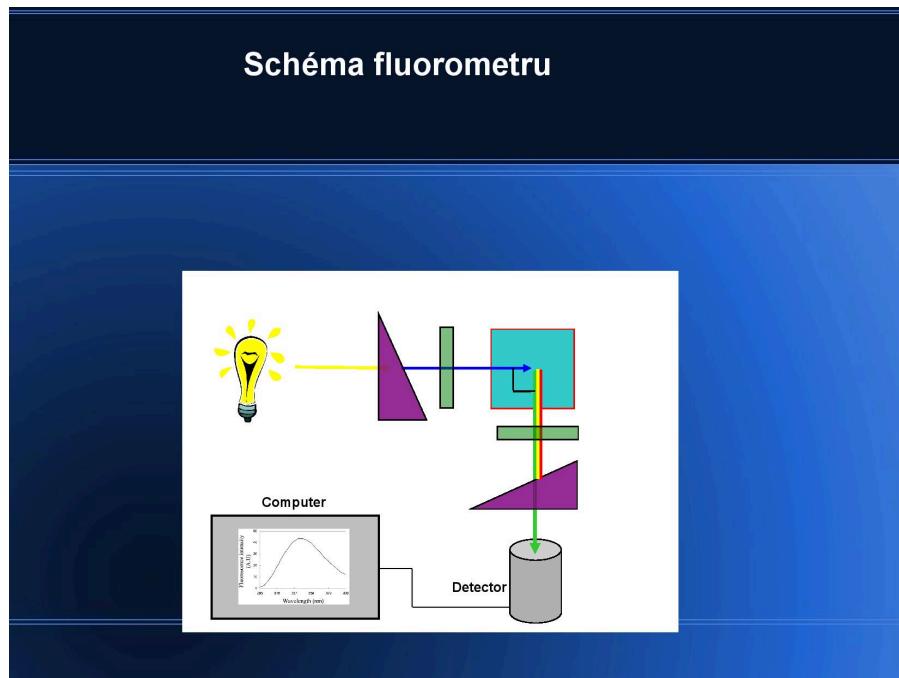
3.4 Fluorescence

fluorescence

Světlo emitované atomem po absorpci elektromagnetického záření. Energie fluorescence pochází z přechodu částice z prvního excitovaného stavu S_1 do základního elektronového stavu S_0 . Délka fluorescence je v řádu nanosekund.

Výhody

Obrázek 3.11: Schéma fluorometru



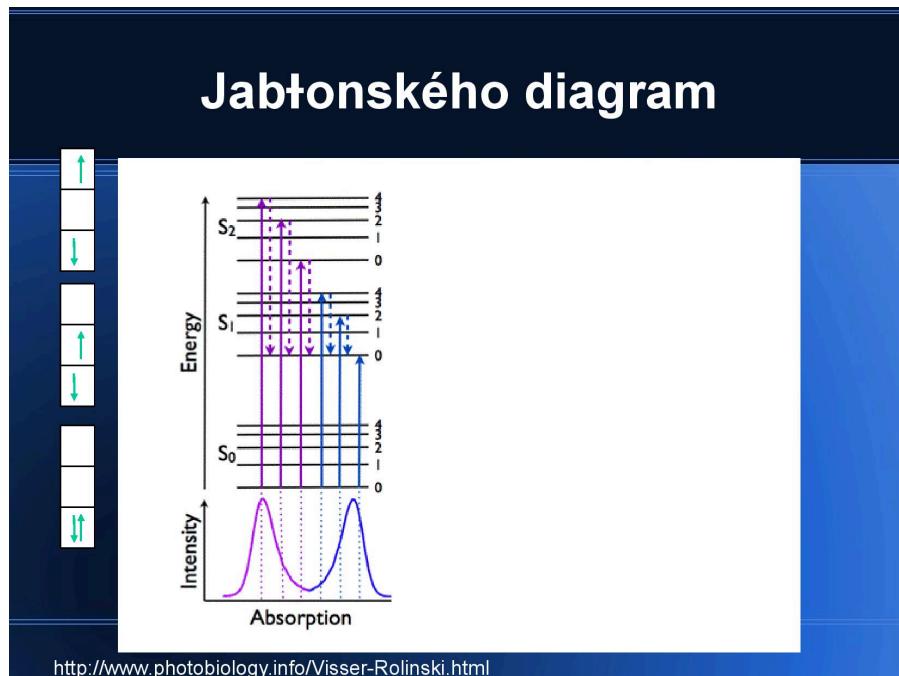
- citlivost vůči okolí molekuly (teplota, viskozita, polarita, pH atd.)
- vhodná doba trvání
- citlivost (nM koncentrace analyzovaného vzorku)
- možnost provádět pokusy s jednotlivými molekulami (protože snímáme jednotlivé fotony)

Schéma fluorometru: na fluoreskující vzorek svítíme monochromatickým paprskem, měříme emisní spektrum.

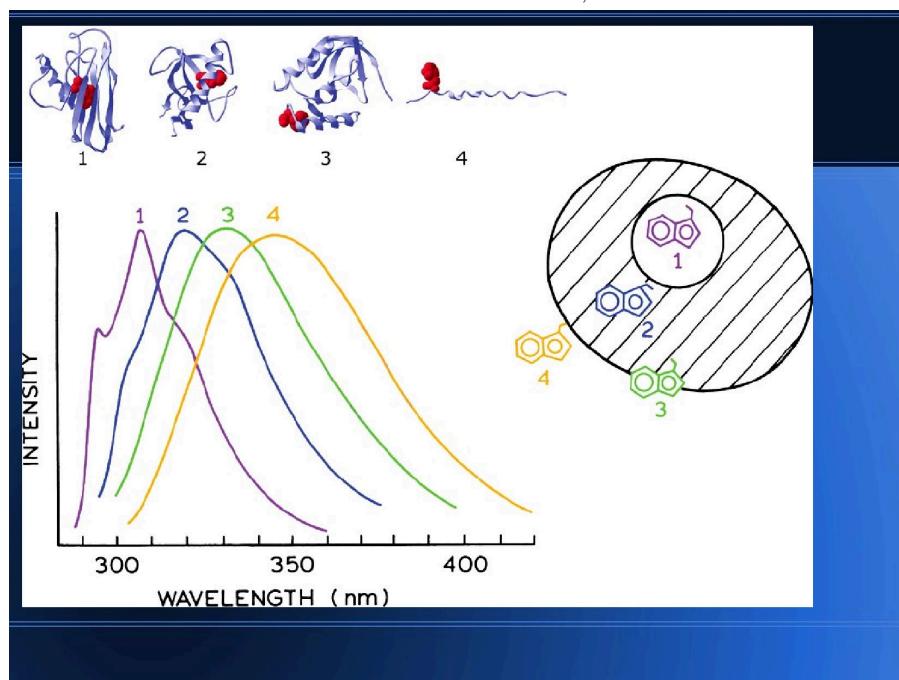
Jabłonského diagram

- rozebírá vibrační hladiny základního stavu S_0 a jejich schopnost absorbovat světlo, viz slide
- vlnová délka světla musí odpovídat rozdílům energií mezi energetickými stupněmi
- absorpční a emisní spektra jsou si podobná

Obrázek 3.12: Prezentace č. 2, slide č. 62



Obrázek 3.13: Prezentace č. 2, slide č. 64



Z emisních spekter Trp můžeme poznat, v jakém prostředí (solventu) se nachází a jestli je uvnitř či na povrchu proteinu. Posun k červené oblasti (ale stále v rámci UV) ukazuje na přítomnost H_2O .

4 Struktura nukleových kyselin

DNA a RNA se skládají z bazické, cukerné a fosfátové části. Páteř tvoří cukr (ribóza, deoxyribóza), který se střídá se zbytky kyseliny H_3PO_4 .

4.1 Stavební jednotky

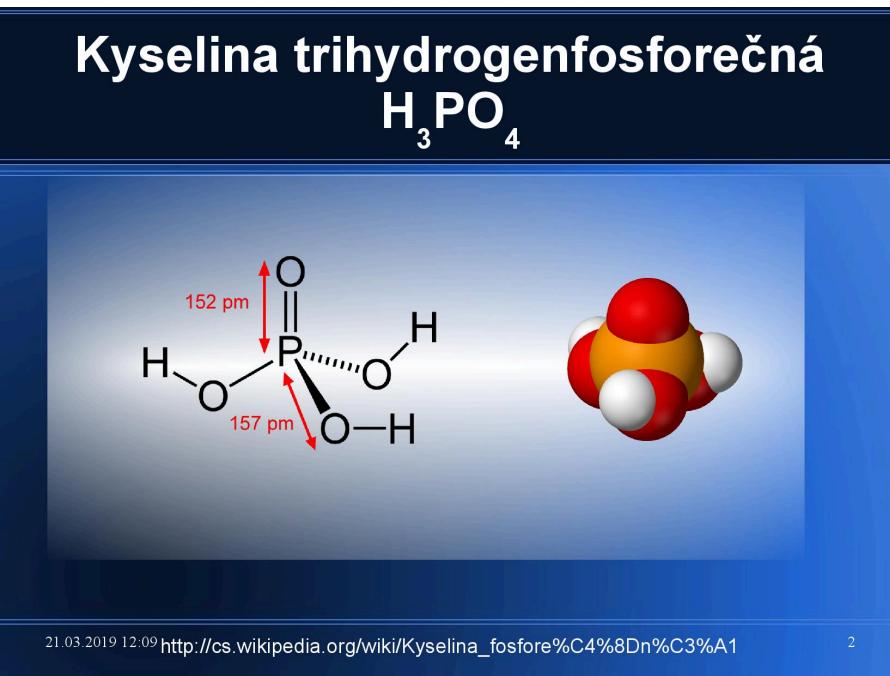
Kyselina trihydrogen fosforečná

- každý z vodíků může být disociován
- H_3PO_4 někdy tvoří dimer, pyrofosfát
 - spojené makroergní vazbou (při rozštěpení se uvolní velké množství energie)
 - makroergní proto, že jsou k sobě blízko kyslíky (vzniká mechanické pnutí)
- trifosforečná kyselina bývá vázána v nukleotidech

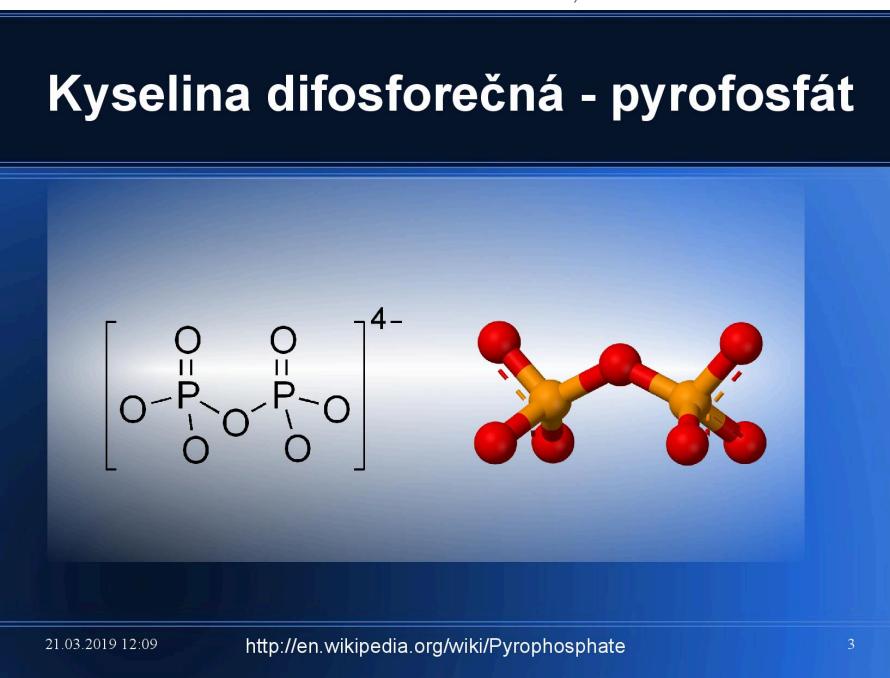
Základním cukrem je ribóza a deoxyribóza. Základní strukturní vlastnosti cukrů jsou však předvedeny na glukóze.

TODO Doplnit, jak vypadá D-glukosa v cyklické formě.

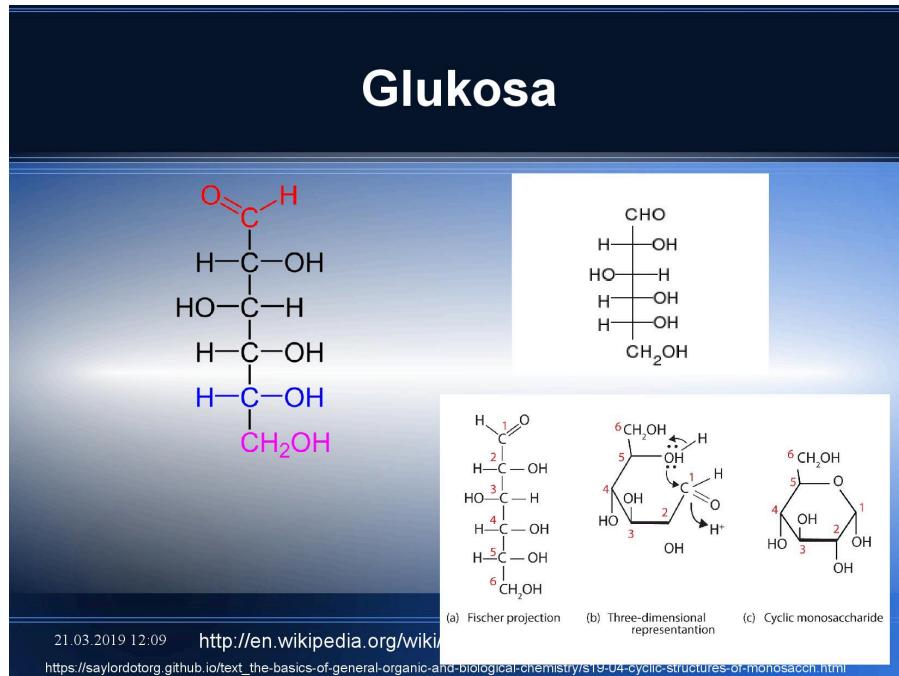
Obrázek 4.1: Prezentace č. 3, slide č. 2



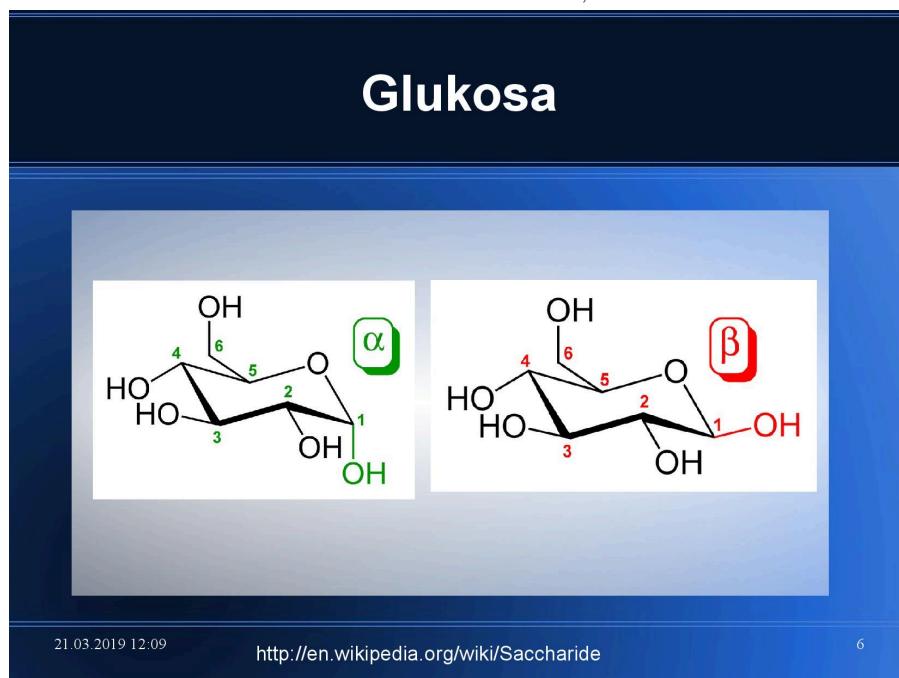
Obrázek 4.2: Prezentace č. 3, slide č. 3



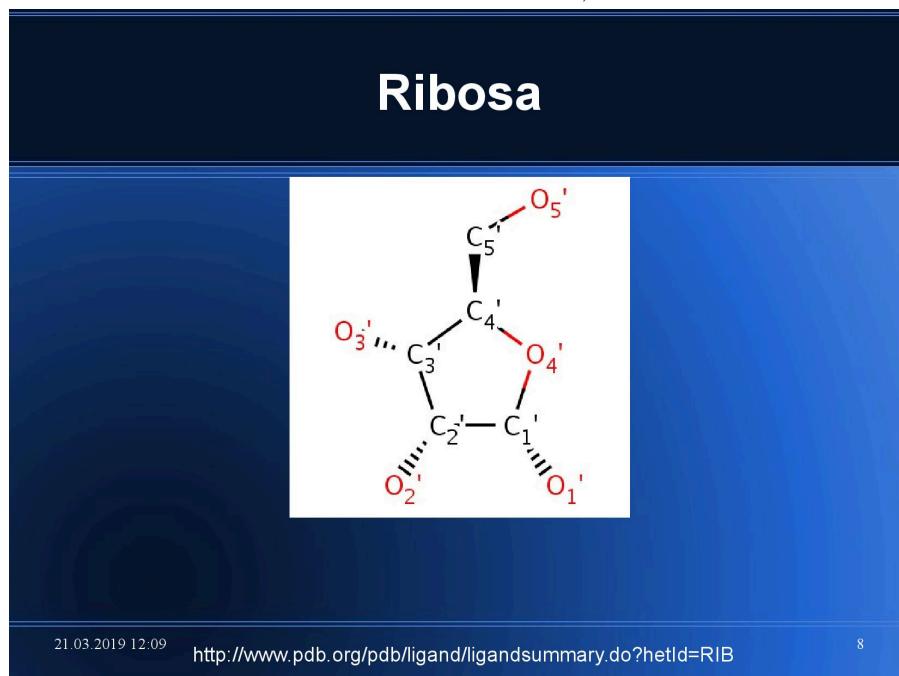
Obrázek 4.3: Prezentace č. 3, slide č. 5



Obrázek 4.4: Prezentace č. 3, slide č. 6



Obrázek 4.5: Prezentace č. 3, slide č. 8



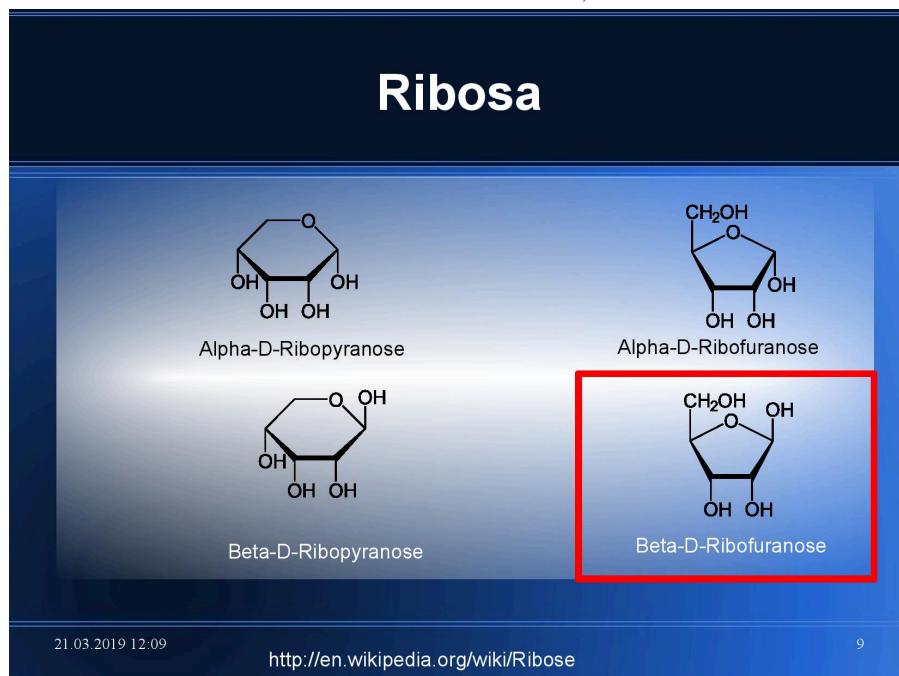
Glukóza

- pojmenování podle polohy OH skupiny na chirálním uhlíku, který je nejvzdálenější od aldehydické skupiny
 - v lineárním Fisherově zakreslení: OH vpravo -> D-forma, OH vlevo -> L-forma
- pokud dojde k vytvoření cukerného heterocyklu, můžeme rozlišit dvě formy podle polohy OH na C₁
 - α , OH míří dolů
 - β , OH míří nahoru

Ribóza

- v NA cyklizuje do pětičetného cyklu (ribofuranóza), může ale tvořit i šestičetný cyklus (ribopyranóza)
- uhlíky se v rámci NA značí s čarou
 - fosfát je v NA vázaný na C₃ a C₅

Obrázek 4.6: Prezentace č. 3, slide č. 9



- na C₁ je přes N-glykosidickou vazbu navázána dusíkatá báze
- na C₂ je OH skupina (RNA), případně tam není (DNA)
- celkově je tedy v NA (případně deoxy verze)
- cyklus není planární
 - pokud C₂ míří na stejnou stranu jako C₅, je NA takzvaně endo (případně C2 endo) -pokud míří C₂ na opačnou stranu, je NA exo (případně C2 exo)

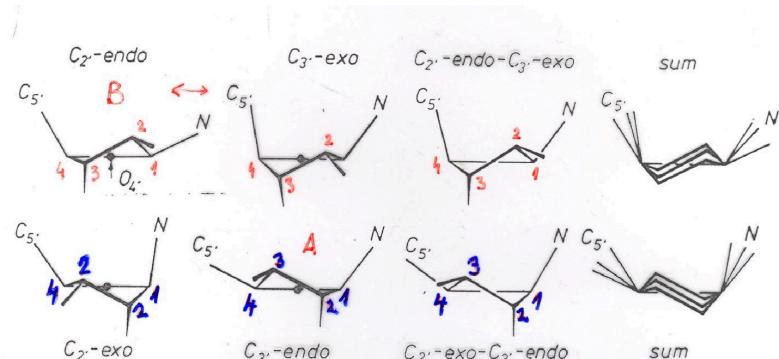
V NA tedy nacházíme β -D-ribofuranózu, a to buďto endo nebo exo formu. Samozřejmě v DNA je deoxy- varianta tohoto cuktu, viz slide. OH skupina má vliv na reaktivitu, DNA je proto mnohem stabilnější než RNA.

Cukr s fosfátem (navázaným přes fosfodiesterovou vazbu) tvoří tzv. cukrfosfátovou kostru NA.

Dusíkaté báze

- puriny jsou na C₁ v cukru vázány dusíkem N₉, pyrimidiny dusíkem N₁

Obrázek 4.7: Prezentace č. 3, slide č. 10



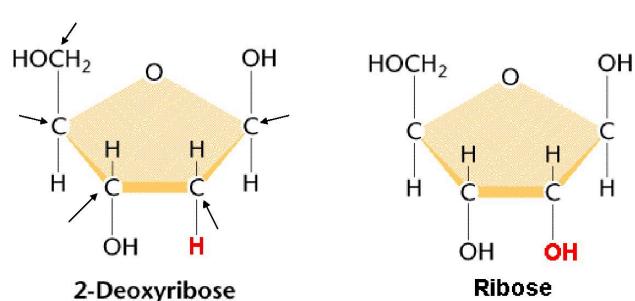
Furanosy

N

Figure 4.4. Schematic representation of the most frequently observed puckering modes, corresponding to the plot for P in Figure 4-3. Horizontal transitions are continuous and at the same energy levels whereas vertical transitions are separated by a (shallow) energy barrier and describe an $N \rightleftharpoons S$ interchange. Note that directions of exocyclic $C_{1'}-N$ and $C_{4'}-C_{5'}$ bonds are intrinsically related to sugar conformation. From (169).

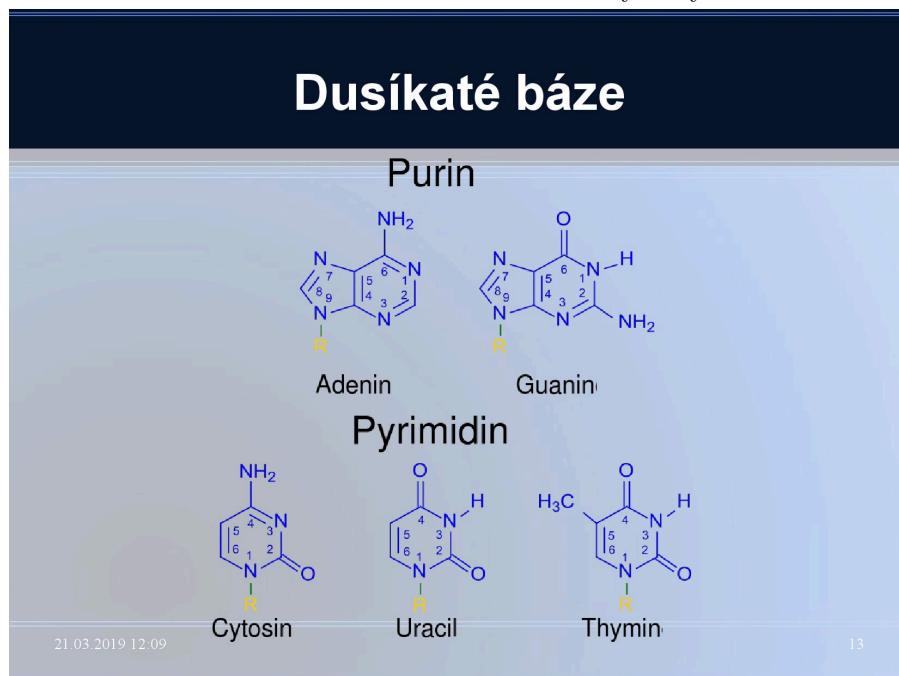
Obrázek 4.8: Prezentace č. 3, slide č. 12

Sacharidy v DNA a RNA



(Klug & Cummings 1997)

Obrázek 4.9: Dusíkaté báze nukleových kyselin

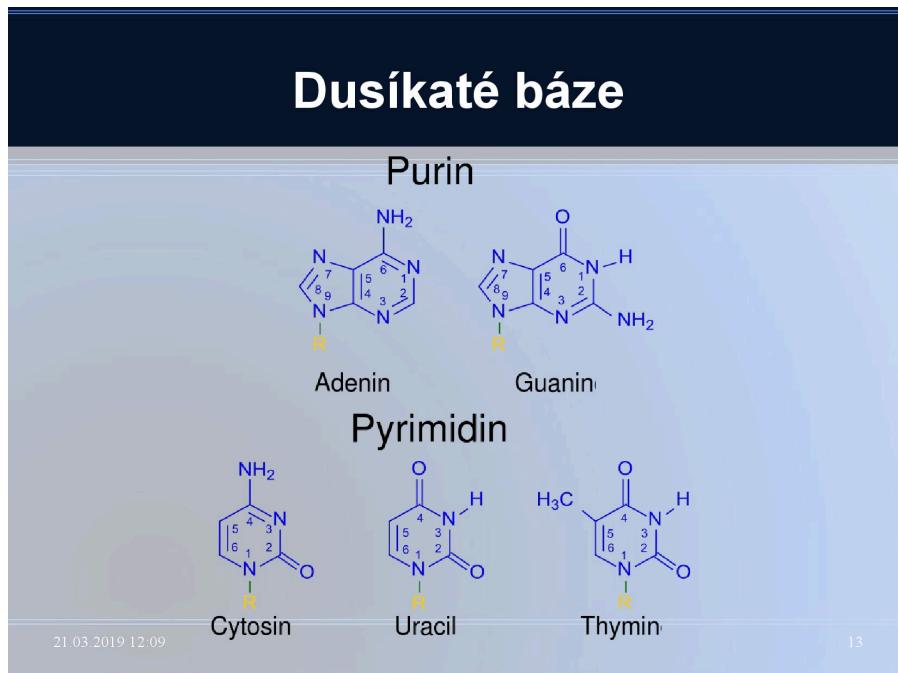


- puriny jsou vlastně kondenzáty pyrimidinu a imidazolu
- Watson-Crickovo párování: párování GC, AT, na základě vodíkových můstků
- v DNA je nahrazen thymin uracilem (který se liší jen jednou metylovou skupinou)
- kromě těchto základních se vyskytují v DNA i další, minoritní, báze: methylované báze a hydroxymethylované báze, uracil
- uracil má někdy tvar pseudouridinu, dihydrouridinu atp.
- jeden pár bazí má asi 660g/mol, neboli 660Da

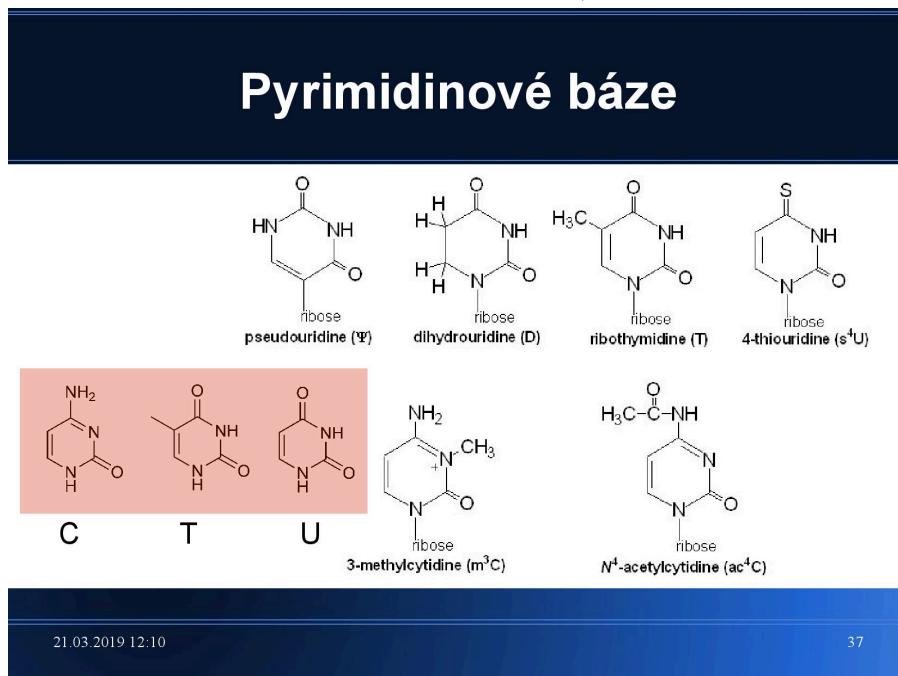
Párování bazí

- keto skupina je vždy akceptor
- amino skupina vždy donor
- sekundární amin, imin: mohou fungovat jako akceptor

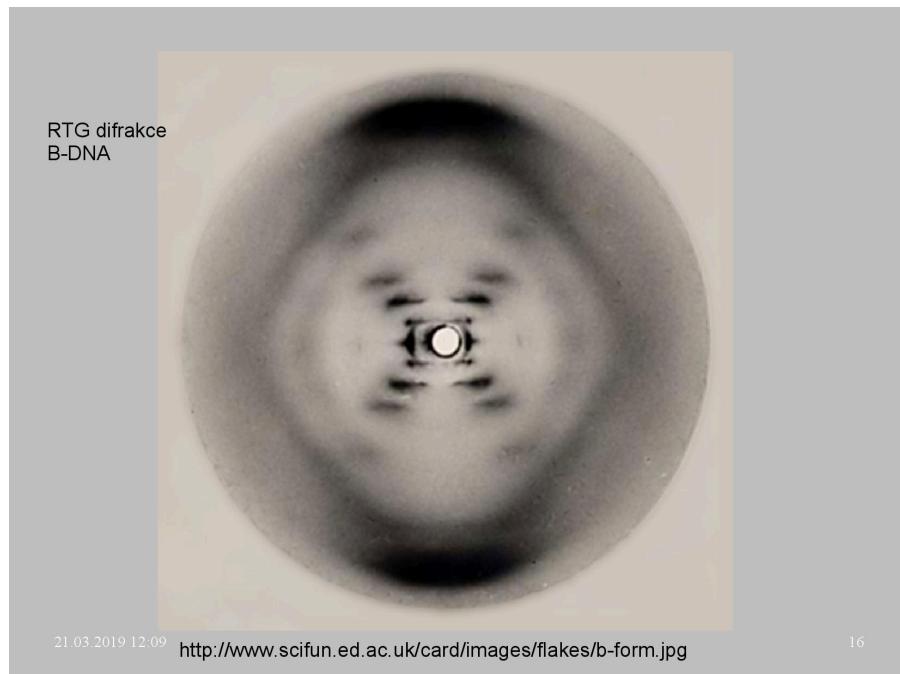
Obrázek 4.10: Prezentace č. 3, slide č. 13



Obrázek 4.11: Prezentace č. 3, slide č. 37



Obrázek 4.12: Prezentace č. 3, slide č. 16



4.2 Struktura

- vlákna v DNA jsou antiparalelní, jedno je ve směru 3'->5' a druhé 5'->3'
- zaujímají strukturu dihelixu (Watson, Crick)
 - difrakční obrazec spirály má tvar X

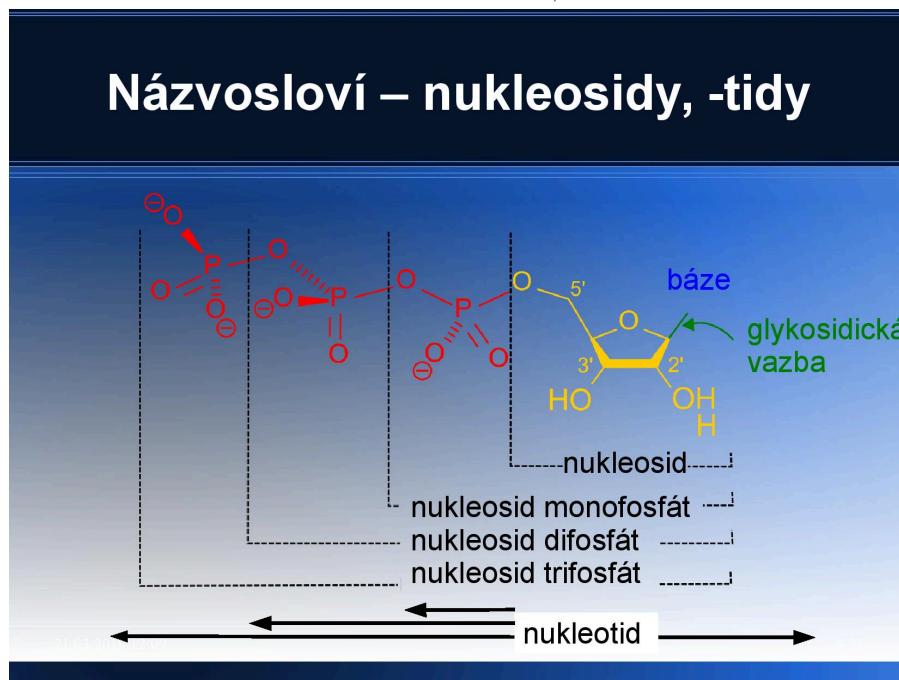
Názvovoloví nukleotidů a nukleosidů je trochu zmaneté:

- adenin - adenosin
- cytosin - cytidin
- guanin - guanosin
- thymin - thymidin
- uracil - uridin

Syneklinální a antiklinální forma

- rozdělení forem podle toho, na jakou stranu je rotovaná báze

Obrázek 4.13: Nukleosid, nukleotid



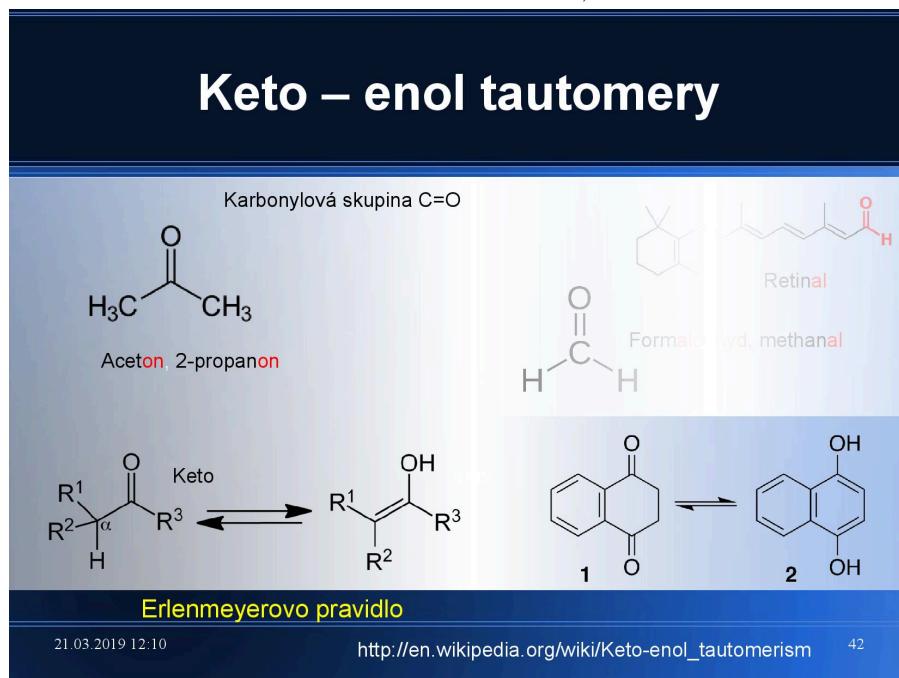
- rozlišuje se pouze u purinů
- pokud purin mříří k cukrfosfátové kostře, jedná se o formu synklinální, v opačném případě se jedná o formu antiklinální
- antiklinální forma je výhodnější, a tedy častější
 - jedinou výjimkou je Z forma DNA

META Syn a anti konfigurace jsou na proteopedii s pěknými obrázky. A jsou tam i další fajn věci.

Keto-enol tautomery

- keto skupina
 - uhlík a kyslík vázané dvojnou vazbou
 - kyslík má vždy volný elektronový pár, funguje jako akceptor vodíkové vazby
- enol skupina je OH

Obrázek 4.14: Prezentace č. 3, slide č. 42



- pokud budeme mít OH skupinu v blízkosti idvojné vazby, bude spontánně docházet k přeskupení na keto formu
 - Erlenmeyerovo pravidlo

Amid, imid

- primární, sekundární, terciální aminy (viz slide výše)
 - pokud je dusík vázán dvojnou vazbou, jedná se o imino skupinu
- pokud je amin v blízkosti keto skupiny, jedná se o amid
 - podobně existují imidy

U všech bazí můžeme pozorovat takzvané tautomery, konkrétně amid+keto nebo imid+enol formy. Přestože jsou amid+keto formy častější, musíme při práci s NA počítat s tím, že sem tam mohou mít některé báze velice odlišnou stavbu, totiž imid+enol.

Struktura tRNA

Obrázek 4.15: Prezentace č. 3, slide č. 43

Amin, Imin

Primary amine	Secondary amine	Tertiary amine

Amin: jednoduché vazby
volný elektronový pár

$$\text{ROH} + \text{NH}_3 \rightarrow \text{RNH}_2 + \text{H}_2\text{O}$$

$$\text{RX} + 2 \text{R}'\text{NH}_2 \rightarrow \text{RR}'\text{NH} + [\text{RR}'\text{NH}_2]\text{X}$$

Reakce primárního aminu s aldehydy a ketony:

$$\text{RNH}_2 + \text{R}'_2\text{C=O} \rightarrow \text{R}'_2\text{C=NR} + \text{H}_2\text{O}$$

Redukce iminu → sekundární aminy:

$$\text{R}'_2\text{C=NR} + \text{H}_2 \rightarrow \text{R}'_2\text{CH-NHR}$$

Primary aldimine

Secondary aldimine

Primary ketimine

Imin: dvojná vazba C=N

21.03.2019 12:10 <http://en.wikipedia.org/wiki/Amine> 43

Obrázek 4.16: Prezentace č. 3, slide č. 44

Amid, Imid

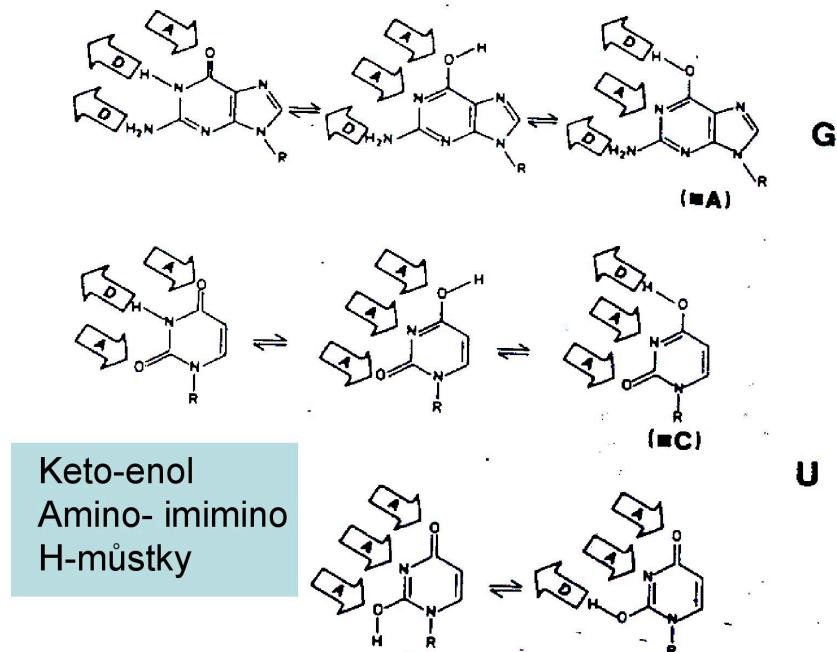
Amide plane
 $\phi = -180^\circ, \psi = 180^\circ$

Amid: $\text{R}_n\text{C(O)}_x\text{NR'}_2$
 $n=1, x=1$

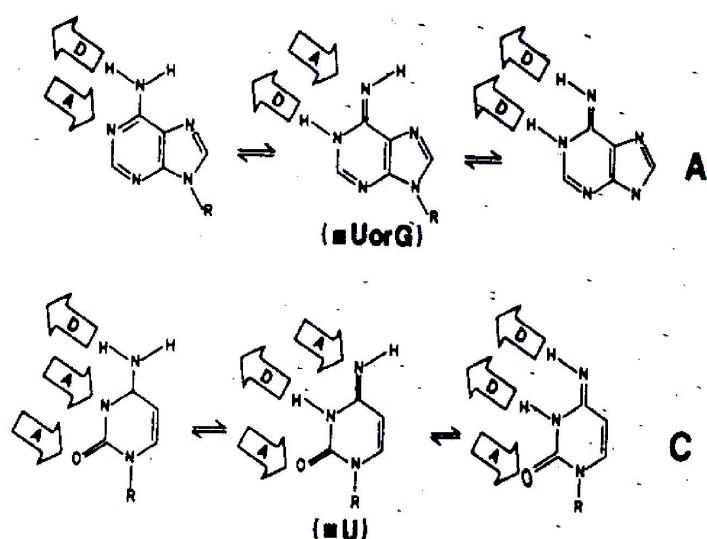
Imid: dvě acylové skupiny
vázané na N

21.03.2019 12:10 <http://en.wikipedia.org/wiki/Amide> <http://en.wikipedia.org/wiki/Imide> 44

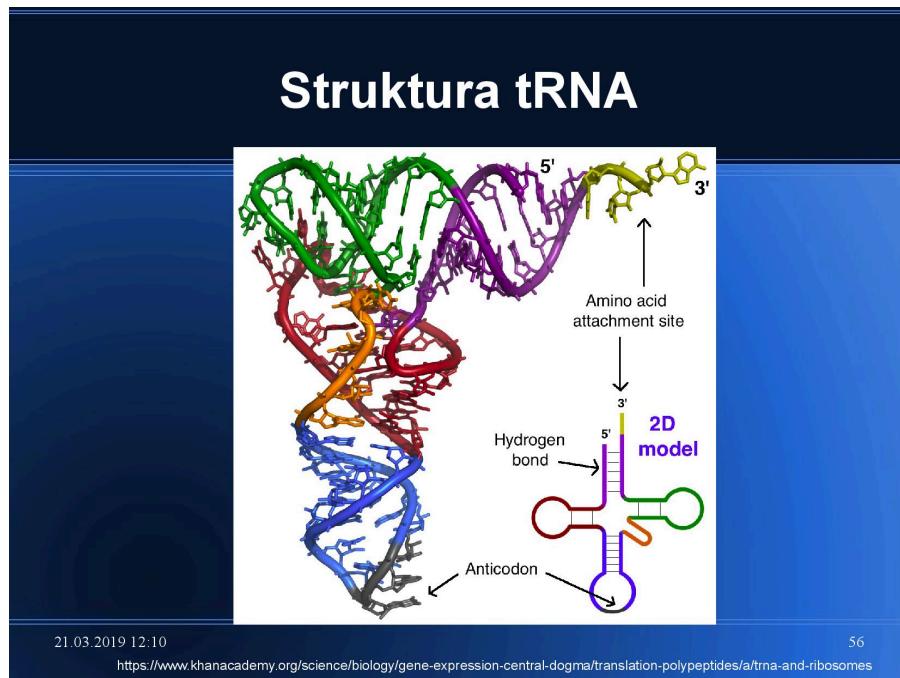
Obrázek 4.17: Tautomery nukleotidů



Obrázek 4.18: Tautomery nukleotidů

Keto-enol, amino-imino, H-můstky


Obrázek 4.19: Prezentace č. 3, slide č. 56



- tři báze dole na smyčce nemají s čím párovat, trčí ven ze smyčky
 - tvoří antikodon, párují s třemi bázemi na mRNA
 - v jedné z pozic je určitá variabilita, jev kolísavé párování (wobbling) => různými tripletey je kódovaná stejná AK
 - * například ve třetí pozici se může nacházet inosin (hypoxanthin + ribóza), který může párovat s C, U i G
 - * tRNA je méně než 64, což je počet, který by byl teoreticky nutný k zakódování všech trojic
- v horní části vázaná AK

4.2.1 Hoosteenovo párování

Běžné Watson-Crickovo párování je postavené na tom, že spolu párují pouze AT, CG, a všechny puriny jsou v antiklinální podobě. K párování ale může docházet i když jsou puriny v synklinální podobě (zvláště u adeninu, cytosin by mohl mít kladný náboj).

Obrázek 4.20: Prezentace č. 3, slide č. 59

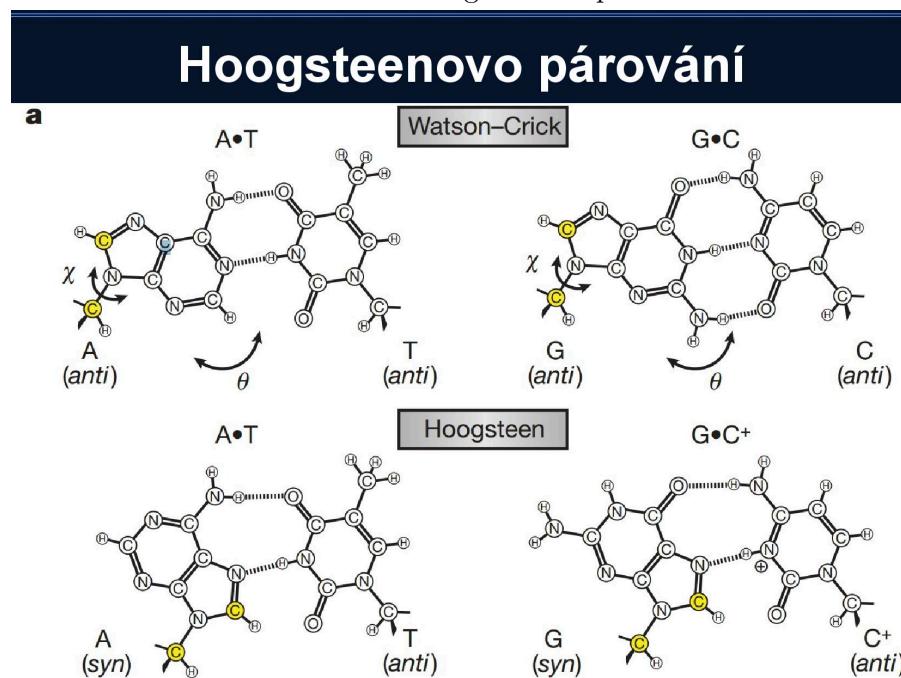
Kolísavé párování „wobble“

trRNA 5' anticodon base	mRNA 3' codon base
G	U,C
C	G
k ² C	A
A	U,C,(A),G
unmodified U	U,(C),A,G
xm ⁵ s ² U,xm ⁵ Um,Um,xm ⁵ U	A,(G)
xo ⁵ U	U,A,G
I	A,C,U

Inosin = nukleosid
(hypoxanthin + rib.)

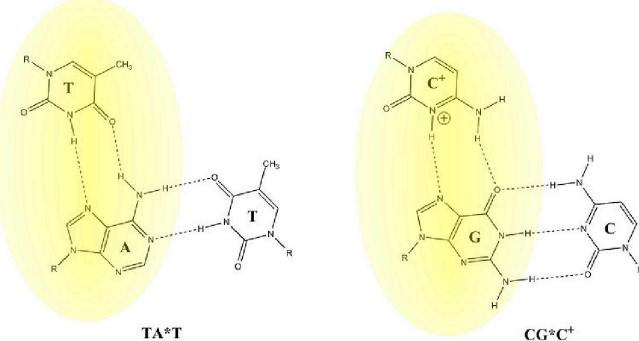
21.03.2019 12:10 http://en.wikipedia.org/wiki/Wobble_base_pair 59

Obrázek 4.21: Hoogsteenovo párování



Obrázek 4.22: Prezentace č. 3, slide č. 51

Hoogsteenovo párování - triády



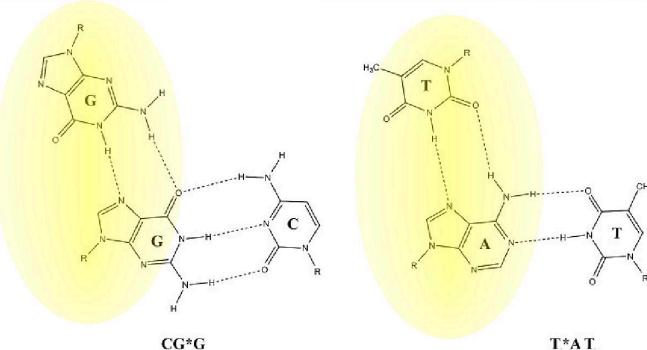
21.03.2019 12:10

http://en.wikipedia.org/wiki/Hoogsteen_base_pair

51

Obrázek 4.23: Prezentace č. 3, slide č. 52

Hoogsteenovo párování - triády

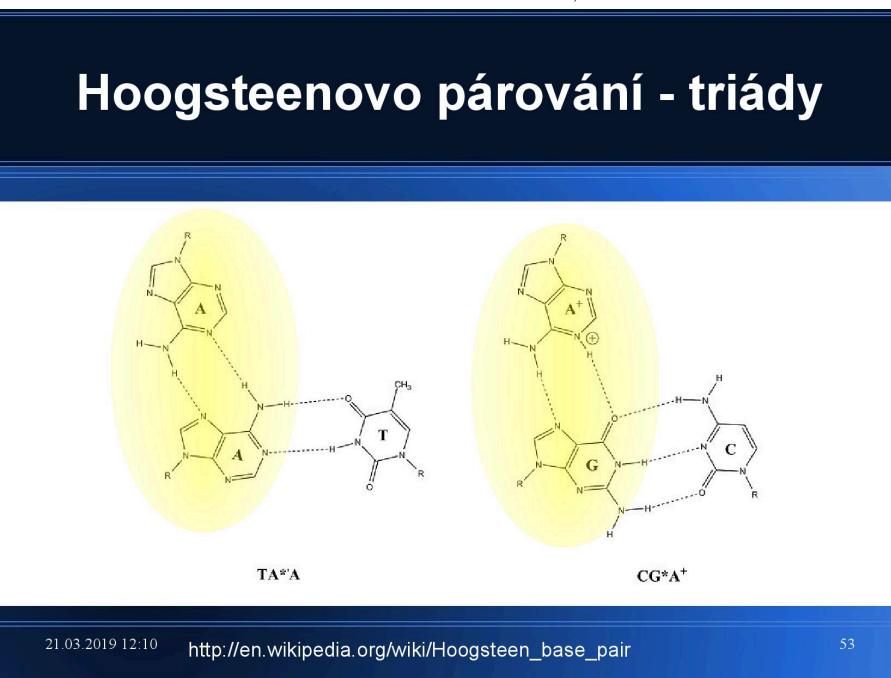


21.03.2019 12:10

http://en.wikipedia.org/wiki/Hoogsteen_base_pair

52

Obrázek 4.24: Prezentace č. 3, slide č. 53



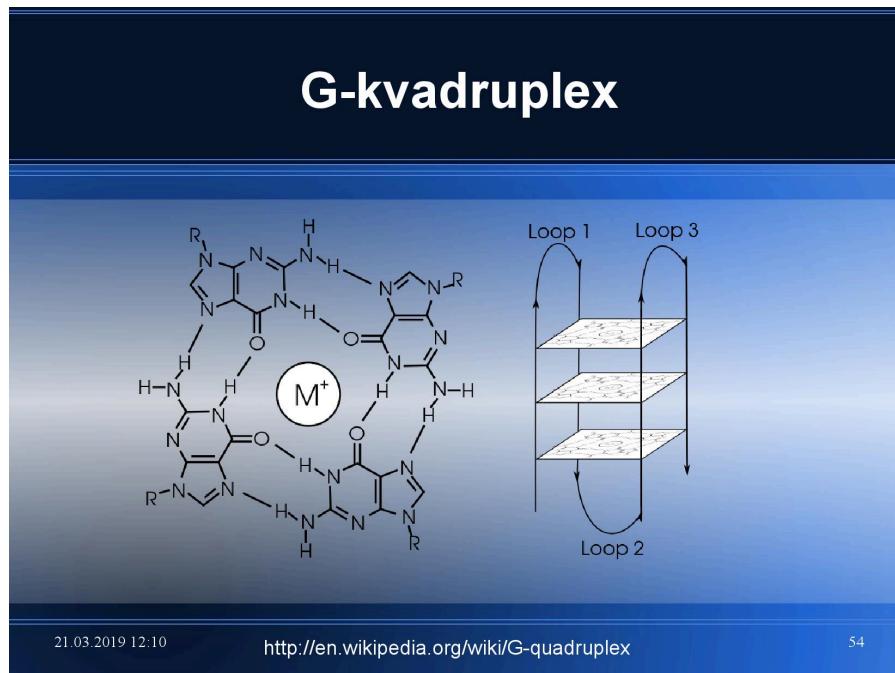
To znamená, že puriny jsou ”na druhé straně” schopny párovat s ještě jednou bazí. Vznikají takzvané triády.

G-kvadruplex

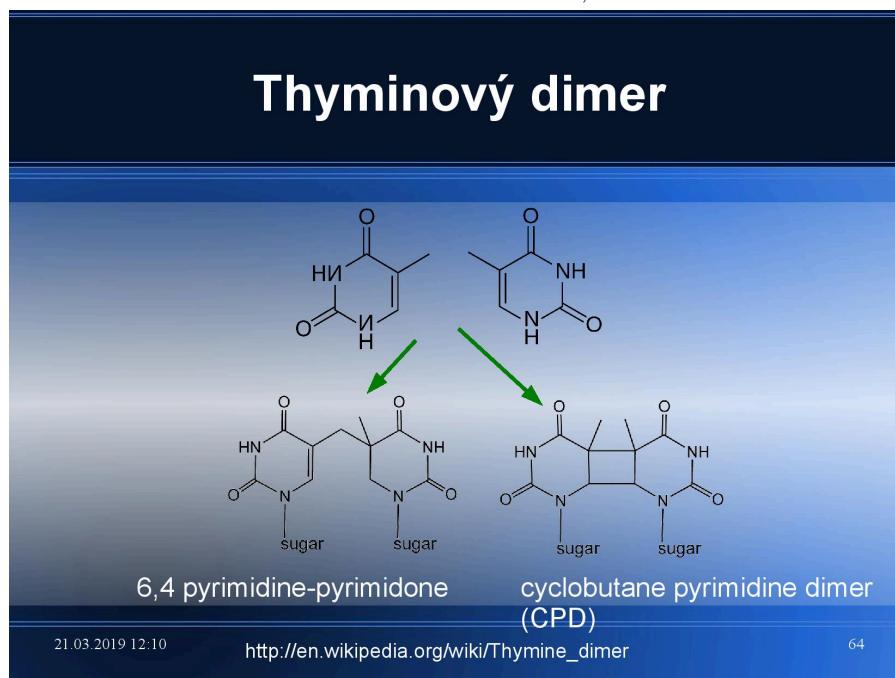
- čtyři guaniny v jednom patře
 - vlákno se dvakrát ohýbá (viz slide)
- velice pevná struktura
- často v telomerách na koncích chromozomů, aby nebyl degradován endonukleázami

Někdy se do běžného DNA helixu vmezerí třetí strand, který se na jedno z vláken naváže H-párováním. Toto třetí vlákno musí mít tzv. polypurinovou část, aby tuto vazbu mohlo vytvořit. Podobně se může mezi vlákna DNA vmezeřit i vlákno RNA.

Obrázek 4.25: Prezentace č. 3, slide č. 54



Obrázek 4.26: Prezentace č. 3, slide č. 63



4.3 Reaktivita bazí

- reakce jsou stejné jako u jiných heterocyklických sloučenin
- výjimka: pyrimidiny někdy reagují s podobnou molekulou
 - u pyrimidinů je C₅=C₆ podobná izolované dvojně vazbě
 - naříklad thyminový dimer (viz slide)
 - při působení UV záření
- výjimka: alkylace purinů na N₇ destabilizuje glykosidickou vazbu a vede k depurinaci

Většinu bazí můžeme brát jako aromatické molekuly. Součástí interakce bazí jsou tedy i stacking interakce napříč patry.

5 Polymorfismus DNA

TODO Eeh, co je to ten polymorfismus?

Vývoj znalostí o struktuře DNA

- první pokusy vycházely z difrakcí rentgenového záření na částečně uspořádáých vláknech dsDNA
 - zjistilo se, že difrakce jsou někdy velice odlišné - tím se pojmenovaly konformace A-Z
- později se zkoumal rozptyl na krystalech
 - z genomové DNA nešlo udělat krystal -> krystalizovaly se oligonukleotidy, na které byla DNA rozlámaná ultrazvukem
- na těchto krystalech získáváme informace ještě podrobnější, než na vláknech
 - objev sekvenčního polymorfismu (konkrétní páry bazí si vyžadují odchylky od ideálního strukturního modelu)

Je ale třeba si uvědomit, že pokud využíváme k detekci anomalií protilátky, můžeme se nám stát, že danou strukturu naší protilátkou stabilizujeme v jedné konkrétní konformaci, i když přirozeně by ji často měnila. Protilátky tak nemusí vždy odrážet realitu.

Úhly a reakce Řekněme, že pozorujeme interakce dvou molekul v prostoru a vždy měříme úhly, pod kterými jsou spolu ve styku, z čehož se poté snažíme vyvodit, jestli spolu reagují nějak specificky. Jaké úhly pro nás v tomto případě budou zajímavé?

Jendoduchým pozorováním lze dojít k závěru, že při náhodném umístění a orientaci molekul bude nejběžnější úhel mezi nimi 90° , a obecně celé rozložení úhlů ude mít tvar sinusoidy. Nejvzácnější bude tedy rovnoběžná orientace.

Pokud se tedy naše naměřené úhly budou významně lišit od pravidelné sinusoidy, má cenu se tím dále zabývat.

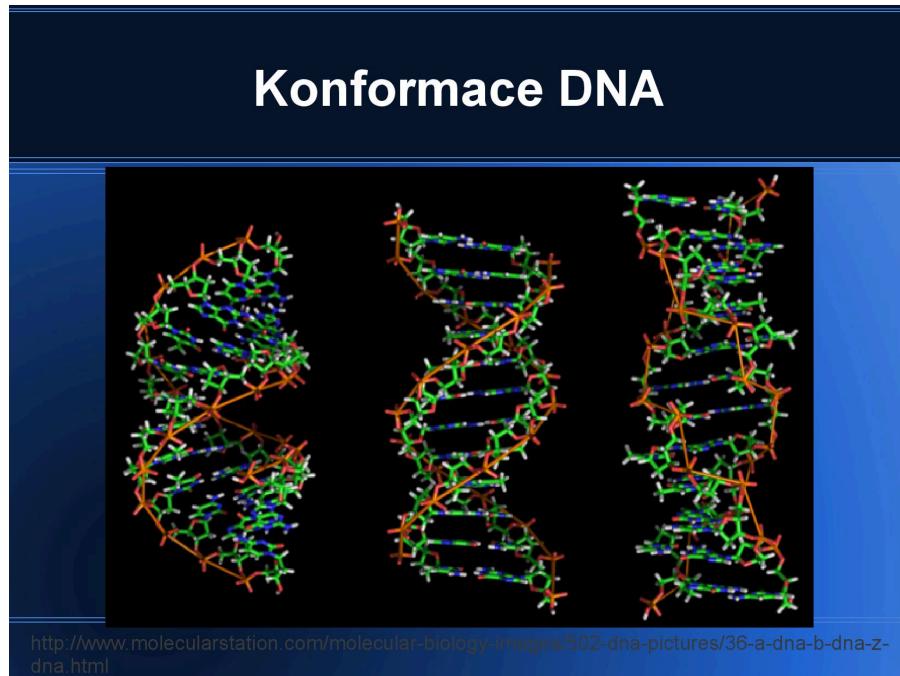
5.1 Konformační polymorfismus

Jedna molekula DNA bude mít v různých prostředích různou konformaci. Konformací existuje celá řada (A–Z, s různými indexy).

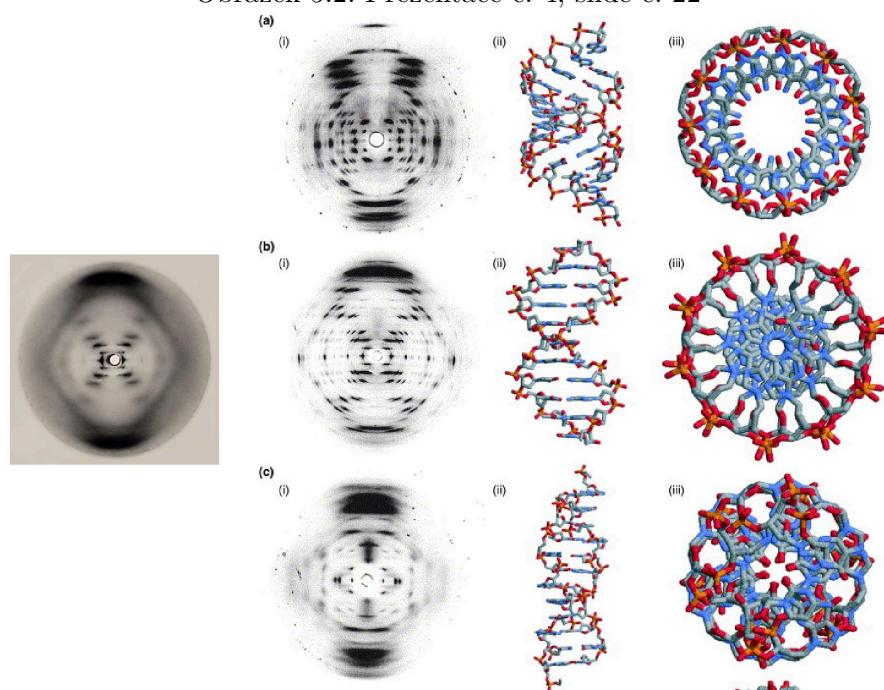
Faktory ovlivňující konformaci

- humidita
 - 100%: B konformace
 - s ubývajícím množstvím vody -> DNA-A -> DNA-C
- přítomnost iontů
 - více Mg^{2+} znamená jednodušší metylaci C5' a supercoiling, což způsobuje Z konformaci
- zastoupení bazí
 - poly-A úseky, poly-AT úseky, atp., mají roznídlné vlastnosti

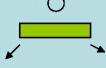
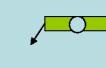
Obrázek 5.1: Prezentace č. 4, slide č. 20



Obrázek 5.2: Prezentace č. 4, slide č. 22



Obrázek 5.3: Prezentace č. 4, slide č. 24

Atribut	A-forma	B-forma	Z-forma
Šroubovice Poloha páru vzhledem k ose	Pravotoč	Pravotoč	Levotoč
			
Opakování	po každém páru	po každém páru	po každých dvou párech
Otočení po každém opakování	33,6°	36°	60°/2 páry
Průměrný počet páru na jedno otočení šroubovice	10,7	10	12
Sklon páru k ose	~+19°	~-1,2°	~-9°
Vzestup vůči ose na jeden pár	0,23 nm	0,332 nm	0,38 nm
Průměr válce			

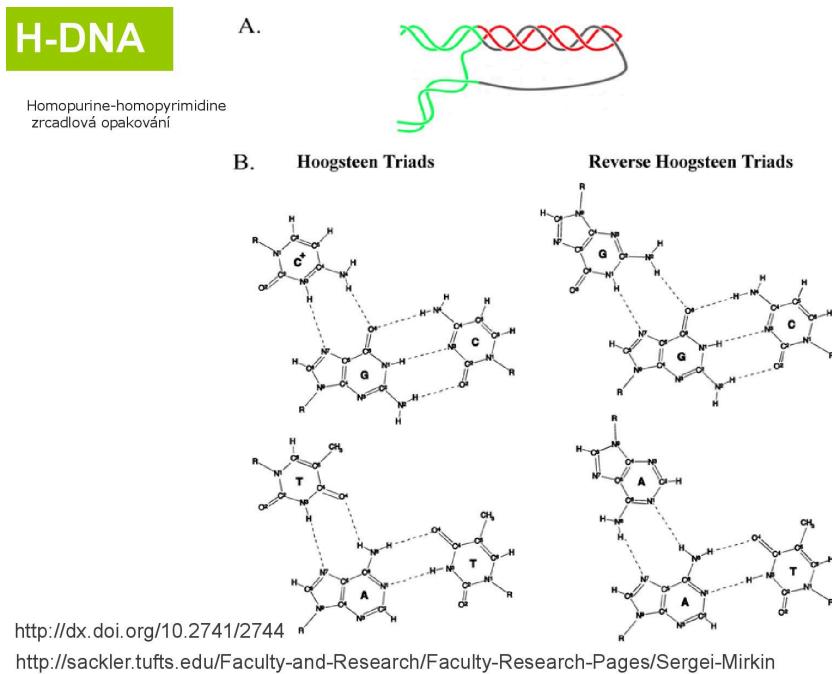
TODO Přepsat tabulku srovnání místo obrázku slidu.

Existují tři hlavní rodiny konformací: A, B a Z.

5.1.1 Konformace B

- nejběžnější
- pravotočivá spirálovitá struktura
 - spirálovitá proto, že jednotlivé báze vlastně nechtějí být přesně nad sebou
- patra jsou vzdálená 330-350 pm, působí mezi nimi stacking interakce
- fosfáty vzdálené kolem 9 Å
- C1' uhlíky v rámci patra jsou v každém patře skoro stejně daleko od sebe
- ribóza je C2' endo (C2' je na stejnou stranu jako C5')
- rozlišení velkého a malého žlábku
 - důležité pro vazby molekul
 - mnoho proteinů reagujících s DNA funguje jako homodimer reagují s DNA na dvou místech

Obrázek 5.4: Prezentace č. 4, slide č. 38

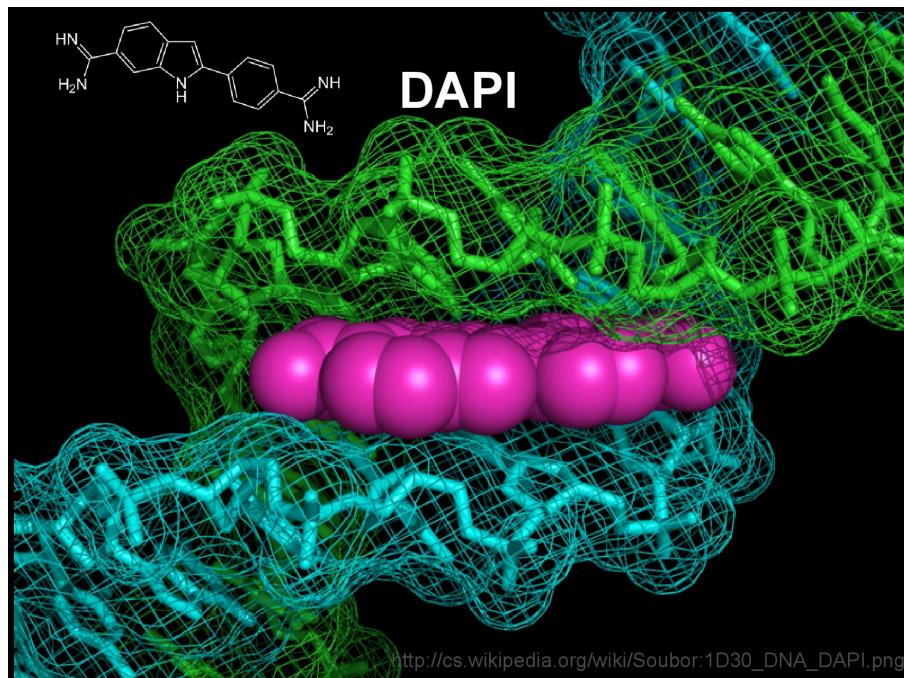


- * tyto proteiny kromě toho bývají bazické
 - do malého žlábku se váže např. molekula DAPI, která se používá k barvení
- uprostřed helixu není žádné místo

Malý vs velký žlábek Malý a velký žlábek lze rozlišit i na jiných konformacích DNA, kde zpravidla nejdou poznat tak dobře. Způsob jejich určení je naštěstí přesně popsán.

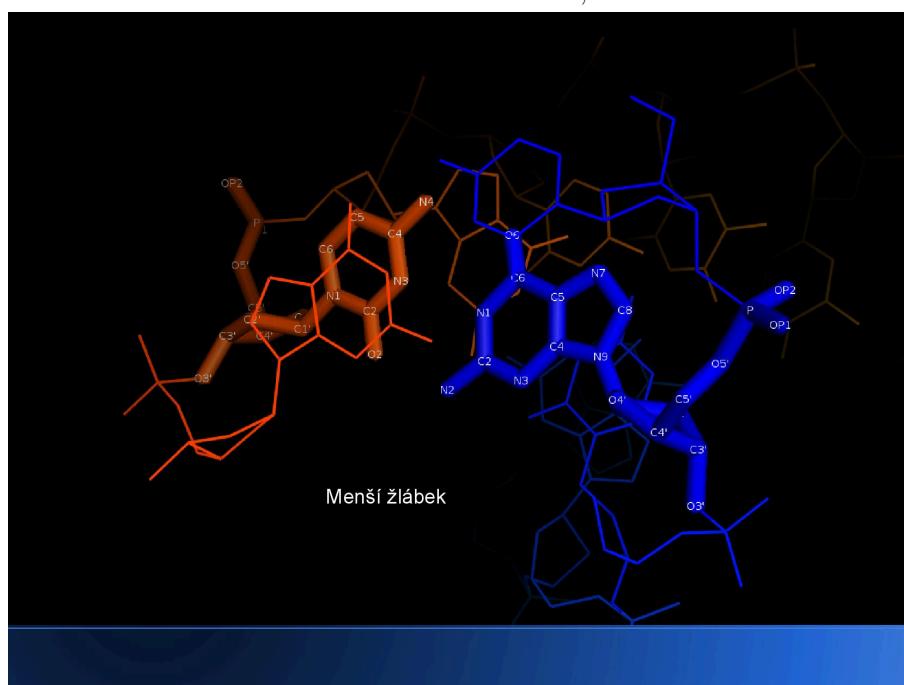
1. najdeme průsečík osy helixu a nějakého patra DNA
2. vedeme z tohoto bodu dvě polopřímky, každou do jednoho z C1' na obou bazích
3. rozdělíme rovinu na dvě části: tam, kde je úhel menší než 180° je malý žlábek, na opačné straně velký žlábek

Obrázek 5.5: Prezentace č. 4, slide č. 9

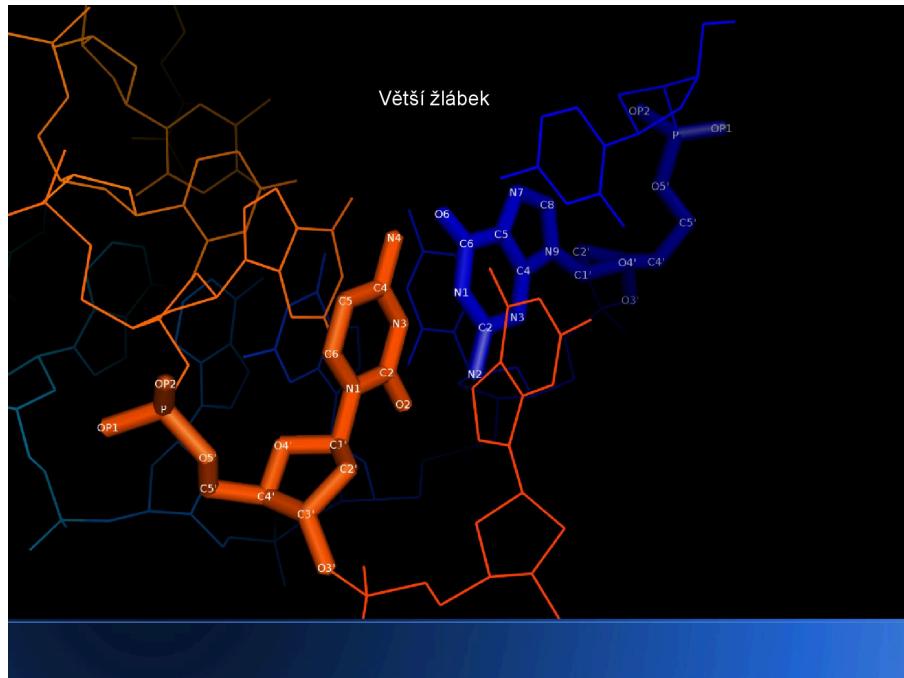


http://cs.wikipedia.org/wiki/Soubor:1D30_DNA_DAPI.png

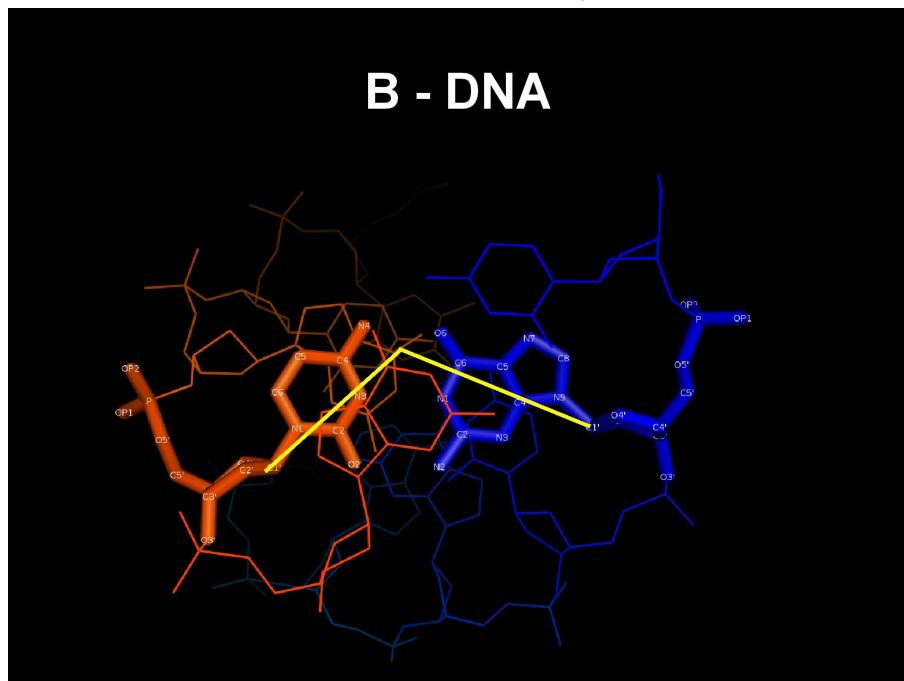
Obrázek 5.6: Prezentace č. 4, slide č. 6



Obrázek 5.7: Prezentace č. 4, slide č. 7



Obrázek 5.8: Prezentace č. 4, slide č. 5



META Byly požadovány znalosti jednotlivých atomů, které se nacházejí ve velkém/malém žlábku.

5.1.2 Konformace A

- pravotočivá spirálovitá struktura
- ribóza je C2' exo, C3' endo
- uprostřed helixu je dutina, která bývá vyplňena vodou
 - někdy se stane, že dvě báze spolu interagují prostřednictvím molekuly vody

Podobnou konformaci zaujímá i heterokomplex DNA+RNA, protože OH skupina cukru z RNA musí čnít ven z helixu, tedy C2' musí být exo.

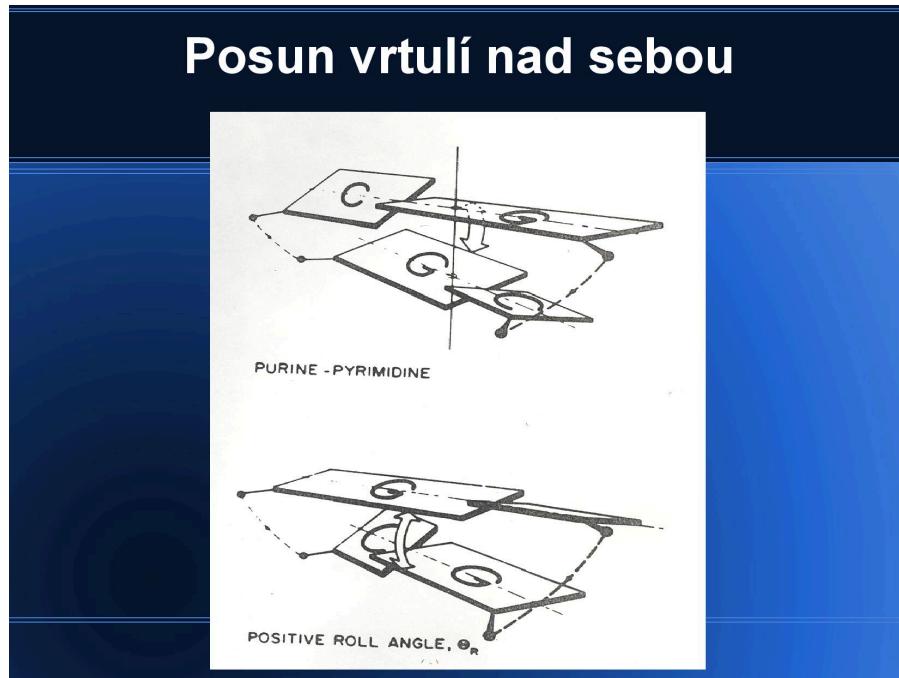
5.1.3 Konformace Z

- levotočivá spirálovitá struktura
- kostra uspořádaná zig-zag
 - v sekvenci se střídají puriny a pyrimidiny
 - * puriny jsou synklinální, jejich riboza je tedy přetočená a kostra vypadá zig-zag
- patra jsou si strukturou podobná ob jedno (v B jsou si podobná všechna), repetitivní je dvojice párů bazí nad sebou
- některé modifikace bazí (například methylace na C5') Z konformaci stabilizují (methyl se dobře schová mezi dvě patra)
- převládají báze G a C

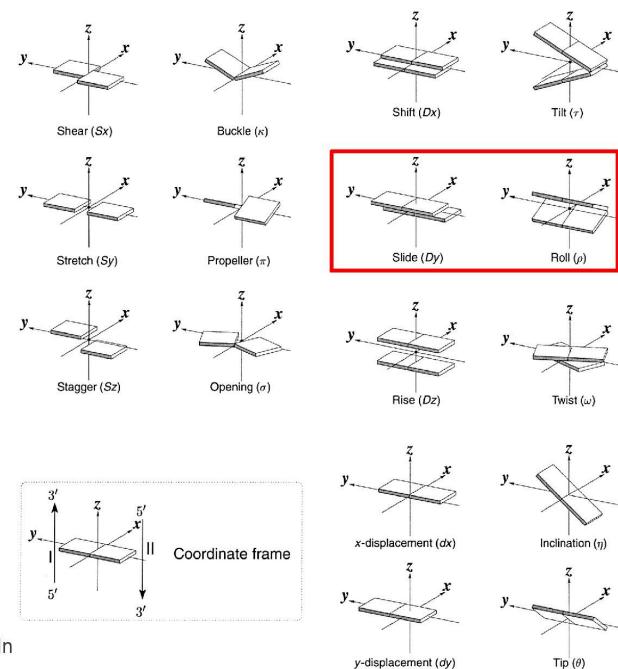
5.2 Sekvenční polymorfismus

Báze v rámci patra nejsou v rovině, ale zaujmají tvar asymetrické vrtule. Stejně tak jednotlivá patra spolu nejsou rovnoběžná, ale různě nepravidelně natočená, protože si navzájem překážejí.

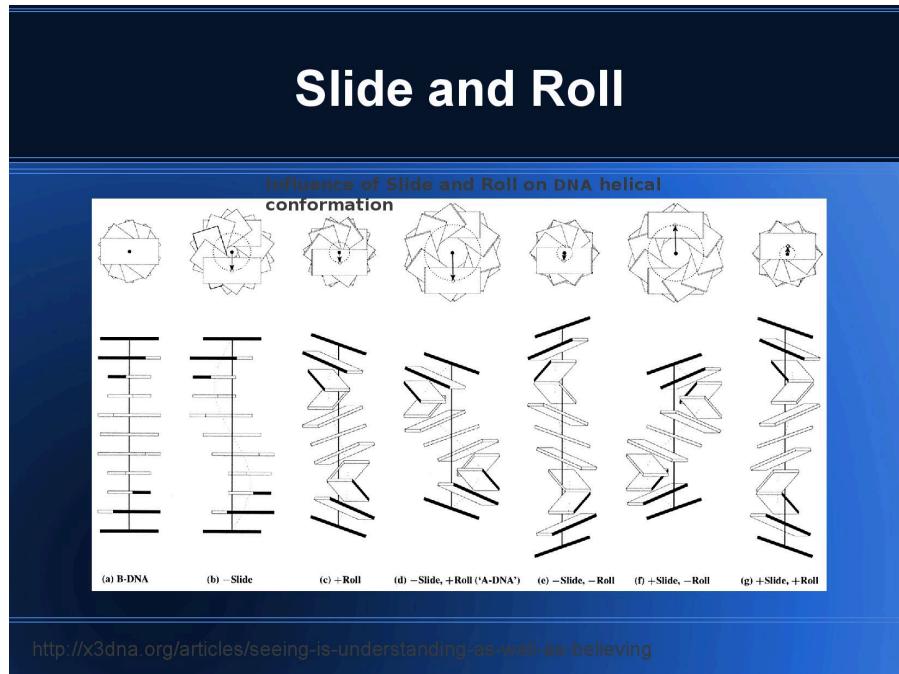
Obrázek 5.9: Prezentace č. 4, slide č. 43



Obrázek 5.10: Prezentace č. 4, slide č. 46



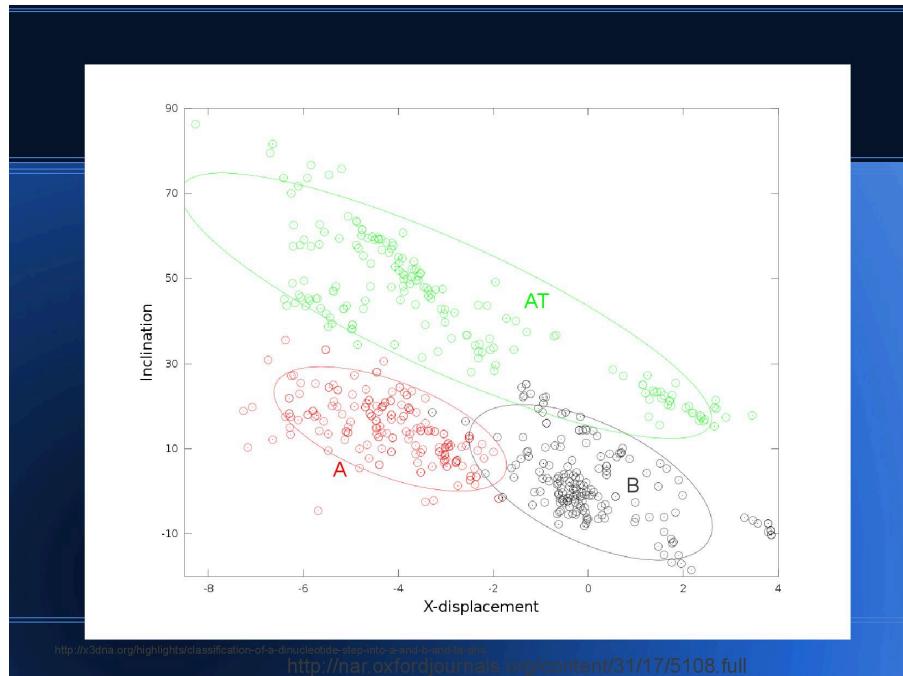
Obrázek 5.11: Prezentace č. 4, slide č. 47



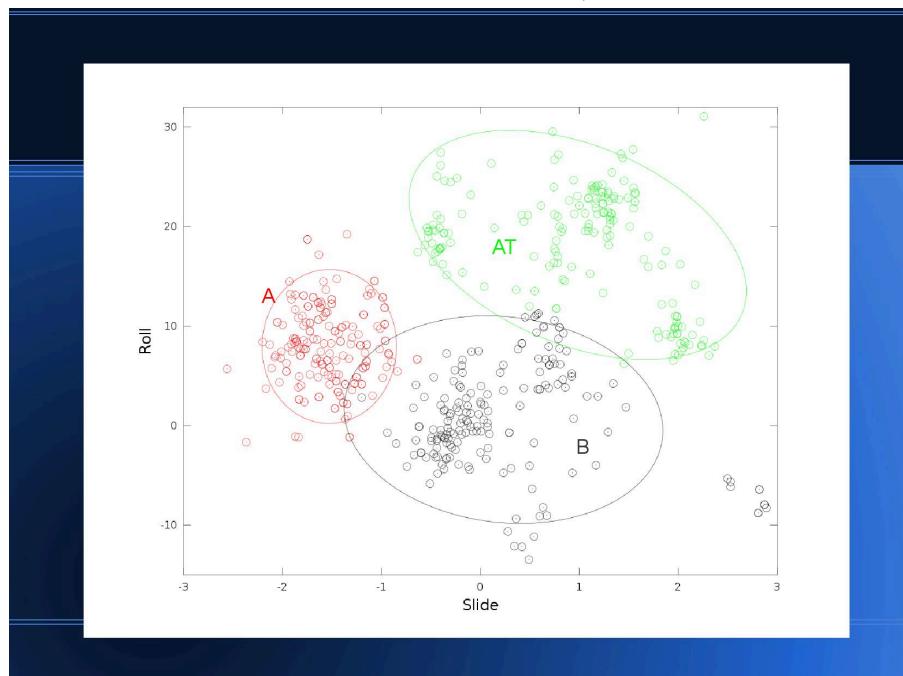
Obrázek 5.12: Prezentace č. 4, slide č. 49



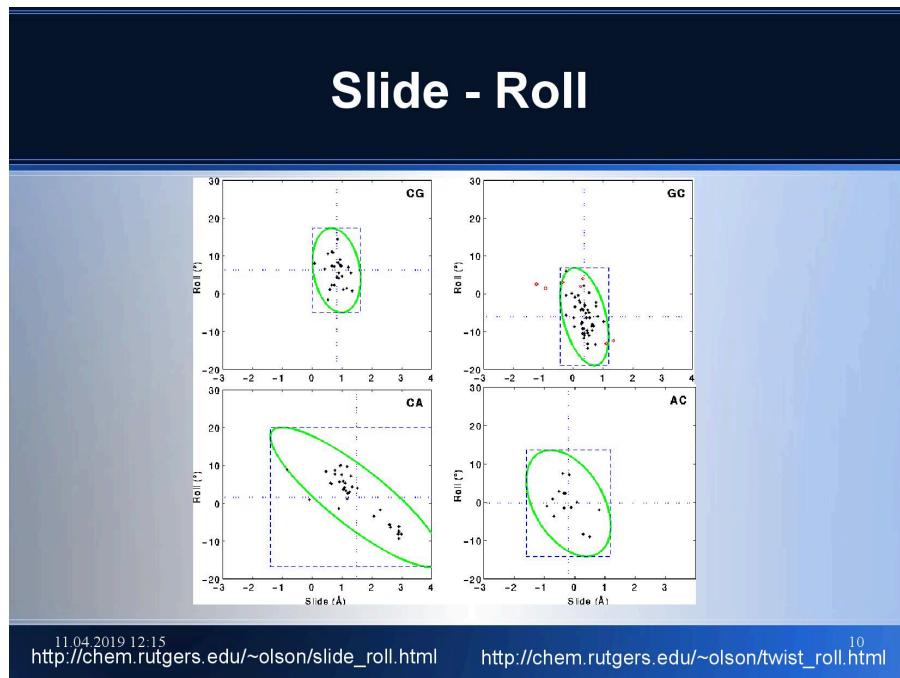
Obrázek 5.13: Prezentace č. 4, slide č. 52



Obrázek 5.14: Prezentace č. 4, slide č. 54



Obrázek 5.15: Prezentace č. 5, slide č. 10



11.04.2019 12:15

http://chem.rutgers.edu/~olson/slide_roll.html

10

http://chem.rutgers.edu/~olson/twist_roll.html

Natočení a posun bazí je různý u různých konformací DNA, a závisí také na místním nukleotidovém složení. Zajímavě se například chovají poly-AT regiony.

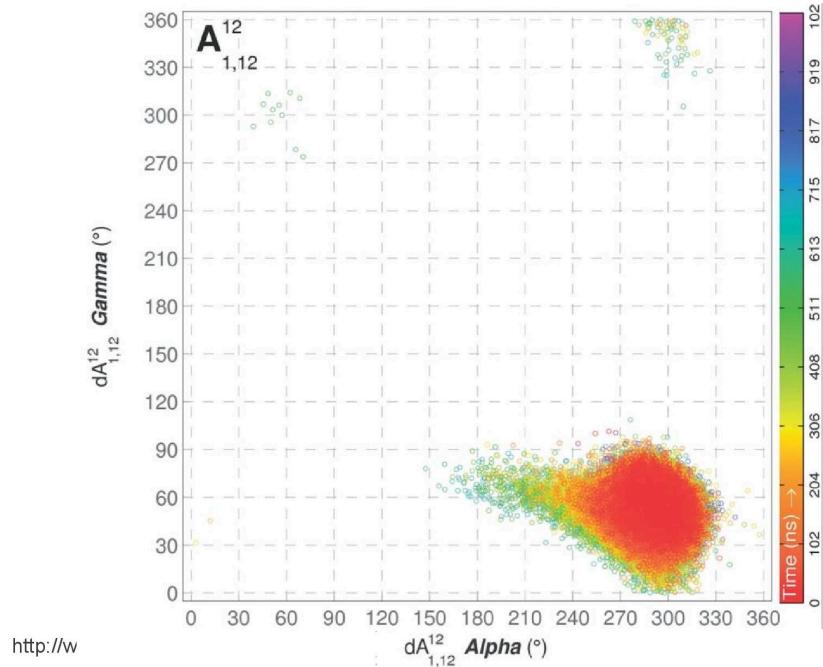
Se sekvencí se nemění pouze posun bazí, ale i možné torzní úhly. Na slidu jsou znázorněny torzní úhly dvou polyadenylylových úseků s různými majoritními nukleotidy.

5.3 Dynamický polymorfismus

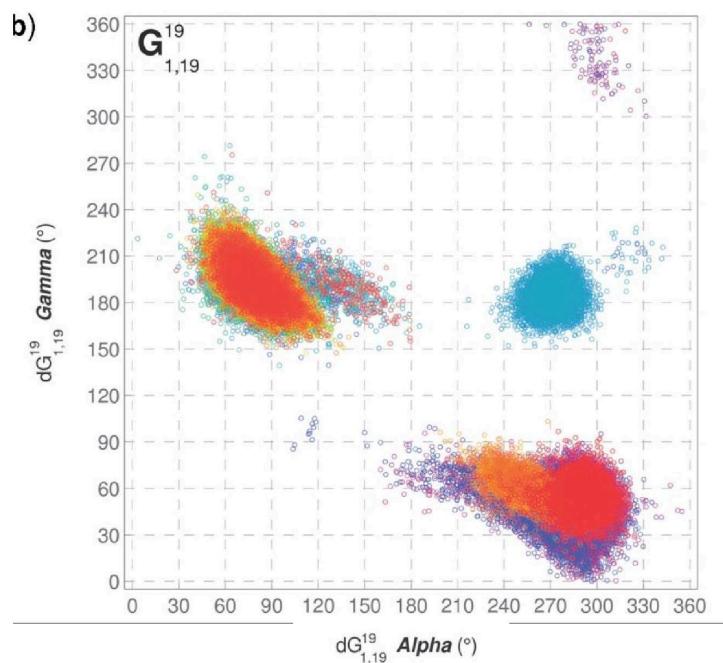
DNA je neustále v pohybu. Jak moc a jakým způsobem záleží především na konkrétní sekvenci.

- nedá se sledovat na krystalech, musíme použít NMR nebo například fluorescenci
- jedná se vlastně o časově a prostorově lokální denaturaci

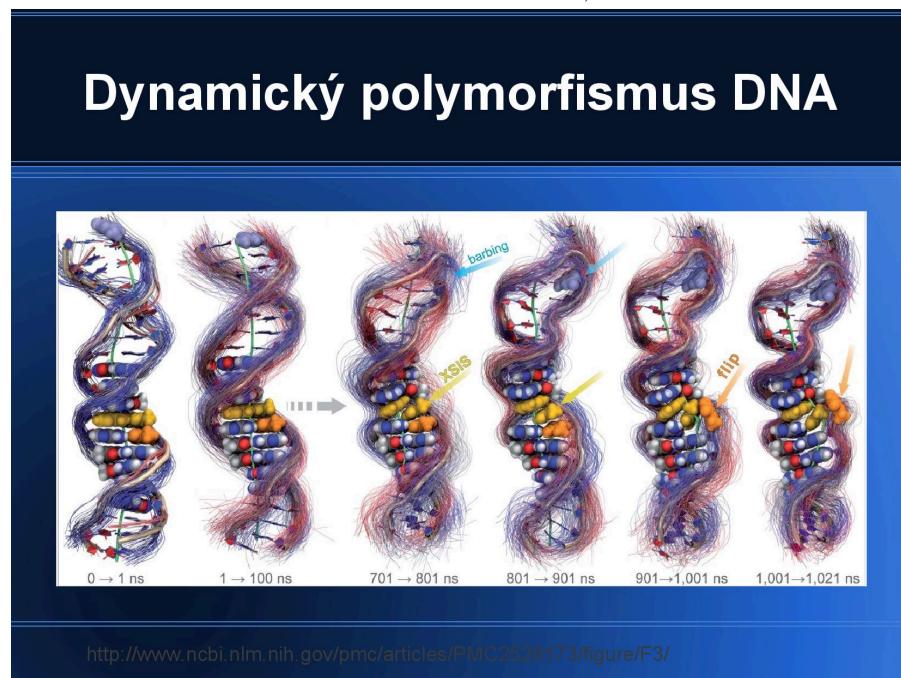
Obrázek 5.16: Prezentace č. 4, slide č. 16



Obrázek 5.17: Prezentace č. 4, slide č. 17



Obrázek 5.18: Prezentace č. 4, slide č. 56

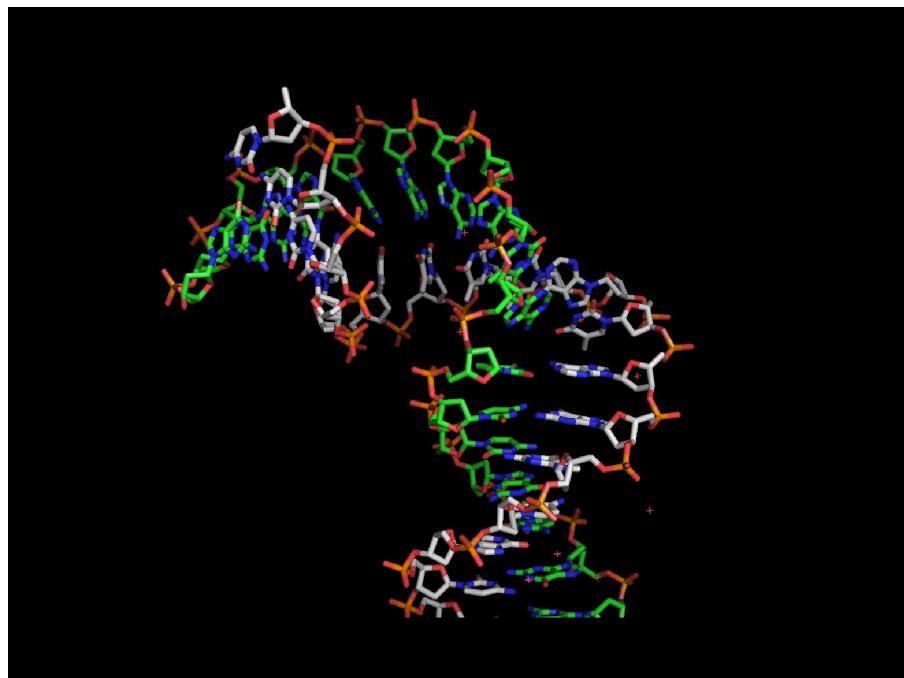


- pokud například DNA-B přechází v DNA-Z, jedna báze se může vyklopit z řetězce (flipování)
 - často proto, že reaguje s nějakým enzymem

Denaturace

- rozpad helikální struktury DNA, většinou způsobený teplem
- DNA se rozplétá od konců, nebo v sousedství utajených přerušení
- poly-AT úseky tají první, protože AT jsou spojeny jen dvěma vodíkovými můstky
- pokud k renaturaci dojde příliš rychle (např. prudkým ochlazením), ne všechny báze musí nutně skončit se svou komplementární dvojicí

Obrázek 5.19: Prezentace č. 4, slide č. 66



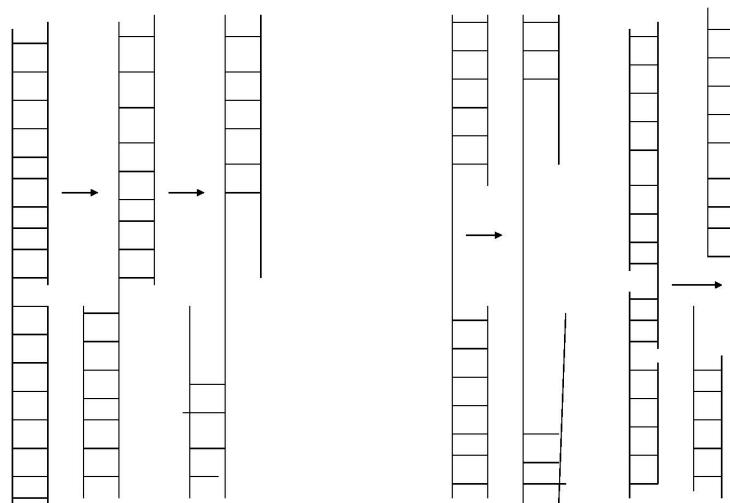
5.4 Ohyby a zalomení

K ohybům dochází v DNA hlavně na základě sekvenčního polymorfismu a na hranici dvou konformací. Naopak k zalomení především v důsledku mechanického namáhání nebo při vazbě na zakřivený povrch.

Ohyb vlákna

- způsoben AT bohatými oblastmi
- A a T spolu mohou reagovat napříč patry, čímž se DNA ohne
- DNA se částečně rozplete a sekvence jsou dobře dostupné
 - => často v promotorových nebo regulačních oblastech

Obrázek 5.20: Prezentace č. 4, slide č. 69

Utajená přerušení a gapy**5.5 Další konformační anomálie**

- lokální úseky Z-DNA, H-DNA, A-DNA, 4s DNA (uvnitř molekuly B-DNA)
- při výskytu palindromu, kde je jeden úsek DNA komplementární s nadcházejícím úsekem na stejném vlákně, někdy na DNA vznikne kříž
- kromě kříže vlásenky, bubliny
- utajená přerušení: jedno vlákno je na kostře přerušené
 - nejsou problém, vlákna u sebe drží velkou silou
 - začíná u nich denaturace
- gapy: místa, kde chybí nějaká báze
- zlom s adhezivními (lepidlymi) přesahujícími konci: vlákno se lepí na vlákno podobného tvaru, nezáleží ale na jejich původu; adhezivní konce umožňují vytvářet genetické změny v DNA, můžeme je míchat

Způsoby studia strukturních anomálií

Obrázek 5.21: Prezentace č. 5, slide č. 2

Category	All structures			High-resolution structures		
	Pattern	Structure	Base pair	Pattern	Structure	Base pair
A·A	135	177	2913	40	99	1003
A·C / C·A	234	180	3708	77	98	1059
A·I / I·A	1	1	1	0	0	0
A·P / P·A	7	18	29	7	12	17
A·T / T·A	6	7	15	6	7	15
A·U / U·A	345	319	16648	113	226	5557
A·U / U·A	1	305	8735	1	216	2046
C·C	93	147	1713	36	76	523
C·I / I·C	2	2	5	2	1	4
C·P / P·C	1	6	7	1	5	6
C·T / T·C	1	1	1	1	1	1
C·U / U·C	164	147	2060	51	75	507
G·A / A·G	428	234	11211	135	149	3544
G·C / C·G	308	354	40326	114	260	12103
G·C / C·G	1	353	32265	1	259	10809
G·G	241	180	2689	72	99	572
G·P / P·G	13	33	67	12	25	46
G·U / U·G	341	242	8591	128	155	2394
U·I / I·U	2	1	6	2	1	6
U·P / P·U	1	1	1	1	1	1
U·U	74	139	1269	34	67	360

<http://bps.rutgers.edu/atlas/allbp>

© Copyright 2008, Olson's Lab

- můžeme využít hypersenzitivity anomálií
 - nukleázy (S1, mikrokokální)
 - chemické modifikace (glyoxal, chloracetaldehyd)
- můžeme detektovat chemicky značené anomalie
 - elektronová mikroskopie
 - denaturační křivky
 - elektroforéza
 - sekvenování
 - vazba protilátek

5.6 Vsuvka: konformace RNA

RNA vlásenka

- často se objevují nezvyklá párování
 - U + fosfátová skupina

- G+U, U+U a podobně
 - * někdy stabilizováno přes molekulu vody
- G někdy tvoří vodíkový můstek s ribozou
- uracil a cytosin na špičce s ničím nepárují
 - cytosin stacking interaguje s párem pod sebou
 - uracil ční do prostoru (nejspíš málo konzervovaná pozice)
- na špičce vlásenky často UUCG a podobné

Bazická hydrolýza RNA

1. ve vysokém pH (silně zásadité) dojde k deprotonizaci OH skupiny na ribóze
2. kyslík z ribózy může nukleofilně reagovat s fosfátem z RNA kostry
3. fosfát je en čtyrvazebný a tak jednu ze stávajících vazeb přeruší
4. RNA se rozpadne
5. fosfát posléze zůstane jen na C2' nebo C3'

Podobně fungují i enzymy štěpící RNA, je proto relativně složité je zastavit (např. u DNA stačí jen odebrat z roztoku kovy, které enzymy potřebují k rozložení DNA).

V ribozomálním RNA jsou někdy celé sítě různých interakcí mezi nukleotidy.

V RNA je možných mnoho různých druhů párování.

5.7 Topologie DNA

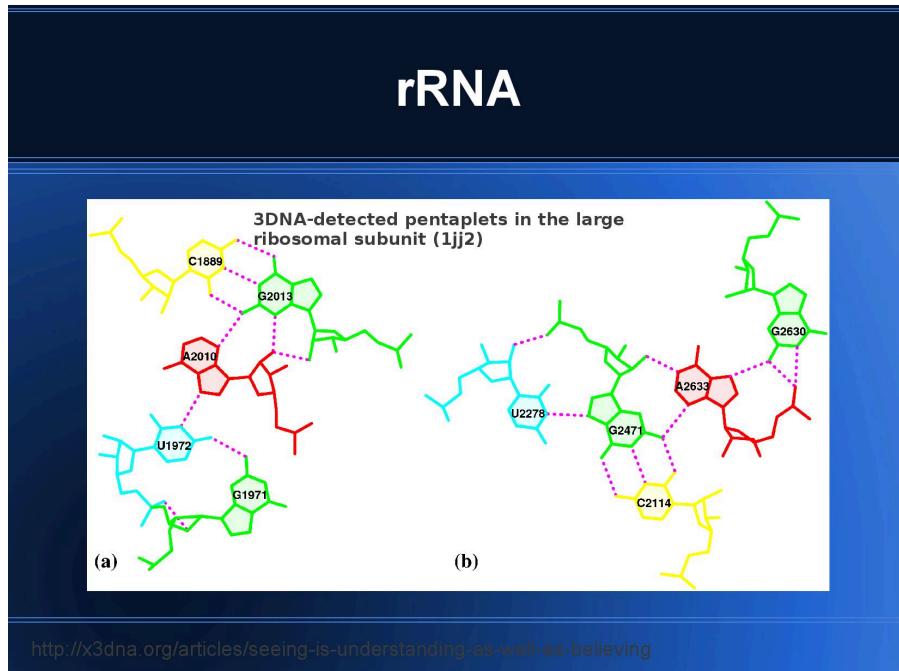
DNA má strukturu dihelixu, viz výše. Topologie DNA se zabývá tím, jaký tvar tento dihelix zaujme v prostoru.

supercoil

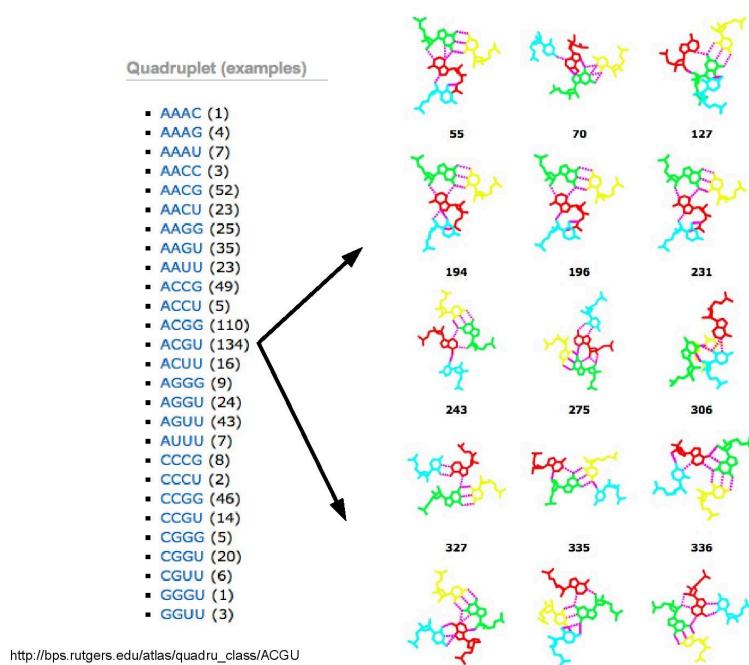
Supercoil (neboli nadobrátky) je termín, který popisuje přetočení nebo podtočení dihelixu DNA, které je vyústěním nějakého vnitřního tlaku, který na vlákna působí. Supercoil vzniká například v bakteriálním plazmidu. DNA v přírodě se většinou vyskytuje právě v této formě.

Supercoilu se říká také superhelix, nadobrátkám někdy terciární vinutí (běžné Watson-Crickovské je sekundární).

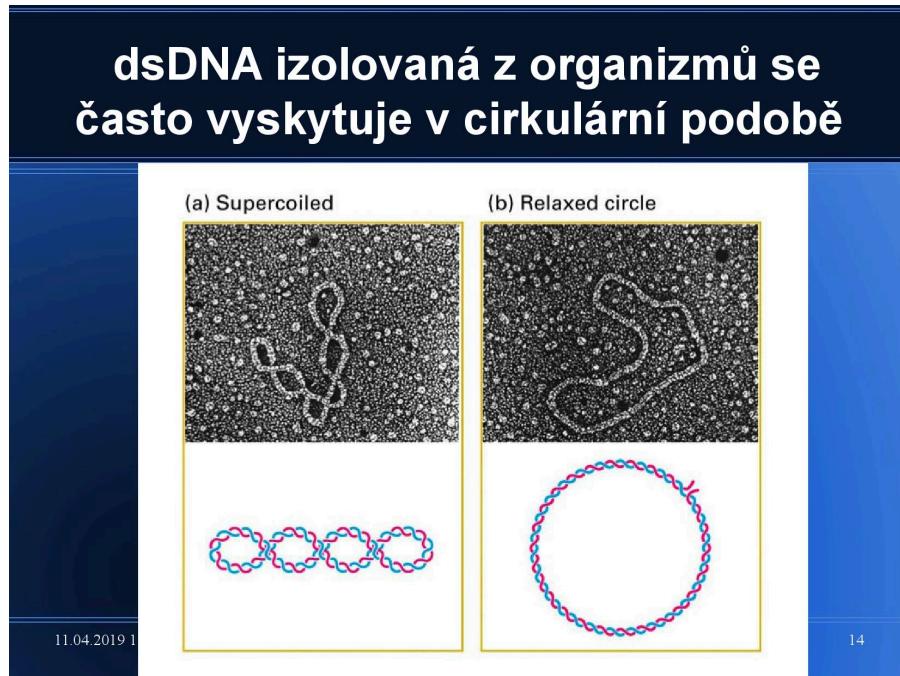
Obrázek 5.22: Prezentace č. 4, slide č. 77



Obrázek 5.23: Prezentace č. 5, slide č. 4



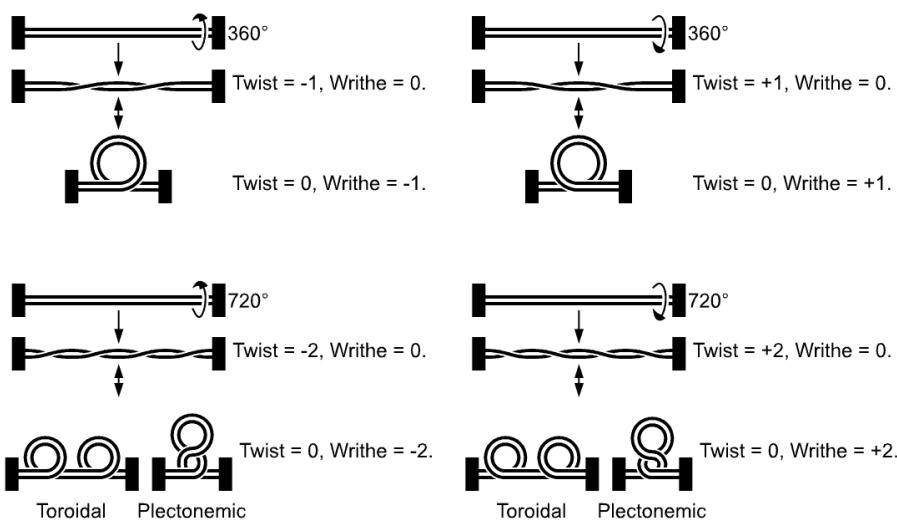
Obrázek 5.24: Prezentace č. 5, slide č. 14



Obrázek 5.25: Znázornění nadobrátek



Obrázek 5.26: Znázornění nadobrátek



relaxovaná pozice

DNA je v relaxované pozici, když nemá žádné nadobrátky. Relaxovaná cyklická DNA (například plazmid) se označuje jako CO forma ()

twisting number (T)

Udává počet překřížení dvou vláken DNA, která jsou spolu v dihelixu. DNA je před spočítáním T nejprve vyrovnat do plochy. Znaménko udává, jestli je helix pravotočivý (+) nebo levotočivý (-).

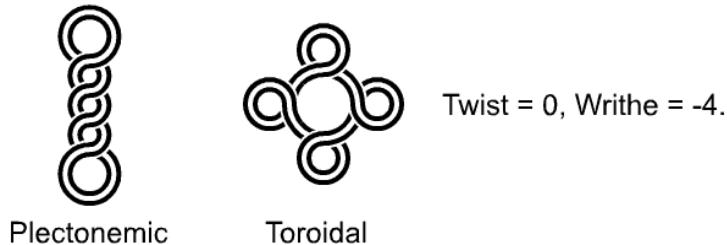
V běžných podmínkách u lineárních B-DNA bývá $T = 10$ na každých 106bp, protože B-DNA má jednu otočku na přibližně 10.6 párů bazí.

writhe number (W)

Udává počet nadobrátek, v přírodě (u bakteriálních plazmidů) bývá $W = 1$ na 200bp. Nadobrátky mohou vyústit ve dvojí typ topologie: DNA zaujme buďto toroidální tvar, nebo plektonemní tvar. Plektonemnímu tvaru se někdy říká dvojitá nadšroubovice.

Poznámka Toroid je nějaký tvar, který rotuje kolem nějaké osy. Plektonem je v překladu "zkroucené vlákno" a vypadá spíše jako řetěz.

Obrázek 5.27: Srovnání toroidu a plektonemy



Znaménko udává, jestli je superhelix pravotočivý toroid (+) nebo levotočivý toroid (-). Pravotočivý toroid je matematicky totožný s levotočivým plektonem a naopak, tedy levotočivý plektonem má znaménko (+).

linking number (L , Lk)

Shrnuje předchozí dvě čísla, je to hlavní způsob, jakým se popisuje topologie DNA.

$$L = T + W$$

Pokud se budeme bavit o plazmidu, můžeme říct, že po úvodním spojení konců DNA, kde vznikne cyklická DNA, je L konstantní. Úbytek otáček v helixu tedy bude znamenat příbytek nadotáček, a naopak.

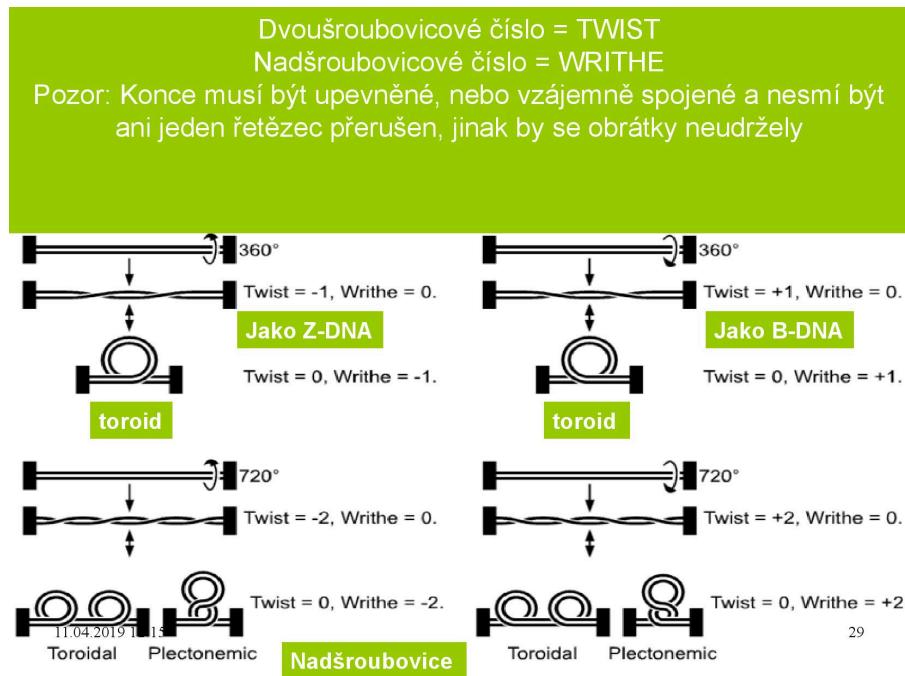
Supercoilování, nebo obecně změna T a W čísel, může někdy způsobit (nebo alespoň podporit) změnu konformace DNA, více viz slide.

5.7.1 Supercoil

DNA bývá velice dlouhé, buňka ho chce samozřejmě vměstnat na co nejmenší plochu — s tou podmínkou, že bude stále možné čtení DNA kódu, případně replikace. A právě tento problém supercoil řeší. Supercoil se mimo to významně podílí i na procesech replikace a transkripce, protože usnadňuje přístup proteinů k sekvenci DNA (viz níže).

TODO Doplnit z Albertse organizaci DNA v eukaryotické buňce (histony, nukelosomy) a přidat nějaký obrázek.

Obrázek 5.28: Prezentace č. 5, slide č. 29



Velikost supercoilu (počet nadobrátek) se měří:

$$\Delta L = L - L_0$$

$$\sigma = \frac{\Delta L}{L_0},$$

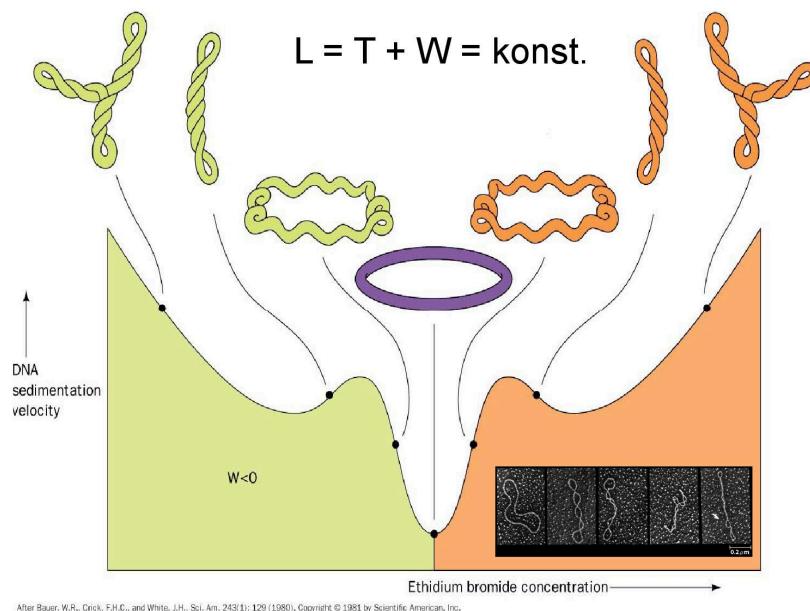
kde L_0 je L relaxované DNA. σ se nazývá superhelikální hustota a představuje počet přidaných/ubraných nadotáček vzhledem k původnímu počtu nadotáček.

Víme, že DNA je ve své nejčastější konformaci pravotočivé. Nabízí se otázka: jak je to se superhelixem u bakterií?

Levotočivost a pravotočivost

Teoreticky by mělo být jedno, kterou z těchto dvou forem supercoil zaujmje: obě budou kompaktní, což je jeho hlavní účel. V praxi se to ale liší.

Obrázek 5.29: Prezentace č. 5, slide č. 18



After Bauer, W.R., Crick, F.H.C., and White, J.H., Sci. Am. 243(1): 129 (1980). Copyright © 1981 by Scientific American, Inc.

8

- pravotočivý supercoil utahuje pravotočivou DNA ještě více, než je utažená běžně
 - výslednou DNA prakticky není možno rozplést
- levotočivý supercoil naopak DNA trochu povolí
 - DNA se supercoolem sice zkompaktní, ale obě vláknou jsou kolem sebe namotaná volněji, než předtím
 - dobře dostupné pro enzymy, proteiny atd.

Zdá se, že je výhodnější levotočivá forma. To bylo potvrzeno následujícím experimentem:

Postup experimentu

1. v roztoku zvyšujeme koncentraci ethydium bromidu (EtBr), který zmenšuje počet otáček (T číslo)
2. mizí nadobrátky, což pozorujeme při sedimentaci
 - čím více relaxovaná (\Rightarrow objemná) DNA je, tím pomaleji sedimentuje

3. s dalším zvyšováním koncentrace EtBr dostaneme DNA až do relaxované formy, kde $W = 0$
4. s dalším zvyšováním najednou nadobrátky opět přibývají
 - z toho plyne, že W bylo nejprve záporné, pak přešlo přes 0 a nyní je kladné \Rightarrow DNA je tedy běžně v levotočivé formě

ethydium bromid Iont ethidia se vzměstná mezi dvě patra DNA, přičemž se obě patra o kousek pootočí — nově jsou vůči sobě pootočená jen o 10° , místo běžných 36° . DNA se tedy trochu povolí. Pokud přidáme ethidia dost, ubereme DNA celou jednu otáčku, čímž snížíme T a zvyšíme W (je-li DNA cyklická nebo má někde upevněné konce).

Superhelix a replikace

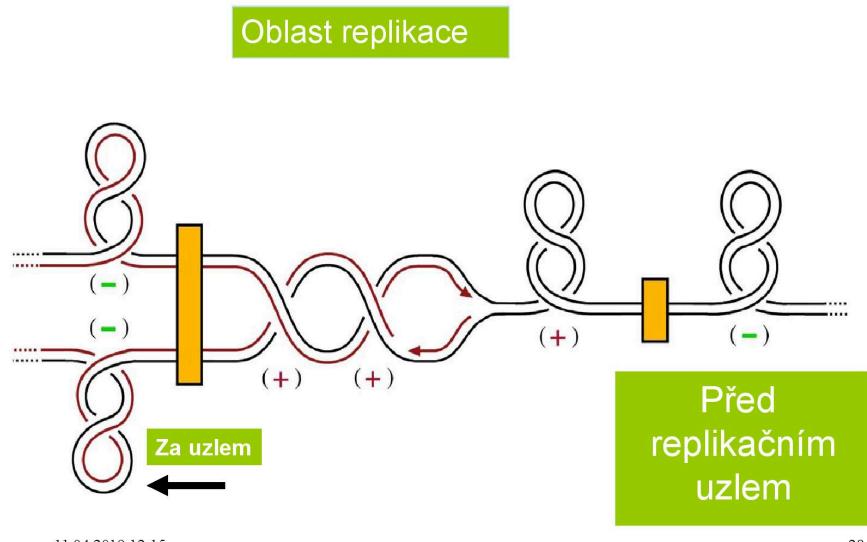
- při replikaci se rozplétají vlákna
 - klesá T , roste W , superhelix se „zauzlovává“
 - je nutné nějak supercoil zase oduzlovat, protože jinak by brzo nemohla replikace probíhat: buďto je nutné nějak aktivně odstranit nové kladné nadobrátky, nebo je nutné mít připravené záporné nadobrátky, které se s těmi nově vznikajícími kladnými vyruší
- u bakterií se zauzlování řeší připravováním záporných nadobrátek

O tvorjení záporných nadobrátek se stará protein HU, který má podlouhlou, spirální strukturu.

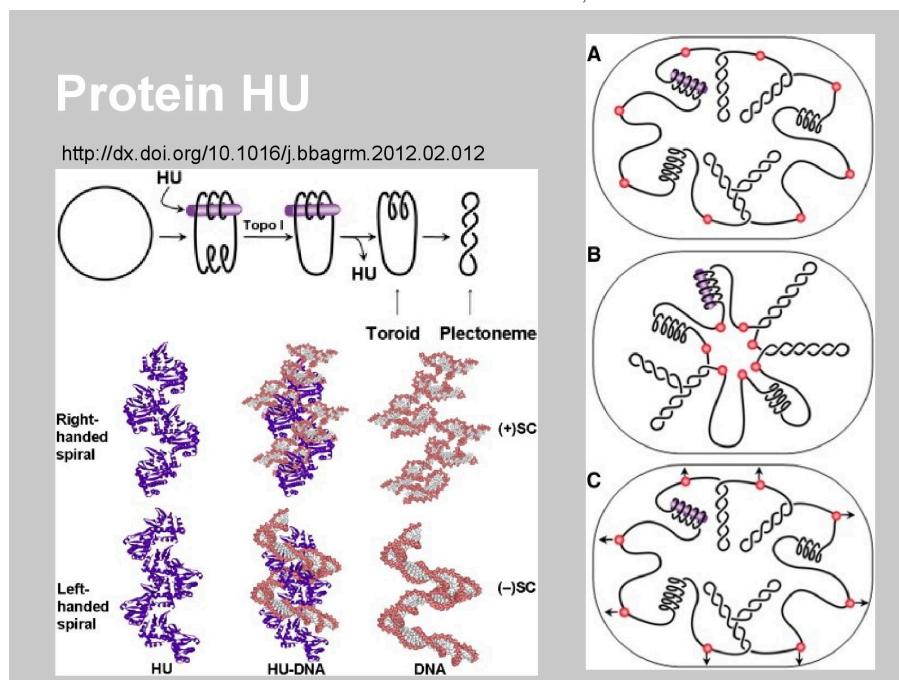
Postup

1. HU se naváže na DNA
 - díky jeho struktuře se kolem něj DNA obmotá
 - na DNA vzniknou v důsledku vazby a obmotání se záporné nadobrátky
2. na DNA se na druhé straně vytvoří kladné nadobrátky, aby vyrovnaly ty záporné
3. topoizomeráza I (TOPOI) odstraní tyto nově vytvořené „vyrovnavací“ nadobrátky
4. HU protein se uvolní z vazby, a záporné nadobrátky na DNA po něm zůstanou

Obrázek 5.30: Prezentace č. 5, slide č. 28



Obrázek 5.31: Prezentace č. 5, slide č. 26



K podobnému jevu dochází i při transkripcí.

5.7.2 Topoizomerázy

Enzymy ovlivňující topologii DNA.

TOPOI

- je to monomerní protein
- štěpí jen jeden řetězec DNA
 - štěpí esterovou vazbu mezi cukrem a fosfátem
 - zůstane na vlákno navázaná
 - * u eukaryot na 3' konec
 - * u prokaryot na 5' konec
 - váže se přes Tyr
- ubírá jednu nadobrátka
 - konkrétně relaxuje negativní nadobrátka, které už na DNA jsou
- k funkci nepotřebuje ATP

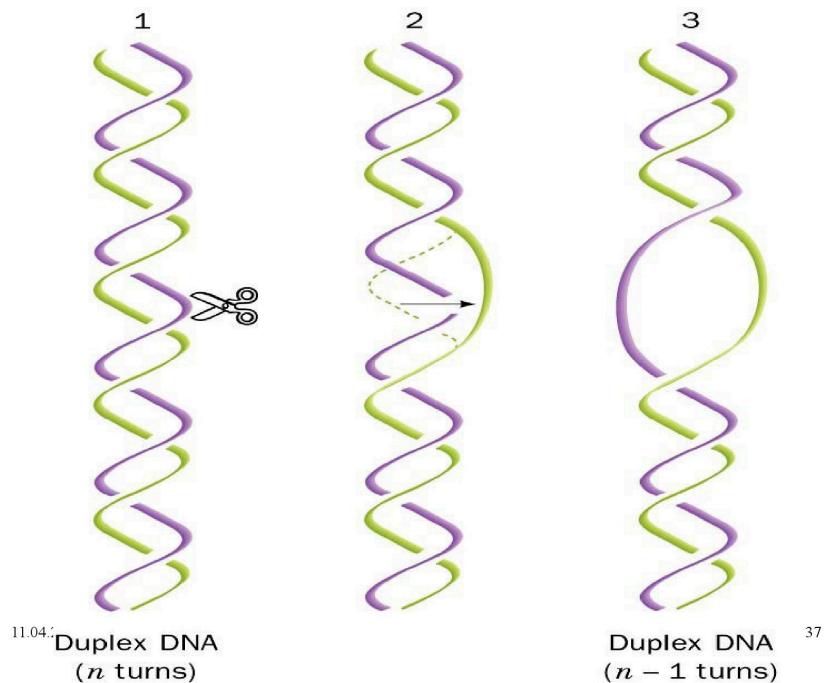
TOPOI (funkce)

1. přestříhne jedno vlákno DNA
2. provleče druhé vlákno skrz mezeru
 - tímto se odtraní jedna otáčka
3. mezeru spojí (zaliguje)

TOPOII

- dvě podjednotky alfa a dvě beta
 - DNA se váže k alfa podjednotce
- štěpí oba řetězce DNA
 - štěpí esterovou vazbu mezi cukrem a fosfátem
 - zůstane na vlákno navázaná
 - * u eukaryot na 3' konec

Obrázek 5.32: Prezentace č. 5, slide č. 37



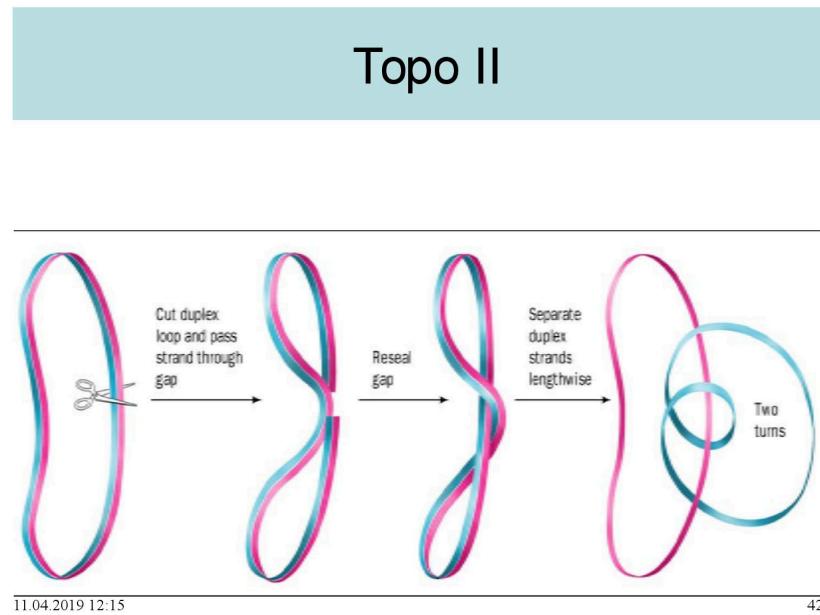
- * u prokaryot na 5' konec
- váže se na Tyr
- přidává dvě negativní nadobrátky
 - konkrétně relaxuje jednu pozitivní nadobrátku, a vytváří jednu negativní
- k funkci potřebuje ATP

TOPOII (funkce)

1. přestříhne obě vlákna DNA
2. provleče mezerou druhou část helixu
 - tímto vzniknou dvě otáčky
3. mezeru zacelí

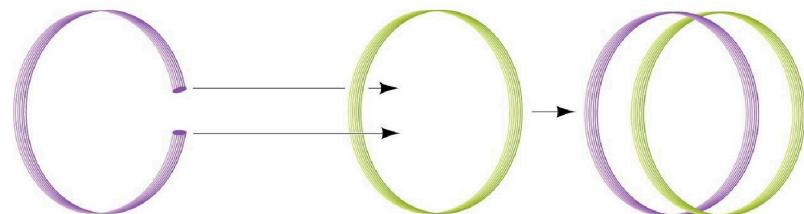
TOPOI i TOPOII umožňují i spojení (katenaci) dvou samostatných CO, úplně stejným postupem, jakým fungují běžně.

Obrázek 5.33: Prezentace č. 5, slide č. 42



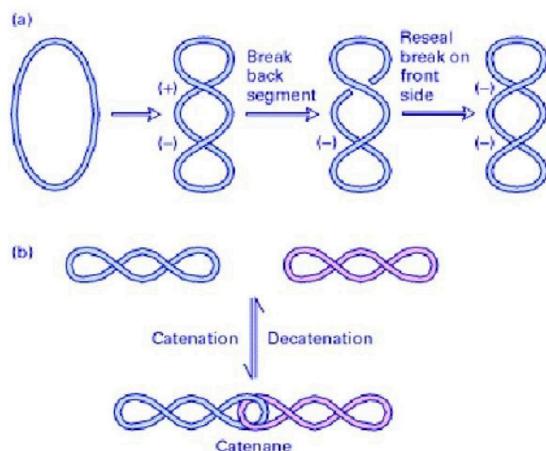
Obrázek 5.34: Prezentace č. 5, slide č. 38

Katenace ssDNA (Topo I)



Obrázek 5.35: Prezentace č. 5, slide č. 41

Topoisomerasa II = gyrase



11.04.2019 12:15

41

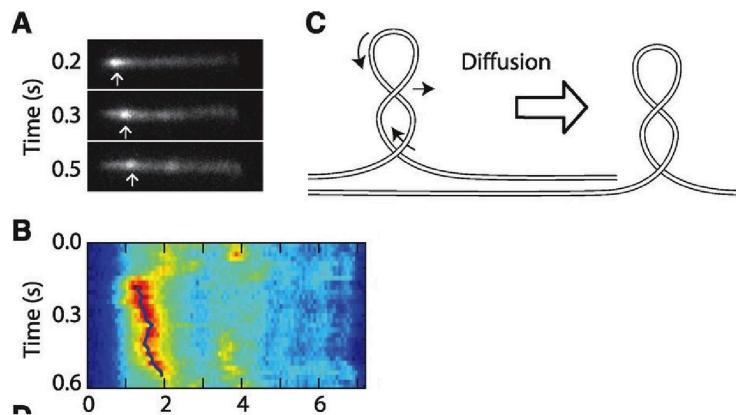
5.7.3 Zkoumání topologie DNA**Rozlišení DNA dle topologie**

- elektroforéza
- centrifugace (izokinetická, izopyknická)
- elektronová mikroskopie
- chování při denaturaci a reasociaci
 - cyklická DNA se reasociuje mnohem rychleji než lineární
- chování po interkalaci EtBr
- odolávání mechanickému namáhání
 - linerální DNA je křehká, jako nevařená špageta
 - ccc (covalently connected cyclic) DNA je relativně odolná

Zkoumání pohybu supercoilů

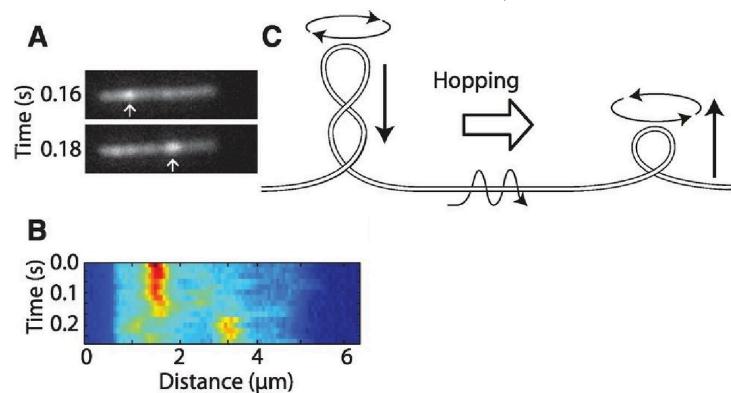
- supercoily se dají připravit experimentálně

Obrázek 5.36: Prezentace č. 5, slide č. 49



[~Struktura-biopolymeru-2016/05-kondenzace-NA-topologie-AG-Elfo/literatura/animace](http://Struktura-biopolymeru-2016/05-kondenzace-NA-topologie-AG-Elfo/literatura/animace)

Obrázek 5.37: Prezentace č. 5, slide č. 50



1. na jedné straně DNA fixovaná, na druhé má magnetickou kuličku
 2. otáčíme kolem DNA magnetické pole, kulička se otáčí taky
 3. DNA se namotává, vznikají supercoily
- supercoily se mohou po vlákně pohybovat
 - například když na DNA působíme proudící kapalinou
 - většinou se jen posunují, někdy ale coil ”přeskočí” kus sekvence (hopping)

6 Elektroforéza nukleových kyselin

ELFO se dělá jak pro DNA, tak pro RNA. V tomto textu se soustředíme sice pouze na popis DNA ELFO, ale pro RNA bude vše fungovat velice podobně.

Funkce podobná ELFO preoteinů, s tím rozdílem, že NA se dají rozdělit nejden podle velikosti (hmotnosti), ale také podle topologie.

6.1 Princip funkce pro DNA

- DNA má v neutrálním a bazickém prostředí záporný náboj
 - konkrétně jeden záporný náboj na jeden bp
- DNA vždy míří ke kladné katodě, není potřeba žádná molekula SDS ani nic podobného

Na každou molekulu DNA působí elektrická síla

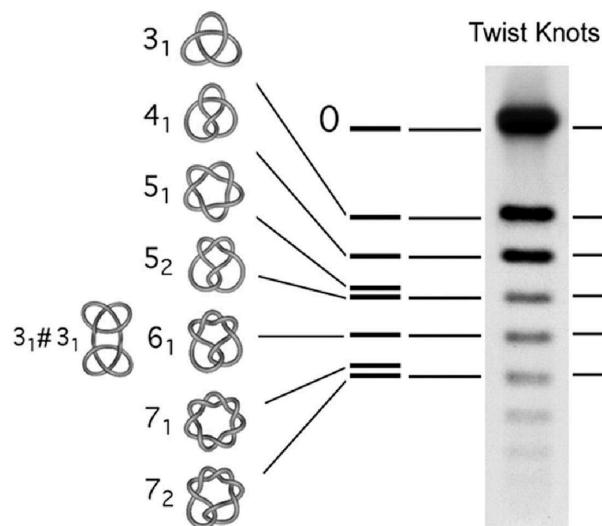
$$F = q \cdot E,$$

kde E je intenzita elektrického pole a q je náboj molekuly. Působí na nic však také třecí síla gelu

$$F_t = f \cdot v,$$

6.1. PRINCIP FUNKCE PRODNEKTOFORÉZA NUKLEOVÝCH KYSELIN

Obrázek 6.1: Prezentace č. 5, slide č. 20



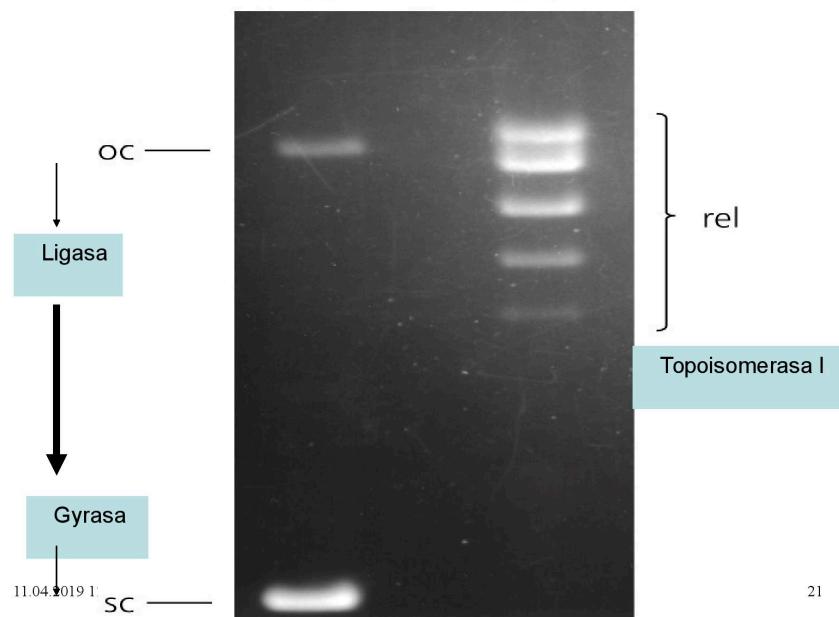
11.04.2019 12:15

<http://www.pnas.org/content/102/26/9165/F2.expansion.html>

20

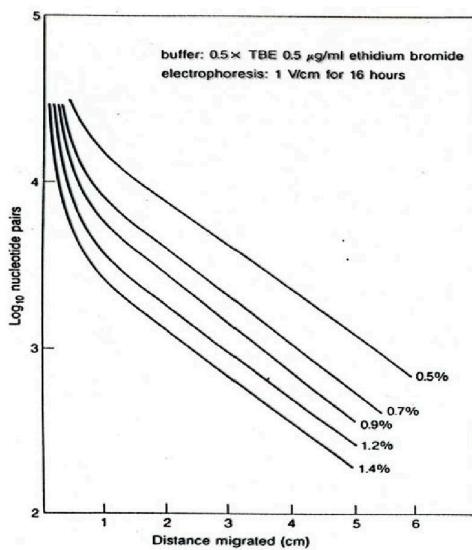
Obrázek 6.2: Prezentace č. 5, slide č. 21

(a) (b)



Obrázek 6.3: Prezentace č. 6, slide č. 4

Závislost pohyblivosti na koncentraci agarosy a velikosti molekul



kde v je rychlosť pohybu molekuly a f je koeficient tření gelu a DNA. Po dosažení rovnovážného stavu tak platí

$$F = F_t \implies v = q \frac{E}{f}.$$

Někdy se zavádí speciální veličina pohyblivost, pro kterou platí

$$\mu = \frac{v}{E} = \frac{q}{f},$$

tedy dává do vztahu rychlosť molekuly a sílu elektrického pole.

Ovlivnění pohyblivosti

- iontovou silou roztoku
 - pokud budou v roztoku kationty, mohou DNA obalit a ta bude poté putovat pomaleji
- elektrolýzou u elektrod

- může se měnit pH, což může mít vliv na stavbu DNA a RNA
- elektroosmózou
 - elektroosmóza je putování malých nabitéch iontů a vody skrz gel, které může mít opačný směr než je směr putování DNA
- tvorbou tepla
 - vlastnosti roztoku jako viskozita, odpar, vodivost a denaturace jsou ovlivněny teplem
 - vzorek se může putováním zahřívat

Protože má DNA jeden náboj na bp, je poměr mezi hmotností a nábojem DNA kostantní—to znamená, že větší DNA je sice těžší (což ji zpomaluje), ale je zároveň silněji přitahována k anodě (což ji zrychluje), čili výsledkem by mohla být konstantní rychlosť putování pro všechny DNA. Naštěstí mají menší fragmenty DNA menší koeficient tření, takže se přeci jen dají na ELFO rozetnat.

6.2 Příprava

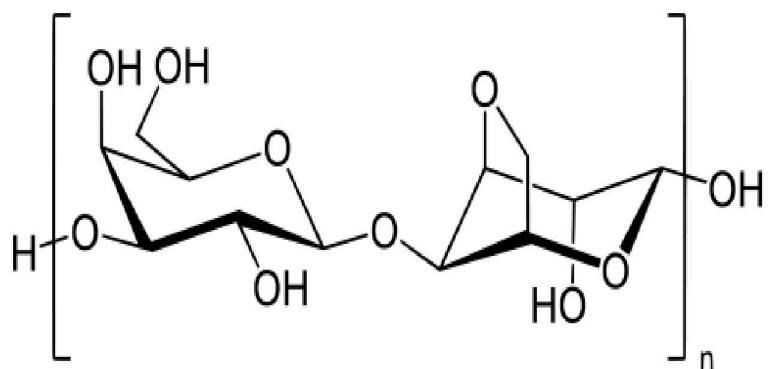
ELFO se provádí v kapilárních systémech gelů, které částečně blokují difúzi do stran a zaručují tím, že nebudeme mít proužky příliš rozmazené. Nejčastejji se používá agarázový gel, popřípadě polyakrylamid.

Agarázový gel (AG)

- agaróza je lineární polysacharid z mořských řas, složený z D-galaktózy a 3,6-anhydro-L-galaktózy
- snadno se připravuje a snadno se s ním manipuluje
- hodí se pro DNA o velikosti 1000bp – 50000bp, při pulzní ELFO až do 2Mbp
- je to přírodní produkt (relativně drahý), takže jednotlivé šarže se mohou lišit, a to i od stejněho výrobce
- více koncentrovaný gel se hodí pro práci s malými molekulami DNA
 - pro 100bp–2kbp se hodí 2% agaróza
 - 5kbp – 50 kbp se hodí 0,3% agaróza
 - zbytek mezi těmito hodnotami

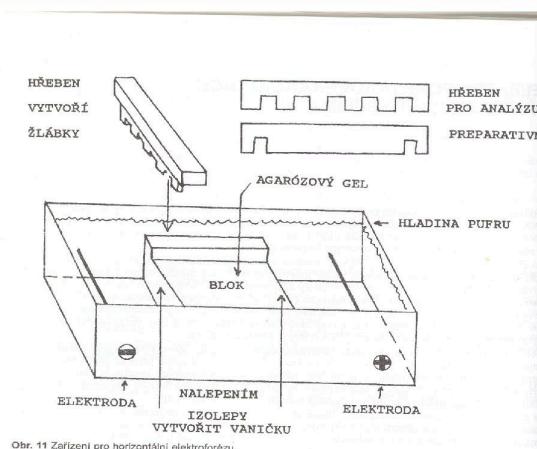
Obrázek 6.4: Prezentace č. 6, slide č. 7

Agarosa



Obrázek 6.5: Prezentace č. 6, slide č. 9

Horizontální ELFO



Obr. 11 Zařízení pro horizontální elektroforézu.

Pufry

- ELFO mobilita DNA je ovlivněna složením a iontovou silou ELFO pufru
 - v nepřítomnosti iontů je elektrická vodivost velmi nízká, DNA putuje velmi pomalu a pruhy jsou rozmazené
- abychom měli homogenní elektrické pole přes celou délku bloku, potřebujeme pufr
- pokud dáme pufru moc, bude elektrický proud silný až příliš a gel se jím bude zahřívat
 - to může vést k rozkladu agarózy, denaturaci DNA a podobně
 - obecně je lepší provádět ELFO dlouho při malém napětí, než naopak
- je mnoho druhů pufrů, nejčastěji se používá TAE (pak například TBE, TPE)

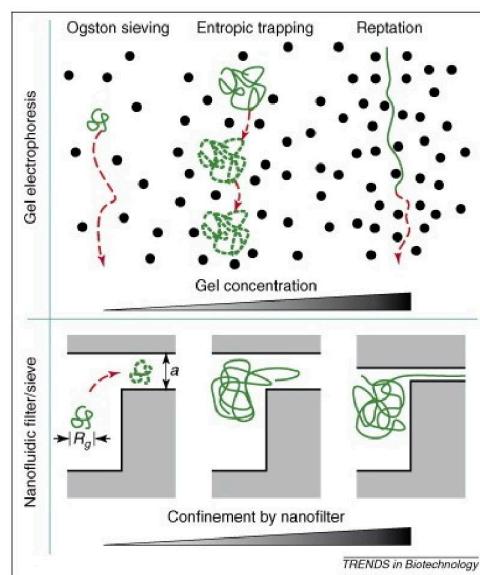
Nanášecí pufry

- vzorek se při nanášení do gelu míchá s nanášecím pufrem
- zvyšuje hustotu vzorku, který poté klesá dolů ke startu bloku
- barvivo usnadňuje nanášecí proces

Barviva

- první druh barviva slouží jen k tomu, abychom viděli, v jaké fázi ELFO je
 - přidáme ho na začátku ELFO
 - BPB, které putuje přibližně jako 300bp dlouhá DNA
 - XC, které putuje jako 4kbp DNA
- druhý druh se používá k odhalení míst, kam doputovalo DNA
 - přidává se většinou až po ELFO
 - EtBr, který se používá nejčastěji (interkaluje se do helixu)
 - * kancerogenní
 - * musí se proplachovat, protože se zachycuje i v gelu
 - SYBR Green I
 - * dražší, ale nemusí se proplachovat a je mnohem citlivější
 - * není kancerogenní
 - * dá se přidat rovnou na začátku ELFO
 - barvení stříbrem, hlavně pro polyakrylamidové gely

Obrázek 6.6: Prezentace č. 6, slide č. 11



<http://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0167779908001017>

- * nedá se z DNA dostat
- DNA může být místo barvení radioaktivně označeno
- obarvení kovalentně navázanými fluorescenčními sloučeninami

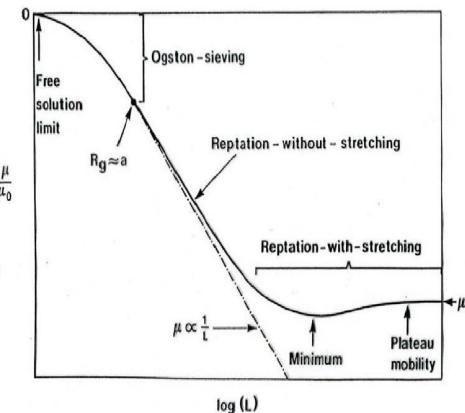
6.3 Průběh

Průběh ELFO záleží na velikosti molekul, které pozorujeme.

1. molekula je velice malá (menší než 300bp – 400bp, což je velikost molekuly agarózy): kategorie Ogstenova síta
 - bude procházet mezi molekulami gelu bez omezení rychlosti
 - rychlosť pohybu není závislá na délce
2. molekula je středně velká: kategorie entropické pasti
 - v této oblasti je závislost pohyblivosti na velikosti molekuly nejsilnější
3. molekula je dlouhá, ale lineární
 - molekula se protáhne a provleče mezi molekulami gelu

Obrázek 6.7: Dělení molekul při ELFO

1. Ogstonovo síto
 2. Plazení bez napínání
 3. Plazení s napínáním
- Rg - gyrační poloměr molekuly DNA
a – průměrná velikost pórů agarosového gelu



- rychlosť pohybu opäť není závislá na dĺžke
- napríklad denaturovaná a rozpletená DNA

Na obrázku lze vidieť porovnaní dĺžky molekuly a rychlosťi, s jakou putuje v gelu. Snažíme sa vždy, aby u námi pozorovaných molekúl i malý rozdiel v dĺžke zpôsobil veľký rozdiel v rychlosťi, protože poté i málo rozdiľné molekuly pôjdou dobre rozeznati. Vlevo na obrázku vidíme výsledek po 1D ELFO, kde nám spývají rôzne topoizomery. Po 2D ELFO jdou tyto topoizomery dobre rozlišiť.

Faktory ovlivňujúci průběh

- napäťí
 - pri nízkém napäťí je mobilita lineárnej DNA priamo úmerná napäťí (což chceme)
 - pri zvýšenom napäťí nad určitou mez (5V/cm) se mění mobilita fragmentů různě v závislosti na jejich velikosti (což nechceme)
- směr elektrického pole
 - někdy se používá pulzní ELFO, kde se periodicky mění směr elektrického pole
- složení bází a teplota
 - nehrájí velkou roli (na rozdíl od PAGE)
 - většinou pokojová teplota

- přítomnost interkalátorů
 - EtBr snižuje mobilitu lineární DNA o 15%

Eluce NA z gelu

- jinými slovy, když už máme vzorky rozdeleny, jak je extrahouvat
- zahřátím agarózy
 - většinou se na to používá speciální low melting AG, aby se nám při zahřívání nerozpadlo i DNA
- elektroelucí
 - kousek gelu vyřízneme a rozeměleme
- degradací AG
 - to mí jen málo enzymů, protože agaróza je odolná

6.3.1 Rozdělení topoizomerů DNA

Rychlosť putovania DNA závisí kromě veľkosťi molekuly i na jejím tvaru.

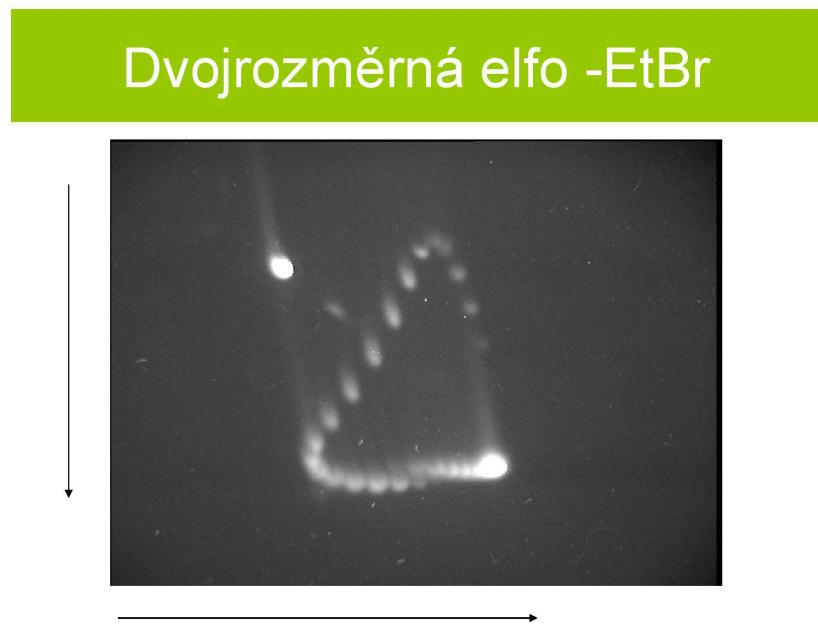
- ocDNA sa pohybuje vždy nejpomalenej
- relativná rýchlosť cccDNA a lineárnej DNA závisí na hustote gelu a napäti
 - řídký gel + nízké napätie: viac sa uplaňuje kompaktnosť cccDNA
 - hustý gel + vysoké napätie: viac sa uplatní flexibilita lineárnej DNA
 - pohyblivosť cccDNA ďalej závisí na její nadšroubovové hustote

Môže sa nám stať, že chceme rozdeliť vzorky podľa veľkosťi i podľa topologie. Bohužiaľ veľká lineárna DNA môže putovať stejný rýchlosť ako menšia coDNA, oba by tudíž skončili na stejném mieste a nebyly rozeznatené. Proto sa niekedy používa 2D ELFO.

Průběh 2D ELFO

1. provedeme běžnou ELFO
 - rozdělíme vzorky přibližně podle topologie
2. přidáme EtBr, čímž rozmotáme supercoily
3. otočíme elektrické pole o 90° a opět provedeme ELFO

Obrázek 6.8: Prezentace č. 6, slide č. 25



- tentokrát se rozmotané supercoily rozdělí podle délky podél nové trajektorie

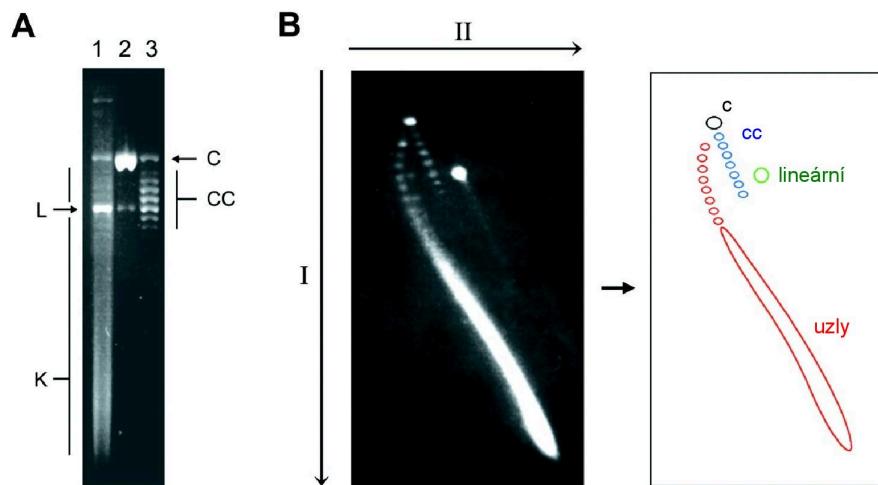
Někdy ani nepoužijeme EtBr a druhou osu ELFO vytvoříme pouze aplikací vyššího napětí. Mobilita při vyšším napětí se liší podle topologie, což nám dovoluje jednotlivé topologie rozlišit.

Pokud nám naopak na rozdělení podle topologie nezáleží a chceme DNA dělit pouze podle velikosti, můžeme ji denaturovat.

Denaturační gely

- hlavně polyakrylamidové, používají se při sekvenaci
- denaturační činidla: močovina, formamid (méně často)
- aplikujeme vysoké napětí, ELFO se provádí při zvýšené teplotě (50°C)
 - DNA se rozpadne na vlákna a zůstává v lineární formě
- poté můžeme dělit pouze podle velikosti molekul DNA, s vysokým rozlišením

Obrázek 6.9: 2D ELFO pro sloužící k rozeznání topologie



knotted molecules (K), linearized molecules (L), nicked unknotted molecules (C) and covalently closed unknotted molecules (CC)

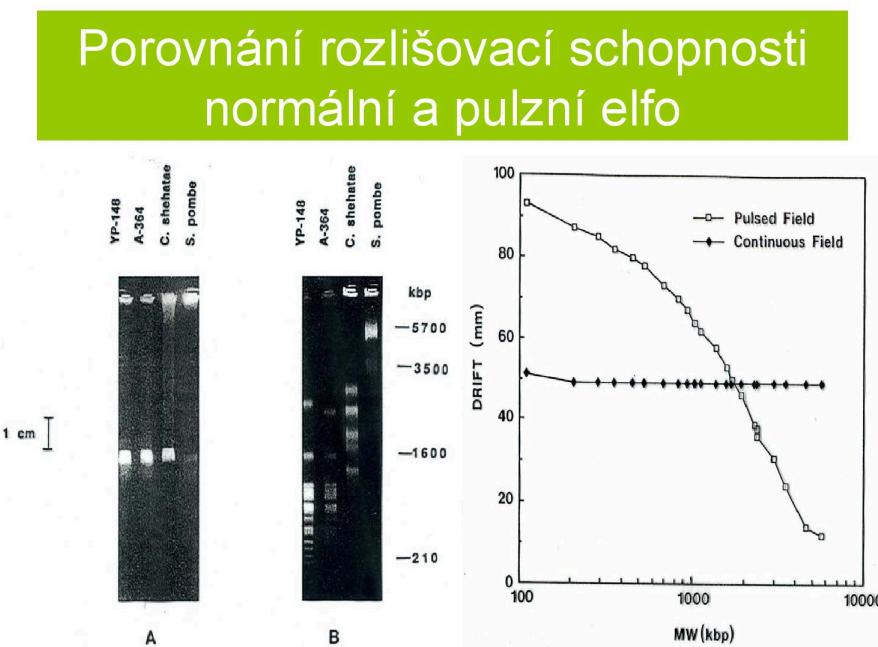
<http://nar.oxfordjournals.org/content/29/13/e67/F2.expansion.html>

- rozpoznáme od sebe i molekuly lišící se pouze o jeden nukleotid

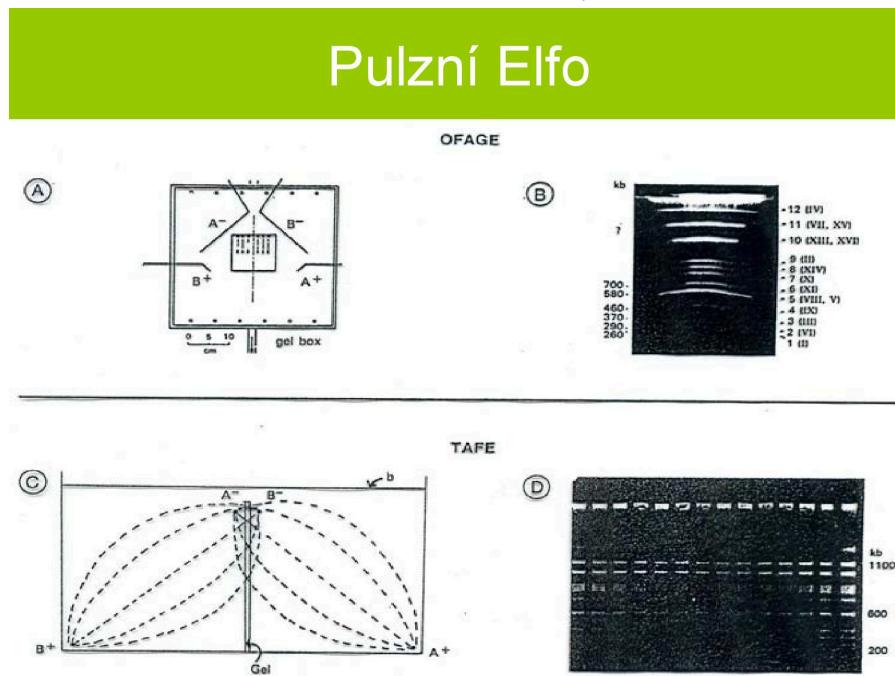
6.3.2 Pulzní ELFO

- elektrické pole se periodicky mění, molekuly neputují gelem přímo, ale cik-cak
- používá se pro lepší rozlišení molekul podle délky, hlavně u delších molekul
 - dráha, kterou molekuly ujdou, je mnohem delší, takže i dorbné rozdíly v jejich rychlosti mají větší možnost se projevit
 - molekuly se často musejí reorientovat, a jak rychle a dobré to zvládají závisí na jejich délce
- jako standardy se často používají konkatemery známých genomů bakteriofágů o určitých délkách, případně chromozomy *S. cerevisiae* a *S. pombe* (druhy kvasinek)

Obrázek 6.10: Prezentace č. 6, slide č. 28



Obrázek 6.11: Prezentace č. 6, slide č. 30



6.4 Analýza ELFO

META Tato sekce nebude u zkoušky, je zmíněna ”jen pro naše dobro”.

FIJI

- slouží k získání dat o tom, kde jsou proužky, jak jsou světlé atd.
- vyplatí se rozložit obrázek do tří barevných kanálů a studovat jen jeden z nich
- obdélníkový výběr -> analyze -> plot profile
 - získáme profil světlosti, ze kterého jde zjistit, na jakých pixelech jsou peaky (tedy zvýšené koncentrace DNA)
 - dá se vyexportovat do tabulky

FITYK

- slouží k proložení peaků funkcemi a k přesnému zjištění velikosti a polohy peaků
- otevřeme vyexportovaný intenzitogram z FIJI
- ten můžeme proložit funkcí
 - gaussovská křivka automaticky rozpozná peaky
 - z tabulky napravo přečteme, kde se naše peaky nacházejí a jakou mají velikost

7 Sedimentační metody

Sedimentace slouží k analýze a případné separaci vzorků na základě jejich velikosti, molekulové hmotnosti, tvaru a hustotě. Funguje na principu odstředivé síly, jejíž velikost je závislá na hmotnosti každého ze vzorků—sedimentace tedy zpravidla probíhá v centrifuze. Teorie centrifugace byla vypracována Svedbergem.

Předpoklady

- sedimentujeme pouze malé tělíska
- zanedbáváme tepelný pohyb molekul
- jediná interakce mezi těliskem a roztokem je tření
- tyto předpoklady zjednoduší naše uvažování (a rovnice), někdy ale budeme muset přidat korekce, které odstraní vady způsobené těmito předpoklady

Rozdelení centrifugace

- podle účelu
 - analytická (AUC) zjistíme, co máme ve vzorku, v jaké formě a s jakými vazbami
 - preparativní: složí pouze k oddělení složek
- podle typu
 - izopyknická: odděluje molekuly na základě jejich vznášivé hustoty
 - izokinetická: odděluje molekuly na základě jejich hmotnosti

Zkumavku (kyvetu) se snažíme mít z nějakého odolného materiálu. Často se musíme vypořádat s tím, že molekuly u kraje kyvetu o kyvetu třou a josu pomalejší.

7.1 Fyzikální princip

Na vzorek v kyvetě působí tři síly, odstředivá

$$F_o = m \cdot a = m \cdot \omega^2 \cdot r,$$

kde ω je úhlová rychlosť, r vzdálenost od osy otáčení a m hmotnost těliska; dále vztaková

$$F_{vz} = m_k \cdot \omega^2 \cdot r,$$

kde m_k je hmotnost kapaliny těliskem vytlačené; a konečně třecí

$$F_t = f \cdot v,$$

kde f je frikční koeficient tělíska a kapaliny. f se dá vypočítat s pomocí Stokesova zákona (pokud je tělíska kulové) nebo s pomocí Einsteinova zákona

$$f = \frac{R \cdot T}{N_A \cdot D},$$

kde D je difúzní koeficient biomakromolekuly. Pokud tedy známe D , jsme schopni f dopočítat, a D se dá naštěstí zjistit experimentálně (závisí na tvaru a objemu molekuly).

Pro přehlednost zavádíme také veličinu relativní odstředivá síla

$$\text{RCF} = \frac{F_o}{m \cdot g},$$

která udává, kolikrát je odstředivá síla na ultracentrifuze větší než tíhová síla. Gravitační (tíhovou) sílu můžeme zanedbat, protože RCF síla se pohybuje ve stovkách tisíc.

7.1.1 Sedimentační koeficient

Pokud $F_o = F_{vz} + F_t$, nastane stacionární stav.

$$\begin{aligned} F_o - F_{vz} &= F_t \\ V\rho r\omega^2 - V\rho_k r\omega^2 &= f \cdot v = f \cdot \frac{dv}{dt} \\ \frac{V(\rho - \rho_k)}{f} &= \frac{1}{r\omega^2} \frac{dv}{dt} = s \end{aligned}$$

s se nazývá sedimentační koeficient a udává se ve Svedberzích, $[S] = 10^{-13}\text{s}$. Pokud má tělíska 30S, pak urazí $3\mu\text{m}/\text{s}$ při sedimentačním zrychlení 10^6ms^{-2} . Sedimentační koeficient dává do souvislosti rychlosť sedimentace se zrychlením, kterým na tělíska působila centrifuga.

Pokud k s přidáme korekce, získáme sedimentační konstantu.

1. vhodná korekce na nulovou koncentraci biopolymeru

7.2. IZOPYKNICKÁ A IZOKINETICKÁ ULTRACENTRIFUGACE

- molekuly spolu interagují s čímž normálně nepočítáme
 - počítáme, jak rychle by asi sedimentovala jedna molekula samotná
2. korekce na tlakové rozdíly
- extrapolace na hladinu, protože blíže ke dnu je velký hydrostatický tlak

Její hodnota záleží na koncentraci biopolymeru, teplotě, a použité kapalině; značí se poté například $S_{0,20,w}$.

Poznámka Následující odvození se vyskytuje v prezetačích, ale v přednáškách nebylo moc dobře okomentováno a v cizích zápisech není okomentováno vůbec. Nemyslím tedy, že je moc důležité, ale projistotu ho sem dávám.

$$\begin{aligned}s &= \frac{1}{r\omega^2} \frac{dv}{dt} \\ \log \frac{r}{r_0} &= s\omega^2(t - t_0) \\ s &= \frac{\log \frac{r}{r_0}}{\omega^2(t - t_0)},\end{aligned}$$

kde log značí přirozený logaritmus.

7.2 Izopyknická a izokinetická ultracentrifugace

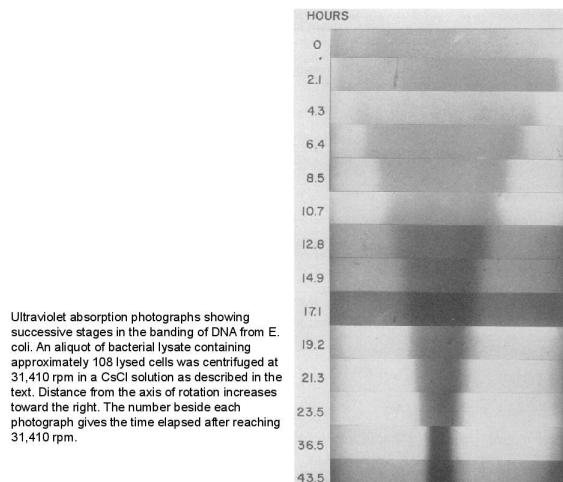
Izopyknická UC

- dělíme vzorky na základě jejich vznášivé hustoty (neboli: hustoty)
- ve zkumavce vytvoříme gradient soli, většinou CsCl, do kterého se v průběhu centrifugace vzorky zařazují podle své vznášivé hustoty
 - na velikosti tolik nezáleží
 - vzorky se zastaví v hladině, kde se jejich hustota vyrovná s hustotou soli o dané koncentraci
 - gradient se tvoří sám průběhem centrifugace, není nutné jej dělat ručně
- velké molekuly tvoří úzký přesně definovaný proužek, malé molekuly jsou více rozprostřené

7.2. IZOPYKNICKÁ A IZOKINETICKÁ ULTRAVIOLET CESTNÍ MĚŘENÍ

Obrázek 7.1: Prezentace č. 7, slide č. 35

Ultraviolet absorption photographs showing successive stages in the banding of DNA from *E. coli*.



Meselson M, and Stahl F W PNAS 1958;44:671-682

©1958 by National Academy of Sciences

PNAS

Využití izopyknické UC

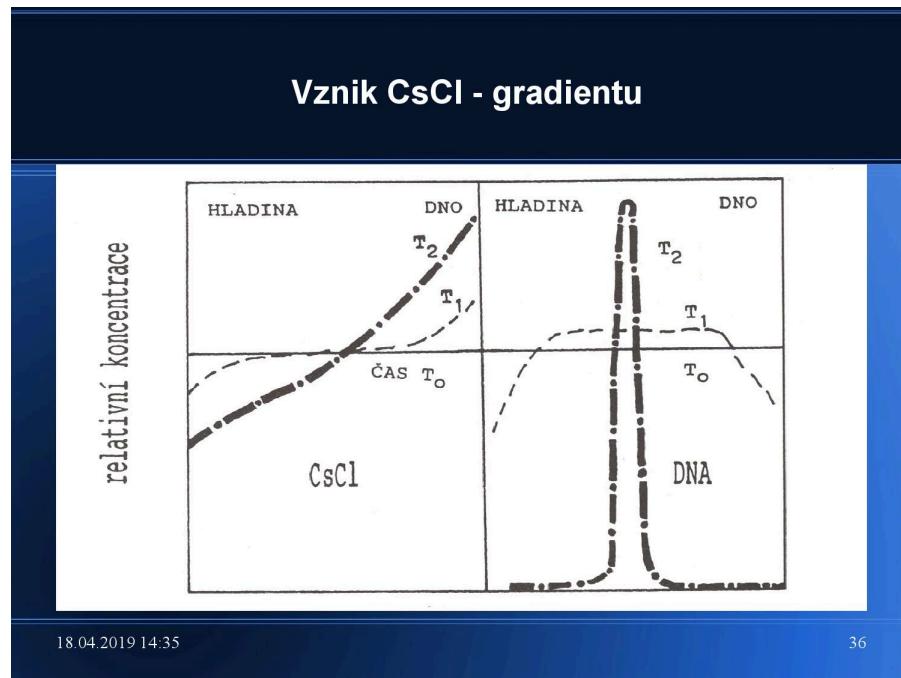
- rozdělení topoizomerů
- stanovení poměru GC páru
 - GC páry jsou těžší než AT páry
 - dvě komplementární vlákna mohou mít různou vznášivou hustotu
- rozpoznání satelitních DNA
 - pokud má jeden vzorek DNA velice odlišná vznášivou hustotu než zbytek, možná pochází z jiného organismu
- rozdělení dsNA a ssNA

U izopyknické UC záleží velice na hustotě CsCl, která by většinou být někdy mezi vzorky, aby se mohly lépe oddělit.

Izokinetická UC

7.2. IZOPYKNICKÁ A IZOKINETICKÁ ULTRAKSÉRUMENZIČNÍ METODY

Obrázek 7.2: Koncentrační rozložení CsCl a DNA před izopyknickou UC a po ní



- každý vzorek je pohybuje (svou vlastní) kostantní rychlostí

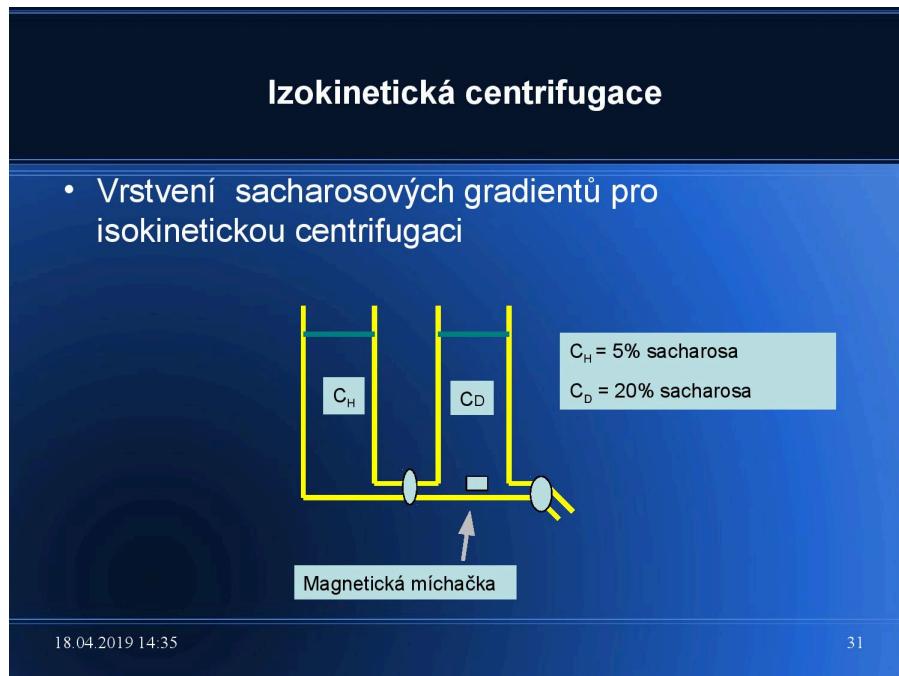
$$v = \text{konstanta} \cdot S$$

- běžně vzorky putují tím rychleji, čím dál jsou od osy otáčení, musíme tedy vytvořit speciální "zpomalovací" gradient
 - používá se sacharózový gradient (nutrální, alkalický), 5%–15% nebo 15%–30%
 - gradient musíme vytvořit ručně

Využití izokinetické UC

- rozdělení topoizomerů
- výpočet s a M
 - sedimentační konstanty odpovídají tvaru, velikosti a hustotě (např. sedimentační konstanty ribozomů)
- detekce komplexů

Obrázek 7.3: Prezentace č. 7, slide č. 29



Tvorba gradientu sacharózy

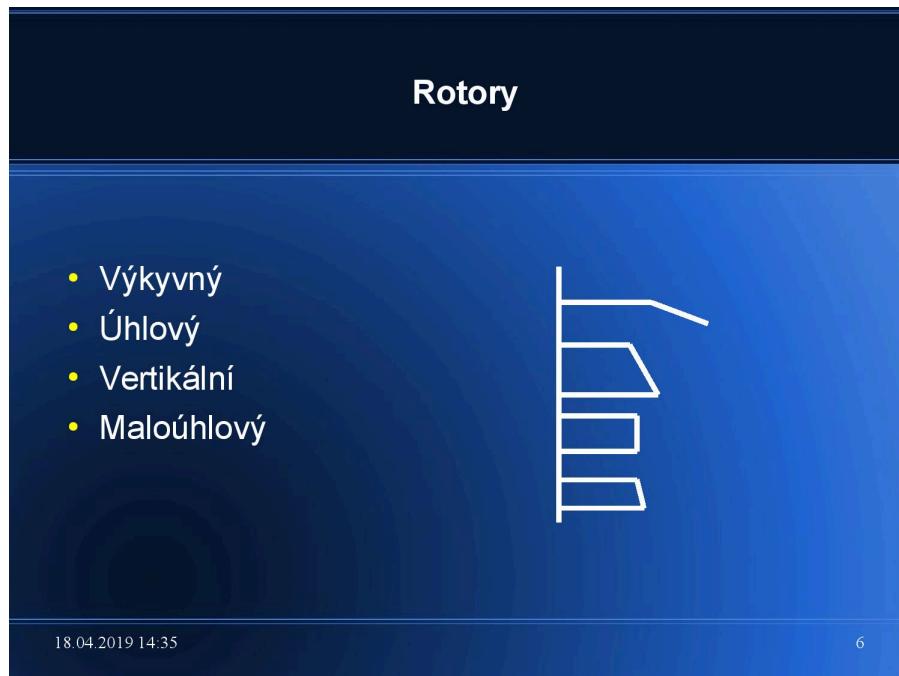
- v levé části máme málo koncentrovanou sacharózu, v právě více koncentrovanou
- když otevřeme kohoutek, nejprve se začne zkumavka plnit koncentrovanější sacharózou, časem se začnou obě koncentrace mísit
 - poměr mísení a hodnotu celkového gradientu můžeme ovlivnit šířkou dna první nádoby
- podobně se tvoří i gradienty u ELFO, když nám nestačí normální gel

7.3 Preparativní a analytická ultracentrifugace

Preparativní ultracentrifugy slouží pouze k oddělení jednotlivých složek vzorku. Jednotlivé centrifugy se liší druhem rotorů, které mají různý tvar a různé naklonění zkumavek. Vzorky se z kyvet po separaci odebírají injekční stříkačkou.

7.3. PREPARATIVNÍ A ANALYTICKÁ ULTRACEHRTIFIKACE/SEGMENTACE/MECHANICKÉ METODY

Obrázek 7.4: Prezentace č. 7, slide č. 6



18.04.2019 14:35

6

Obrázek 7.5: Prezentace č. 7, slide č. 8

Výkyvný/Úhlový rotor Vertikální rotor

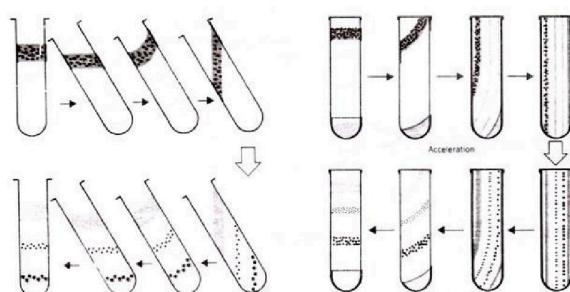


FIGURE 12-11 (a) Isopycnic density gradient centrifugation using a fixed-angle rotor.
(b) Isopycnic density gradient centrifugation using a vertical tube rotor. In both cases, the axis of rotation is to the left of the tube and the density gradient is caused to reorient between the vertical and radial positions during rotor acceleration and deceleration.

18.04.2019 14:35

<http://www.biologydiscussion.com/cell-biology/centrifugation-theory-sedimentation-rate-coefficient-and-other-details/3558>

8

7.3. PREPARATIVNÍ A ANALYTICKÁ ULTRACENTRIFUGACE

Analytické ultracentrifugy (AUC) mají kromě rotoru také zařízení, které v průběhu analýzy měří různé veličiny vzorku (koncentraci a podobně).

Využití AUC

- pro purifikovaný biopolymer (tzv. monodisperzní vzorek)
 - stanovení sedimentačního koeficientu a sedimentační konstanty
 - výpočet molární hmotnosti
- pro heterogenní roztok
 - složení, počet složek, analýza reakcí složek
 - odhalení agregátů/komplexů i s jejich velikostí
- velká přesnost, zjistíme absolutní vlastnosti molekuly, nepotřebujeme standardy (na rozdíl od ELFO)

Výhody AUC

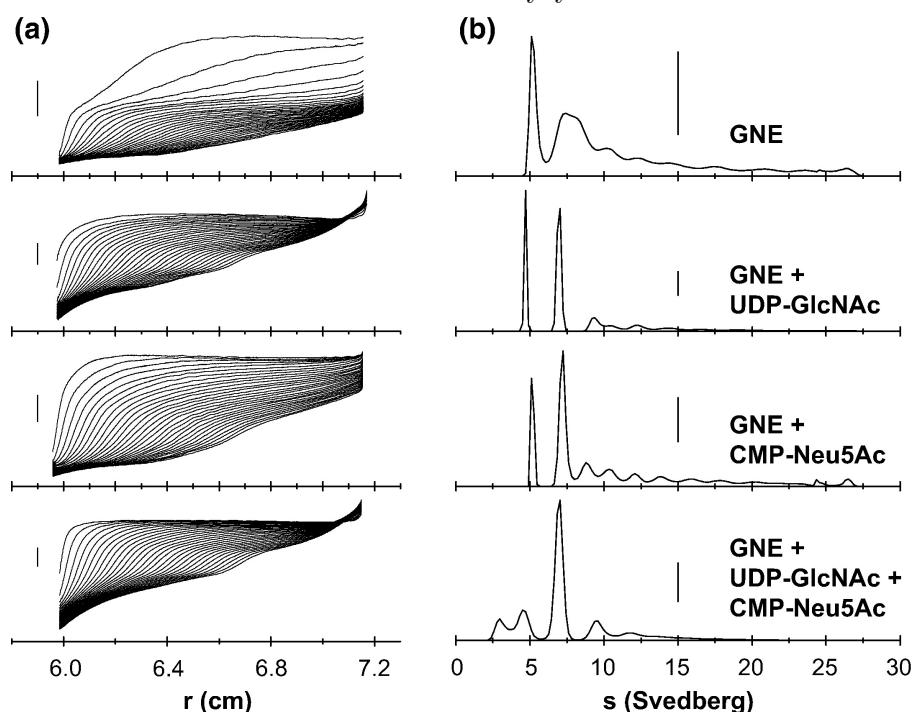
- stačí malé množství vzorku
- můžeme detektovat i kontaminaci
- můžeme detektovat interakce mezi látkami
- nedestruktivní metoda
- není třeba kalibrace pomocí standardů

7.3.1 Průběh AUC

Když polymer dáme na hladinu a sedimentujeme, v průběhu centrifugace se pohybuje zkumavkou ke dnu takzvané rozhraní. Pozorujeme koncentrace v celé délce kyvety: na začátku bude koncentrace všude stejná, ale časem se koncentrace zvyšuje směrem ke konci kyvety. Pokud bude látek více, uvidíme několik rozhraní.

Na prvních derivacích koncentračních křivek jde vidět peaky. Nejprve můžeme pozorovat tyto peaky v čase pro jednu látku, pak pro druhou, a pak pro obě dohromady. Pokud v tomto případě uvidíme kromě původních dvou peaků i nějaký nový, tvoří naše látky nějaký komplex. U tohoto komplexu můžeme pozorovat difúzní koeficient ("jak jsou peaky rozlité") i sedimentační konstantu.

Obrázek 7.6: Ukázka analýzy sedimentace



7.3. PREPARATIVNÍ A ANALYTICKÁ ULTRACEHLENĚNÍ METODY

Způsoby analýzy vzorku

- vzorky jsou v průhledných zkumavkách (na rozdíl od preparativní UC)
- absorbance
 - většinou u pozorování DNA
 - měříme podle ní hlavně koncentraci v jednotlivých místech kvety
 - na rozhraní se světlo láme a nedopadá do měřiče, takže koncentraci jsme schopni určit pouze před rozhraním a za ním
 - jsme schopni rozlišit různé AK, i přirozené kofaktory proteinů
 - velice citlivá
- difrakce (interference)
 - pozorování proteinů, cukru
 - Abbeho difraktometrie
 - * na spodní část hranolu kápneme naší látku, změříme úhel totálního odrazu
 - * z toho spočítáme index lomu
 - interferenční měření
 - * z interferenčních obrazců na tenké vrstvě můžeme zjistit, jak tlustý je nějaký materiál
 - * rayleigh interferometer - světlo prochází dvěma kvetami (blank + nás vzorek), pozorujeme interferenční obrazce obou
 - ne tak citlivá

Molární hmotnost můžeme vypočítat ze Svedbergovy rovnice

$$M = \frac{SRT}{D_0(1 - \rho_k V)}.$$

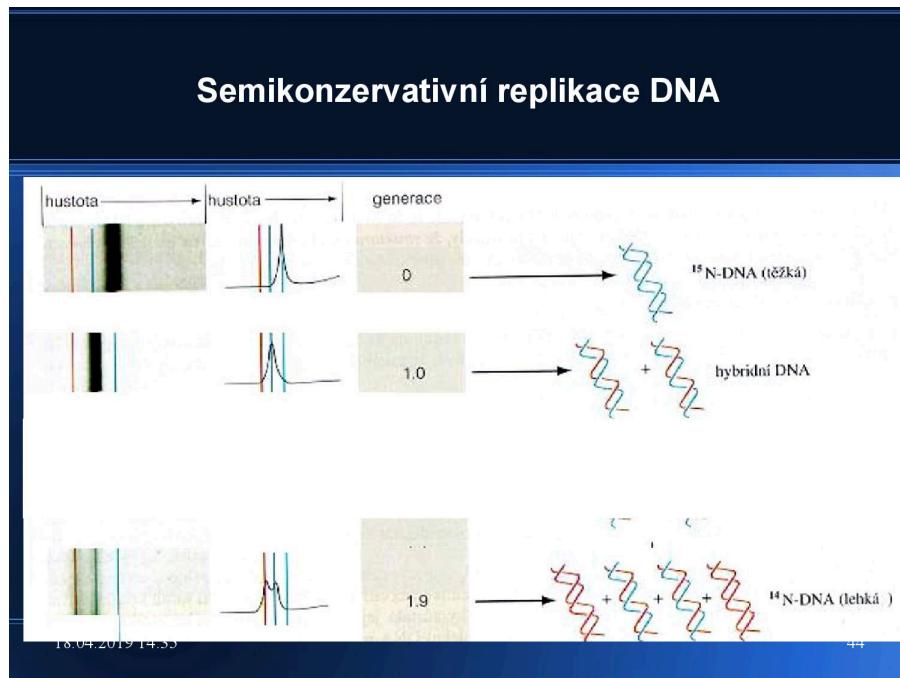
7.3.2 Praktické využití AUC

Zajímá nás, jakým způsobem funguje replikace u bakterií.

1. pěstujeme e. coli v atmosféře s těžkým dusíkem
2. po čase ji přesuneme do běžné atmosféry

Když po každém kroku zjistíme sedimentační koeficienty DNA, zjistíme, že na začátku byl helix těžký, poté vykazoval známky hybridního složení, a časem byl spíše

Obrázek 7.7: Prezentace č. 7, slide č. 41



lehký. Z toho (hlavně z druhého měření) je možno odvodit, že je replikace u bakterií semikonzervativní.

8 Sekvenace DNA

Přečtení kódu DNA. Existuje mnoho různých metod, poslední dobou je sekvenace rutinní záležitost, levná a relativně rychlá. Základní postup je ale společný (skoro) všem z nich.

Obecný postup

1. připravíme krátké kousky DNA

2. amplifikujeme pomocí PCR
3. připravíme ssDNA
 - teplota + CsCl
4. sekvenujeme jednotlivé krátké úseky
 - části se musí překrývat, abychom věděli, jak úseky nakonec zase poskládat za sebe
 - například štěpíme stejné sekvence v několika místech
5. uspořádání nasekvenování částí, zjištění překryvu

shotgun sequencing

Termín, který popisuje postup sekvenace, který byl nastíněn výše: osekvenuje se mnoho krátkých fragmentů DNA s náhodou délkou, které potom počítač přečte (získá ready) a složí dohromady.

Jakýmsi protikladem tohoto postupu je metoda primer walking, která prochází DNA popořadě, a je tím pádem sice jednodušší, ale také pomalejší.

next generation sequencing

Někdy také high-throughput sequencing — umbrella term pokrývající všechny moderní metody sekvenování DNA. Cílem je rychlosť (parallelizace), přesnost a nízká cena.

Většina sekvenačních postupů se liší už v provedení bodu 1: jak získat z dlouhého DNA kratší fragmenty. Rozlišujeme metody, při kterých už existující DNA štěpíme, a metody, kdy kratší kousky DNA podle delší DNA sami syntetizujeme.

Hledání ORF

- open reading frame (ORF) popisuje způsob, jakým čteme trojice nukleotidů při translaci (jsou tři různé ORF, polde toho, kde začneme)
- zajímá nás, co jsou regulační oblasti a co jsou geny
 - v eukarytotech bývá často gen jen na jenom z vláken a na druhém není nic
- postup
 1. namapujeme stopkodony; tam, kde kde dlouho nejsou, bude pravděpodobně gen (délka 200bp–400bp * 3)

2. podíváme se, jestli v podezřelých oblastech končících na stopkodon začínáme na ATG (vzácně GTG, TTG)

Poznámka Jak správně číst sekvence DNA?

- 3' -> 5' je antisense vlákno, slouží jako templát pro transkripci
- 5' -> 3' je sense vlákno, nebo také kódující – výsledná mRNA má (až na uracil) stejnou sekvenci jako toto vlákno
- někdy mohou vznikat i antisense transkripty, které mají regulační funkci

8.1 Metody se štěpením DNA

Zpravidla jsou to metody starší, které se v dnešní době už také nepoužívají.

8.1.1 Původní metody

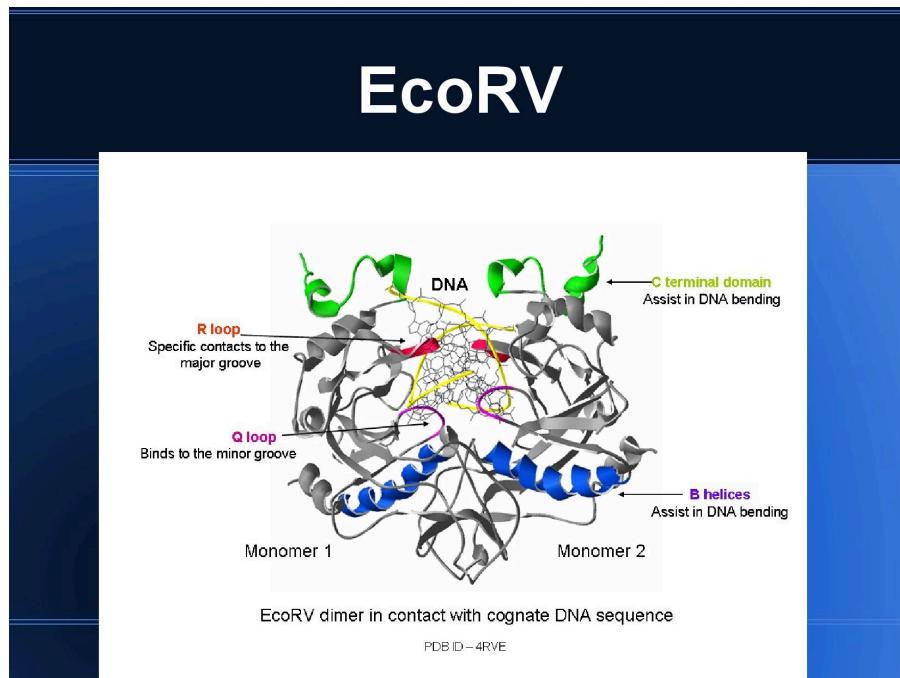
Původní metody pracovaly hlavně s RNA, protože ta se štěpí snadněji. Využívaly štěpení přírodními látkami, konkrétně

- fosfodiesterázou hadího jedu (od 3' konce)
- fosfodiesterázou z hovězí sleziny (od 5' konce)

Postup

1. přidáme malé množství účinné látky
2. dojde k částečnému natrávení RNA
 - vzniknou kousky RNA, které jsou všechny různě dlouhé
3. u jednotlivých fragmentů analyticky zjistíme počty jednotlivých bazí koeficienty
 - začínáme u nejkratšího fragmentu, potom druhý nejkratší atd...
 - postupně se dozvídáme, jaký nukleotid je na jaké pozici
 - např: G v dinukleotidu vůbec nebyl, ale v trinukleotidu je => na třetím místě je G

Obrázek 8.1: Prezentace č. 8, slide č. 9



V současné době už nepoužíváme hadí jed, ale jsme schopni připravit stejně velké kusy DNA pomocí restrikčních endonukleáz. Existují ale i nové sekvenační postupy, které fragmenty s určitou přesnou délkou nepotřebují.

Restrikční endonukleázy

- homodimery (skládají se ze dvou identických podjednotek)
- váží DNA na specifických místech, v malém i velkém žlábku
 - R smyčka: velký žlábek
 - Q smyčka: malý žlábek
- rozpoznávaná místa jsou dlouhá 4bp–8bp
- často k funkci potřebují určité kationty
- štěpení se dá pozorovat i na elektroforéze
- velice přesné rozpoznání štěpného místa

Jsou to homodimery, váží se na obě vlákna DNA stejnou částí proteinu; vyžadují proto, aby na DNA byla palindromatická sekvence. Takové palindromatické sekvence

však někdy způsobují i problémy (tvoří se kříže, vlásenky...), viz polymorfismus DNA.

Druhy

- REI: rozštěpí DNA např. o 1kb dál
- REII: štěpí komplementární řetězce naproti sobě za vzniku kohezních konců
- REIII: podobně jako REI

RE pocházejí z bakterií, které se jimi brání proti bakteriofágům: bakterie mají většinu svého DNA nametylovánu, a když narazí na nenametylovanou DNA, ER ji z DNA vyštípnou.

Délku vzniklých fragmentů můžeme ovlivnit tím, jak dlohou rozpoznávací sekvenci ER zadáme—čím kratší, tím větší je šance, že se na DNA bude nalézat.

8.1.2 Chemické štěpení

DNA je štěpeně na náhodně dlouhé kusy, někde uprostřed.

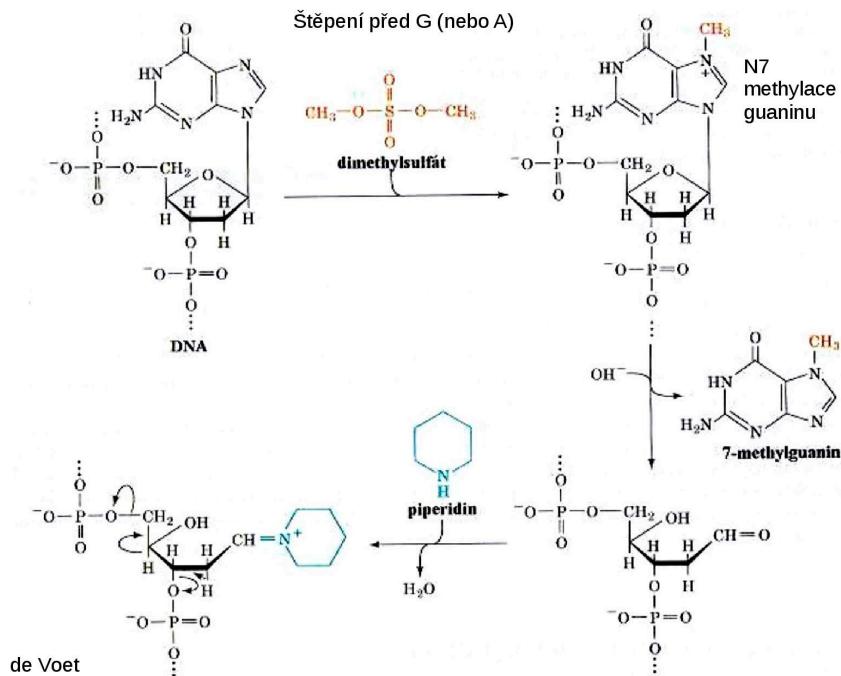
Postup

1. radioaktivně označíme DNA na 5' konci, abychom mohly dané DNA později detektovat
 - a) pomocí alkalické fosfatázy odštěpíme původní P
 - b) pomocí polynukleotidkinázy navážeme nový, radioaktivně značený fosfát
2. takto označenou sekvenci pošleme na několik štěpení

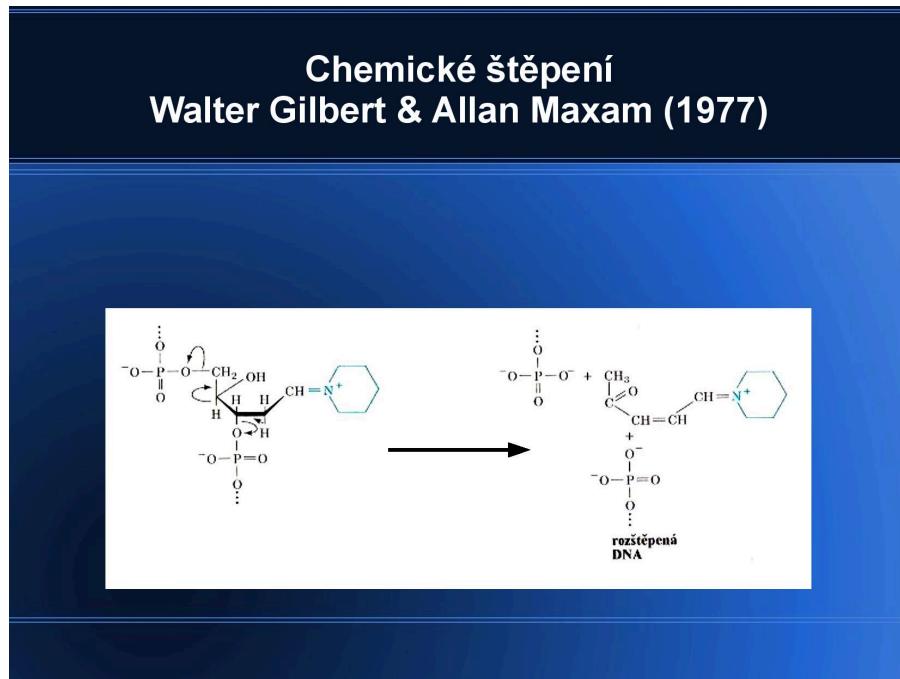
Štěpení před G

1. přidáme dimethylsulfát, který se naváže na N7 na G
2. N7 na G nemůže být čtyřvazný, přeruší vazbu na ribózu
3. na ribóze je nyní volná OH skupina, na kterou se naváže piperidin
4. ribóza je destabilizována, přeruší vazbu s oběma fosfáty
5. DNA vlákno se rozpadá

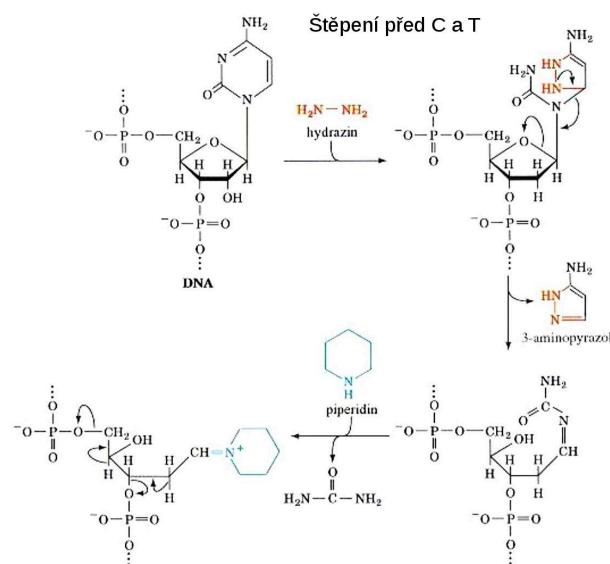
Obrázek 8.2: Prezentace č. 8, slide č. 19



Obrázek 8.3: Prezentace č. 8, slide č. 20



Obrázek 8.4: Prezentace č. 8, slide č. 22



Na podobném principu funguje štěpení před G + A. Samořejmě takové štěpení nám přinese více fragmentů než štěpení pouze před G.

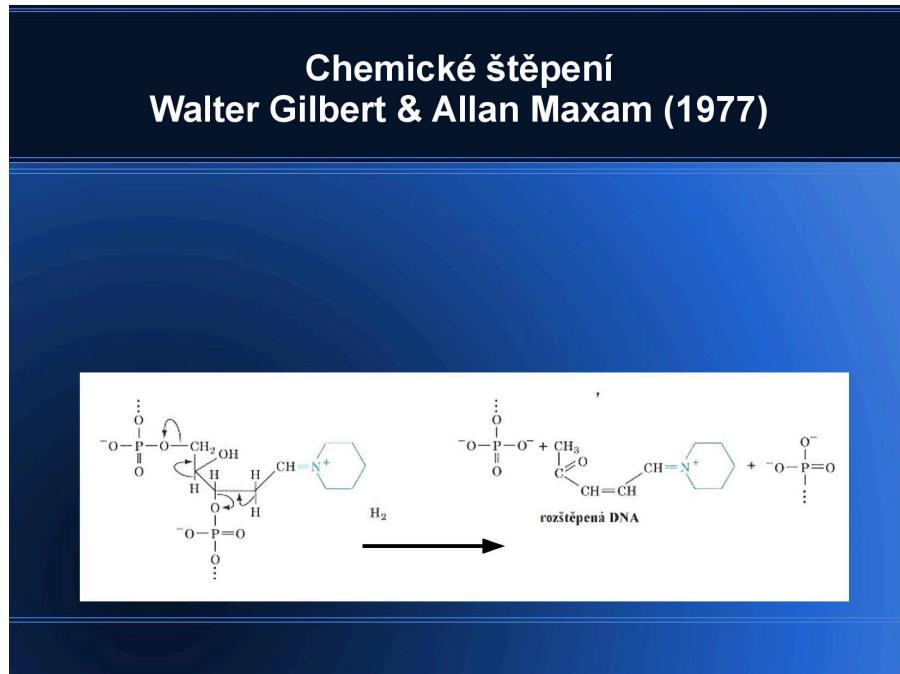
Štěpení před C + T

- podobný průběh jako štěpení před G, jen za dimethylsulfát vyměníme hydrazin, který se váže na aminovou skupinu
- zbytek reakce je stejný

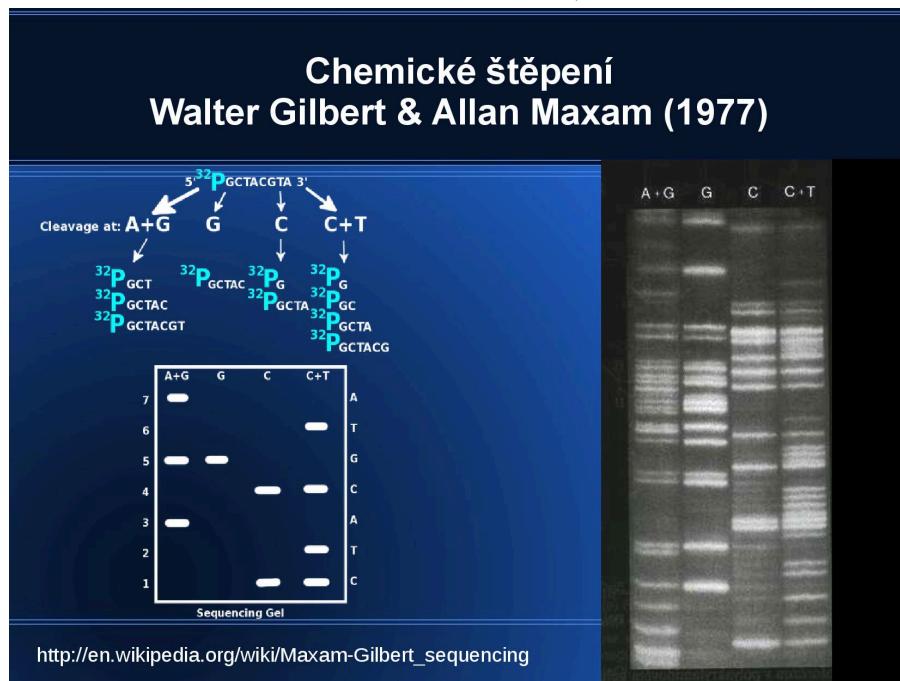
Pozorujeme pouze strany, které začínají na označeném 5' konci.

- rozdělíme produkty štěpení podle hmotnosti na PA gelu (70°)
 - jen pár pásků bude radioaktivně označených
- jsme omezeni počtem asi 100 fragmentů, a navíc samozřejmě nejsme schopni nasekvenovat označený 5' nukleotid

Obrázek 8.5: Prezentace č. 8, slide č. 23



Obrázek 8.6: Prezentace č. 8, slide č. 26



8.2 Metody se syntézou DNA

PCR (polymerase chain reaction) Řetězová reakce, která slouží k amplifikaci (duplicaci) určité části DNA.

Postup

1. denaturace DNA na dvě vlákna
2. vytvoření dvou primerů, které jsou komplementární k začátku a konci úseku, který chceme zkoumat
3. přidání DNA polymerázy
4. DNA polymeráza nasedne na primer a syntetizuje DNA směrem od něj
5. vzniknou dvě vlákna začínající primerem
6. pokud opět navážeme primery a přidáme DNA polymerázu, získáme sekvenci DNA omezenou z obou částí primery
 - jejich počet roste exponenciálně

Abychom mohli PCR provést, musíme znát alespoň kousek sekvence před a po námi zkoumané části, abychom mohli vytvořit odpovídající primery. Někdy se primery tvoří jen přibližně a nejsou 100% komplementární.

8.2.1 Metoda terminace (Sanger)

Na rozdíl od sekvenačních metod štěpících nějaké stávající DNA na menší fragmenty funguje tento postup trochu obráceně; pomocí DNA polymerázy vytváří komplementární vlákno k sekvenovanému vláknu, a v průběhu této in vintro syntetizace dochází k samotné sekvenaci. Je to metoda vhodná hlavně pro malé vzorky.

Postup

- potřebujeme ssDNA, DNA primer, DNA polymeráza, dNTP (běžný deoxytrinukleotid), dideoxyNTP (trinukleotid, který na ribóze nemá žádnou OH skupinu)
- podle ssDNA tvoříme komplementární vlákno, někdy se ale stane, že se naváže ddNTP místo dNTP

Obrázek 8.7: Prezentace č. 8, slide č. 30

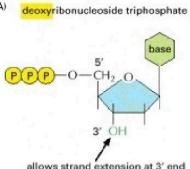
**Metoda terminace DNA
Frederick Sanger (1975-7)**

- Požadaky:
 - ss DNA
 - DNA primer
 - DNA polymeráza
 - dNTP 4x
 - dideoxyNTP 4x
- Značené?
 - po ddNTP se již nic navázat nemůže, polymerace DNA končí
 - časem vznikne mnoho různě dlouhých úseků zakončených ddNTP



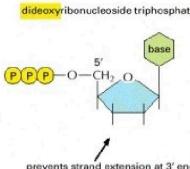
Courtesy of Dr. F. Sanger, MRC, Cambridge.
Noncommercial, educational use only.

(A) deoxyribonucleoside triphosphate



allows strand extension at 3' end

dideoxyribonucleoside triphosphate

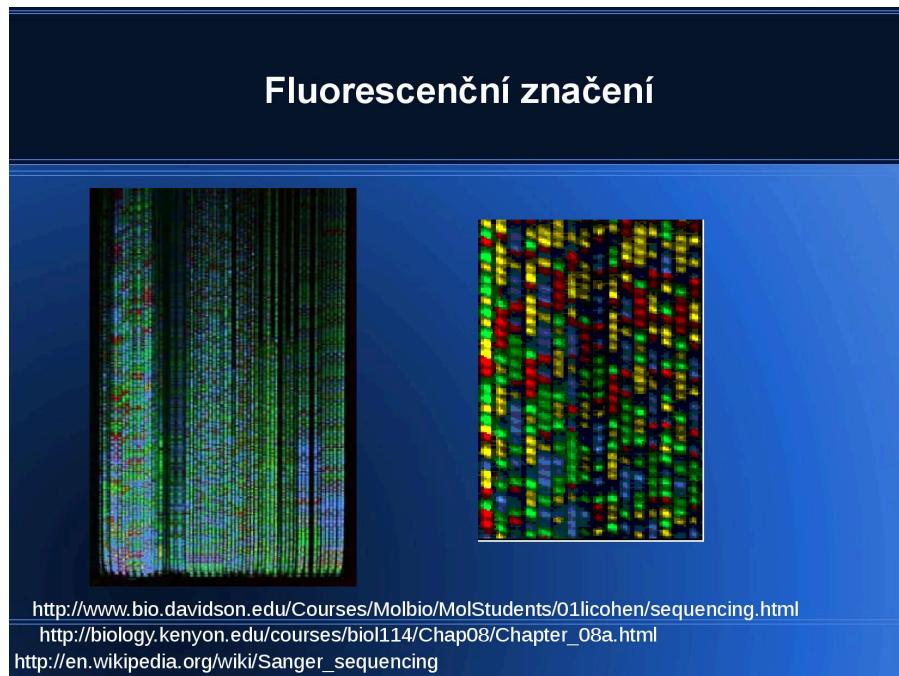


prevents strand extension at 3' end

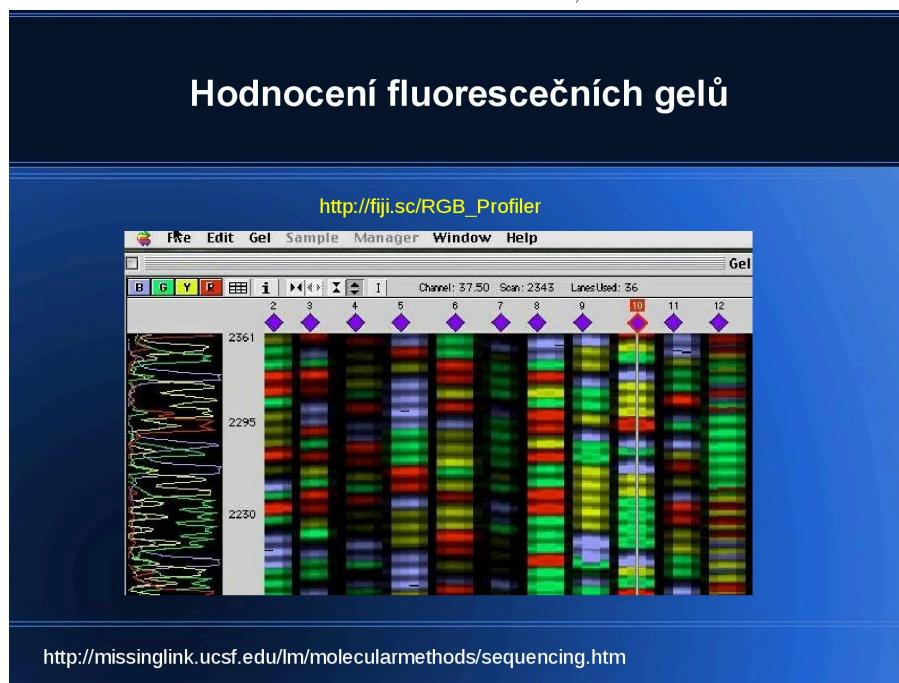
ddNTP máme čtyři druhy, a ty jsou buďto fyzicky oddělené v nádobách, nebo fluoresceňně označené v jedné nádobě. Skončíme tedy se čtyřmi skupinami fragmentů DNA, které jsou všechny ukončeny určitou ddNTP a my víme, kterou (buďto podle nádoby, nebo podle barvy). Stačí nám zjistit, jak dlouhá jednotlivá vlákna jsou a můžeme z nich složit celou sekvenci.

Délku jednotlivých fragmentů zjistíme pomocí ELFO — běžně se nedělá gelová ELFO, ale kapilární ELFO doplněná chromatografií. Sem tam kromě terminátoru (ddNTP) značíme i primer nebo běžné dNTP, abychom poznali, která DNA je naše nově polymerovaná a která je ta původní templátová.

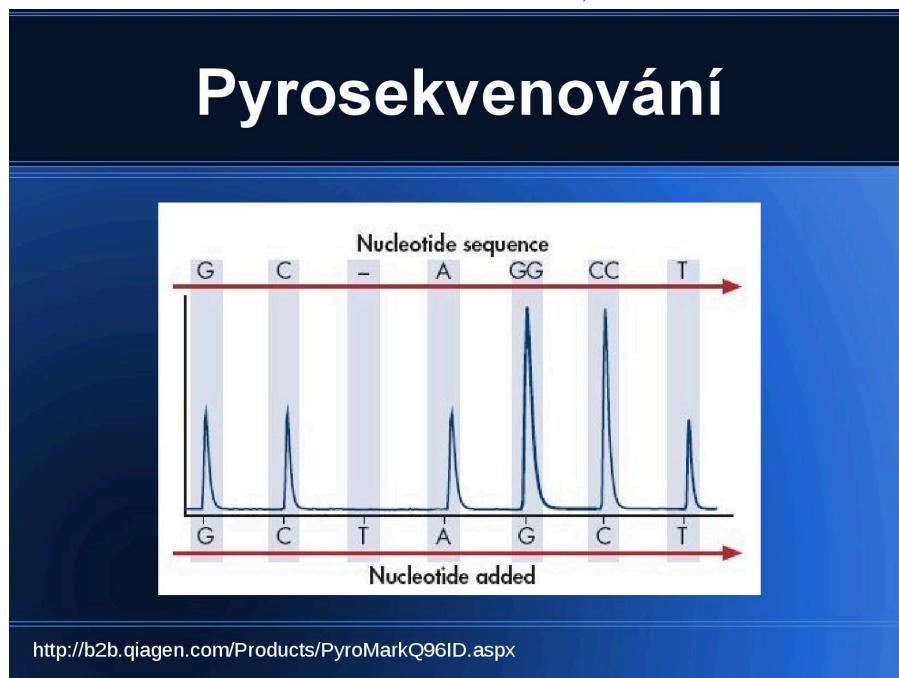
Obrázek 8.8: Prezentace č. 8, slide č. 34



Obrázek 8.9: Prezentace č. 8, slide č. 35



Obrázek 8.10: Prezentace č. 8, slide č. 47



8.2.2 Pyrosekvenování

Při syntéze DNA (konkrétně při připojení každého dNTP) se uvolňuje proton a pyrofosfát (PPi). Právě detekce uvolněného PPi se používá v rámci pyrosekvenování.

Postup

1. k DNA, kterou chceme nasekvenovat, přidáme komplementární primer
2. přidáme nějaký konkrétní nukleotid (musíme vědět, který)
3. sledujeme, co se stane
 - pokud je nukleotid zařazen do naší rostoucí DNA, uvolní se PPi a proton, uvolněný PPi detekujeme



- nakonec tedy pozorujeme záblesk; jak lze vidět z poslední rovnice, kromě fotonu se uvolní další PPi, čili reakce proběhne několikrát po sobě a uvolní

se více než jeden foton

- pokud je v sekvenci více stejných dNTP za sebou, sledujeme větší intenzitu světla

Nevýhodou této metody je, že při vyšším (8+) počtu stejných dNTP za sebou už se nám špatně detekuje jejich přesný počet. Luciferáza by mohla rozpoznat a zpracovat i běžné dATP (což nechceme), proto se použí dATP α S, který má na P α síru.

Odhlování metylace

Bakterie mají často své DNA nametylováno, což jim pomáhá rozpoznat virovou DNA. U savců není metylováno veškeré DNA (metylase má i regulační funkci), ale je nametylována většina (70%) CpG páru — tj. [5'] cytosin — fosfát — guanin [3'] za sebou na jednom vlákně.

Vlastnosti CpG

- metylován je cytosin
- kdyby byla DNA čistě náhodná, CpG by v ní mělo tvořit kolem 6%, reálně jich tam je pouze 1%
- CpG jsou často v regulačních promotorových oblastech
 - mají vliv na buněčné dělení => často figurují u rakoviny
- nemetyolvané CpG je rozpoznáno TLR (toll like receptors), které detekují infekce

Proč je CpG méně, než bychom čekali? Mohlo by to být z toho důvodu, že methylcytosin se při deaminaci (což je proces, který u DNA může probíhat) mění na thymin, zatímco běžný cytosin se mění na uracil. uracil je totiž v DNA jednoduše detekován a rychle opraven, zatímco thymin vlastně změní informaci, kterou DNA v daném místě nese. (Metylované) CpG je tedy svým způsobem nebezpečné.

Role pyrosekvenování v detekci CpG

- pokud se na jednom vlákně nachází CpG, na druhém se (také v 5' -> 3' směru) nachází také CpG, kvůli komplementarity

- pomocí pyrosekvenování můžeme zjistit, že jeden CpG je methylován a druhý ne
- u celé DNA můžeme provést reakci C → U, zatímco C-metylovaný zůstane stejný
 - zjistíme množství a polohu všech U před a po této reakci

Pyrosekvenování 454

Prinzipiálně stejně jako běžné pyrosekvenování, liší se jen postupem.

Postup

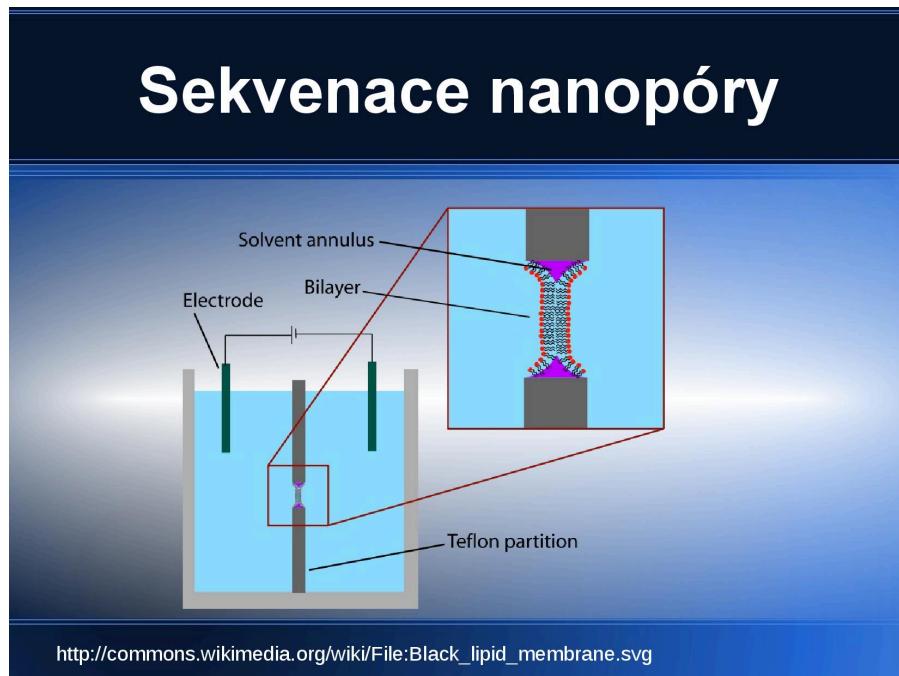
1. štěpení DNA na relativně krátké úseky (500bp)
2. konce DNA jsou ligovány na primer a na biotin - tyto fragmenty se vychytávají na kuličky
3. na jedné kuličce v roztoku probíhá PCR amplifikace
 - z PCR můžeme získat ssDNA, která pochází z jedné molekuly
4. kuličky se opláchnou a přivedou do olejové emulze
 - mají kolem sebe všechny potřebné proteiny, ale jsou separovány od ostatních kuliček s DNA
5. kuličky se dají do mikroreaktorů (prohlubně v desce), kde probíhá běžné pyrosekvenování
 - navrch se přisypou kuličky s enzymovými komplexy nutnými pro pyrosekvenování
 - celé reaktory se propichují všemi čtyřmi dNTP
 - měří se luminiscence

Jediný hlavní rozdíl oproti pyrosekvenování je v tom, že P454 probíhá paralelně na mnoha fragmentech DNA najednou, je tedy rychlejší.

Využití

- sekvenace celých genomů
- sekvenace celých bakteriálních společenství
- detekce mutací ve směsi alel

Obrázek 8.11: Prezentace č. 8, slide č. 63



- single nucleotide polymorphism (SNP)
- sekvenace transkriptomu
- objev nový genů

8.2.3 Sekvenace nanopóry

Nová metoda, stále se vylepšuje. Je rychlá, ale má vysokou chybovost (10%) — hodí se k doplnění ostatních metod.

Postup

1. máme dvě komůrky oddělené přepážkou, ve které je díra zakrytá fosfolipidovou dvojvrstvou
2. v této membráně vytvoříme pór, například bakteriálním toxinem, který umožní molekulám přecházet z jedné strany membrány na druhou
3. do každé komůrky vložíme jenu elektrodu

4. záporně nabité DNA putuje ke kladnému pólu přes pór v membráně
5. vlákno DNA pór ucpává a my jsme tím páde mschopni měřit výkyvy proudu, protože přes ucpaný pór nemohou procházet ionty
 - z výkyvů jsme schopni přečíst čtyři po sobě jdoucí nukleotidy
 - pomocí nanopórů lze provádět i "hmotností spektrometrii" roztoku

V případě nutnosti můžeme DNA u "vchodu" do póru zpomalit nějakým proteinem, který váže DNA. Také je možné nechat projít pórem hned po prvním strandu i druhý strand, což nám dovoluje zkontolovat chyby.

8.2.4 Další metody

Illumina - Solexa

- fixování ssDNA a primeru na sklíčko
- PCR, z fixované DNA vznikne DNA kolonie
- řetězec terminujeme fluorescenčním analogem dNTP (jako u Sangerovy metody)
- terminátory rozpoznáváme kamerou
- dNTP sonda lze po oskenování odštěpit, navázán zůstane jen obyčejný dNTP
-> můžeme dál pokračovat v syntéze

Ion semiconductor sequencing

- při inkorporaci se uvolňuje kromě PPi i proton
- DNA leží přímo na křemíkovém čipu, který je citlivý na protony (tj. citlivý na malé změny pH)
- levná detekce, bez optických prvků
- možno sekvenovat jen krátké fragmenty

9 Nezařazené poznámky

- hyperchronní efekt - ssDNA absorbuje více než dsDNA [MOODLE] SSB někdy váže DNA přes stacking interakce na Tyr nebo Trp