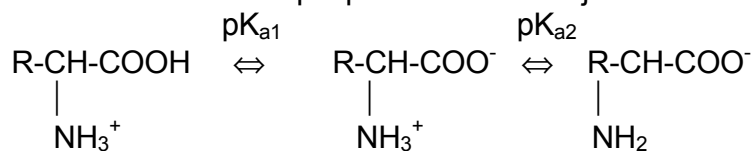


TEORIE A ZADÁNÍ ÚLOH

A. AMINOKYSELINY A BÍLKOVINY

Chování disociabilních skupin podstatně ovlivňuje vlastnosti aminokyselin a bílkovin:



Disociační konstanty jsou uvedeny v tabulce I.

Tabulka I: Disociační konstanty aminokyselin

AK	hodnota pKa		
	pK _{a1}	pK _{a2}	pK _a boční řetězec
Ala	2.3	9.9	6,1
Gly	2.4	9.8	6,1
Phe	1.8	9.1	5,45
Ser	2.1	9.2	5,65
Val	2.3	9.6	5,95
Asp	2.0	10.0	3.9 -COOH 2,95
Glu	2.2	9.7	4.3 -COOH 3,25
His	1.8	9.2	6.0 -imidazol 7,6
Cys	1.8	10.8	8.3 -SH 5,05
Tyr	2.2	9.1	10.9 -fenol 5,65
Lys	2.2	9.2	10.8 -NH ₃ ⁺ 10
Arg	1.8	9.0	12.5 -guanidin 10,75
Asn	2.0	8.8	5,4
Gln	2.2	9.1	5,65
Try	2.4	9.4	5,9
Leu	2.4	9.6	6,0
Ile	2.3	9.6	5,95
Met	2.3	9.2	5,75
Thr	2.2	9.1	5,65
Pro	2.0	10.6	6,3

IZOELEKTRICKÝ BOD

Hodnota pH, při kterém je aminokyselina elektroneutrální.

$$N_2^+ = \frac{H \cdot C}{K_2 + H} \quad \text{kde } C \text{ je koncentrace aminokyseliny,}$$

$$H \text{ je koncentrace } H_3O^+ \text{ v izoelektrickém bodě}$$

$$C_1^- = \frac{K_1 \cdot C}{K_1 + H}$$

$$C_1^- = N_2^+$$

$$H^2 = K_1 K_2 \quad \mathbf{pI = 1/2 (pK_1 + pK_2)}$$

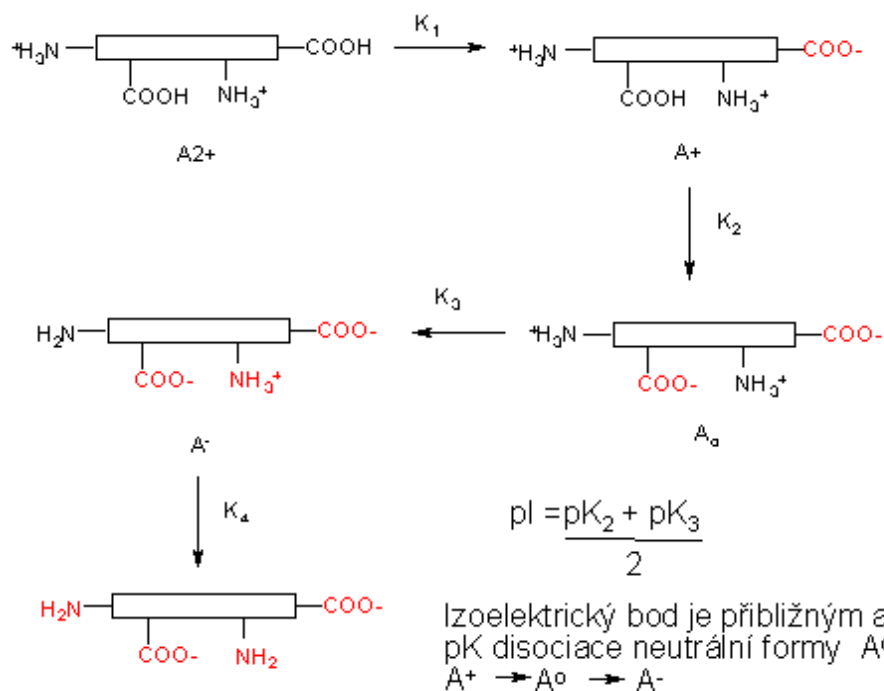
Izoelektrický bod je aritmetickým průměrem pKa kyselých a bazických skupin.

Výpočet izoelektrického bodu pro bazickou aminokyselinu: $pI = 1/2 (pK_2 + pK_3)$
(pI bazické aminokyseliny je průměrem pKa obou bazických skupin)

Výpočet izoelektrického bodu pro kyselou aminokyselinu: $pI = 1/2 (pK_1 + pK_3)$
(pI kyselých aminokyseliny je průměrem pKa obou kyselých skupin)

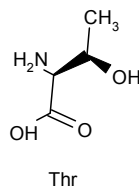
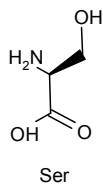
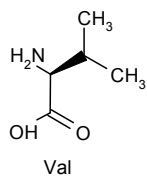
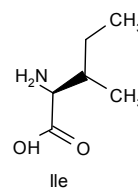
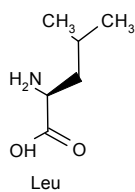
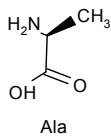
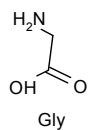
Výpočet izoelektrického bodu pro Tyr a Cys ($K_3 \approx 10^{-9}$): $pI = -1/2 \log(K_1 \cdot K_2 + K_1 \cdot K_3)$

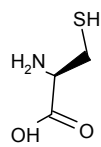
Disociační rovnováhy aminokyselin a peptidů s několika disociabilními skupinami:



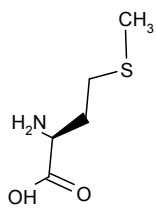
Peptidy zapisujeme od N-konce k C-konci.

Nejdůležitější L-aminokyseliny

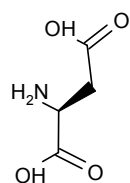




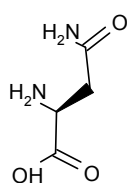
Cys



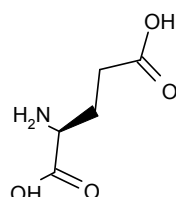
Met



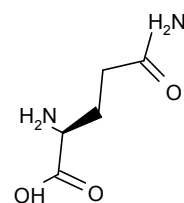
Asp



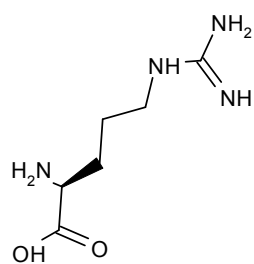
Asn



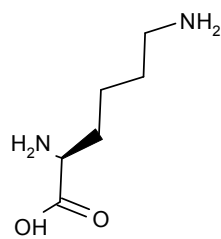
Glu



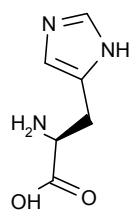
Gln



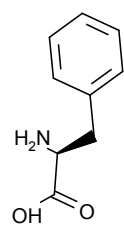
Arg



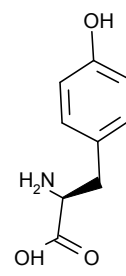
Lys



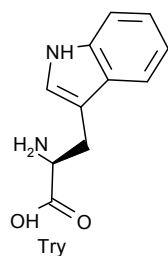
His



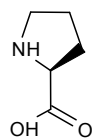
Phe



Tyr



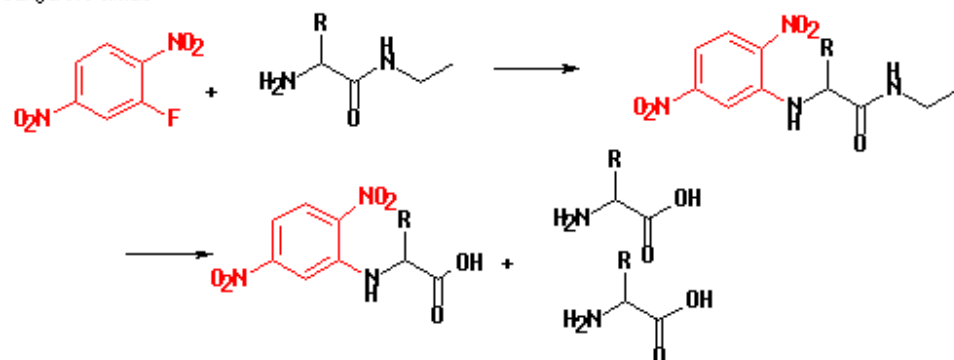
Try



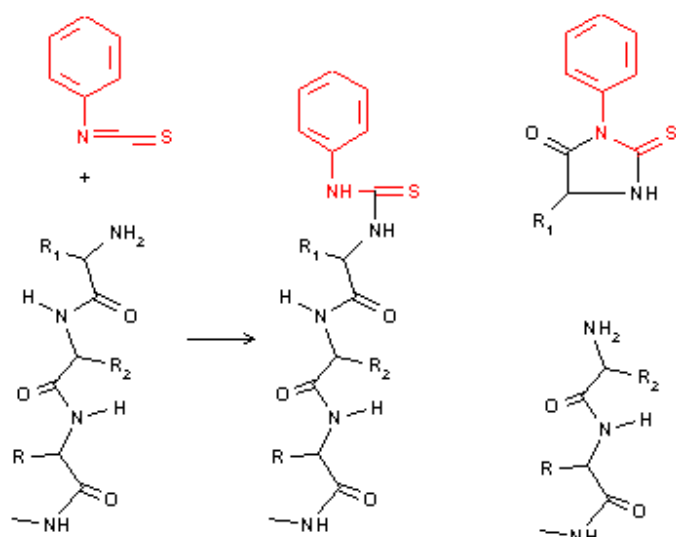
Pro

Stanovení primární struktury bílkovin

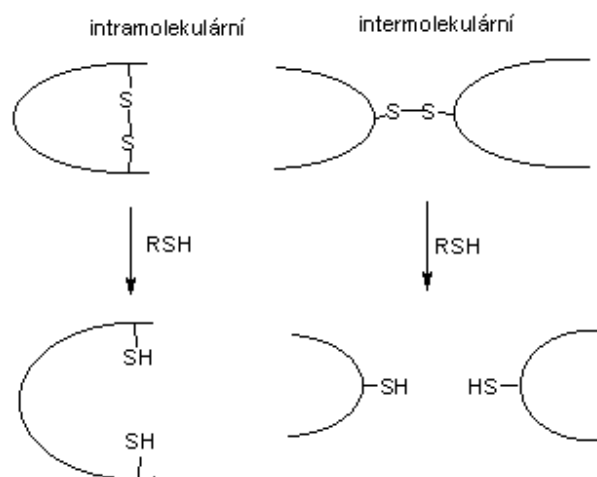
Sangerovo činidlo



Edmanovo odbourávání



Redukce disulfidických můstků merkaptoethanolem



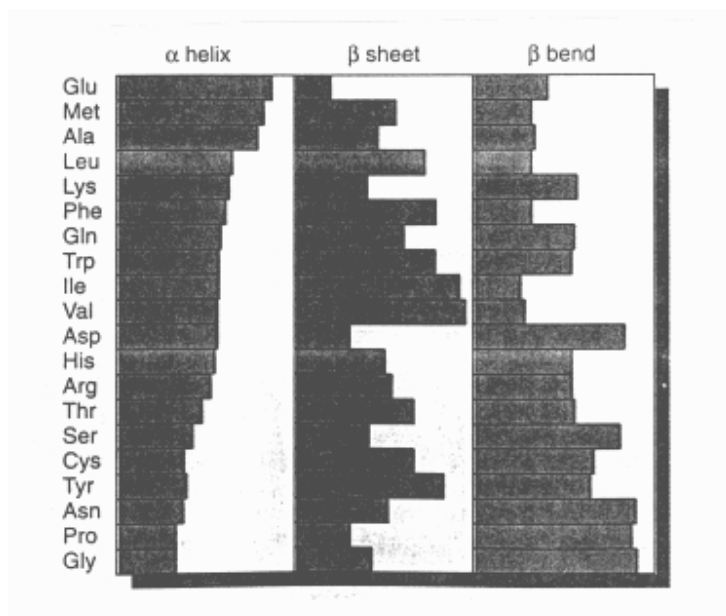
Specifita enzymů a reagens hydrolyzujících peptidové vazby

Reagens	Místo hydrolýzy
Trypsin	Lys, Arg (C)
Chymotrypsin	Phe, Trp, Tyr (C)
Bromkyan	Met (C)
Aminopeptidáza	odštěpení N-terminální aminokyseliny
Karboxypeptidáza	odštěpení C-terminální aminokyseliny

Sekundární struktura bílkovin

Sekundární struktura bílkovin je důsledkem její primární struktury.

Relativní pravděpodobnost, že se daná aminokyselina vyskytne v α -šroubovici, skládaném listu nebo v reverzní smyčce je udána v následujícím grafu.



α -šroubovice

0,54 nm na 1 závit

0,15 nm mezi dvěma aminokyselinovými zbytky

β -skládání list

0,36 nm mezi dvěma aminokyselinovými zbytky

1. Napište vzorce aminokyselin

a) majících aromatické jádro

b) obsahujících síru

c) majících při pH 7 celkový kladný náboj

d) majících při pH 7 celkový záporný náboj

e) majících alifatický řetězec

f) která aminokyselina nemá žádný asymetrický uhlíkový atom a která má dva asymetrické atomy?

2. Zakreslete titrační křivku a popište inflexní bod

a) slabé kyseliny (kys. octové)

b) aminokyseliny (glycinu)

3. Vypočítejte procentuální obsah disociované formy karboxylové skupiny a NH_3^+ skupiny glycinu při pH: 3.0 a 11.0.

($\text{pK}_{a1} = 2.4$, $\text{pK}_{a2} = 9.0$)

4. Peptidová vazba mezi glycinem a threoninem může vzniknout dvěma způsoby. Napište vzorce obou variant. Analýzou bylo zjištěno, že izoelektrický bod jednoho z peptidů je při pH 6,38. O který peptid se jedná? Disociační konstanty glycinu:

$\text{pK}_{a1} = 2,34$, $\text{pK}_{a2} = 9,60$

Disociační konstanty threoninu:

$\text{pK}_{a1} = 2,63$, $\text{pK}_{a2} = 10,43$ (Při výpočtu zanedbáme fakt, že disociační konstanty koncových skupin dipeptidu se mohou po kondenzaci změnit)

5. Odhadněte celkový náboj peptidu při pH 5 a při pH 9, Vypočítejte izoelektrický bod:

Arg-His-Gly-Phe-Gly-Glu-Lys-Tyr-Cys-Ala

Hodnoty pK_a koncových disociabilních skupin jsou:

$\text{pK}_{a1} = 3.6$, $\text{pK}_{a2} = 7.9$

6. Jakého pH je nutno použít, aby se každý z peptidů pohyboval při elektroforéze na opačnou stranu. A. Ser-Tyr-Ser-Met-Glu-His-Phe-Arg-Gly

B. Val-Cys-Phe-Glu-Ala-Lys-Leu-Gln-Gly

Hodnoty pK_a koncových skupin viz př.4

7. Následující směs aminokyselin byla podrobena elektroforéze.

Rozdělte aminokyseliny podle směru migrace při pH 3 a při pH 7:

Gly, Ala, Glu, Lys, Arg, Ser, Asp, Asn

8. Směs aminokyselin byla nasazena na katex v 0.1 mol.l^{-1} HCl. Napište, které aminokyseliny se pravděpodobně zachytí a které z kolony vytečou.

Poté byla kolona promývána pufr o pH 6. Které aminokyseliny se uvolní a které zůstanou vázány: Gly, Ala, Glu, Lys, Arg, Ser

9. Směs aminokyselin byla nasazena na anex při pH=11

Arg, Ala, Glu, Tyr, Ser

a) Jaký bude celkový náboj každé z aminokyselin? Které aminokyseliny se zachytí na koloně a které vytečou?

b) Poté byl na kolonu nasazen pufr o pH=8. Jaký bude celkový náboj každé aminokyseliny a které aminokyseliny z kolony vytečou?

10. Směs aminokyselin byla nasazena na katex v 0.1 M HCl.

Vypočítejte izoelektrický bod každé z aminokyselin.

Napište pořadí, v jakém se budou tyto látky z kolony eluovat při postupném zvyšování pH:

Glu, Ala, His, Lys, Tyr

11. Směs aminokyselin byla nasazena na anex při pH 10. Které aminokyseliny se nezachytí a které zůstanou vázány: Cys, Glu, Ser, Ala, Lys, His

12. Jaké musí být pH pufru, aby bylo možno od sebe oddělit tyto dva peptidy:

a) na sloupci katexu: NH₂-Ala-Glu-Gly-Tyr-Lys-COOH (I)
 NH₂-Gly-Asp-His-Tyr-Lys-COOH (II)

b) na sloupci anexu: NH₂.Ser.Tyr.Met.Glu.His.Phe.Arg.Gly.COOH (III)
 NH₂.Val.Cys.Phe.Glu.Ala.Lys.Leu.Gln.Gly.COOH (IV)

Jaký bude náboj každého peptidu při tomto pH. Popište, zda se peptid zachytí na koloně nebo vyteče.

13. Směs aminokyselin byla nasazena na katex (Dowex 50) při pH 1.0. Eluce byla provedena gradientem rostoucího pH. Odhadněte pořadí eluce aminokyselin: Gly, Asp, Tyr, Ala, His, Arg

14. Tetrapeptid byl zpracován 2,4 DNFB a hydrolyzován. Značenou aminokyselinou byl 2,4-DNFB-valin a lysin. Hydrolyza trypsinem dala dva štěpy, z nichž první obsahoval aminokyselinu, která po redukci LiBH₄ dává CH₂(NH₂)CH₂OH a navíc obsahuje aminokyselinu, která se ninhydrinem barví žlutě. Určete sekvenci tohoto peptidu.

15. Napište, jak byste stanovili sekvenci následujícího peptidu pomocí selektivní hydrolyzy trypsinem a 2,4-dinitrofluorbenzenu.

NH₂-Ala-Lys-Glu-Gly-COOH

Při dělení meziprojektu hydrolyzy trypsinem použijte metodu iontoměničové chromatografie, popište její podmínky.

16. Určete primární strukturu peptidu P na základě následujících reakcí:

a) redukce β-merkaptioethanolem pokytně dva peptidy B a C

b) Po působení DNFB na peptid P a kyselá hydrolyze v přítomnosti β-merkaptioethanolu získáme následující aminokyseliny: DNP-Asp, DNP-Leu, 2 Lys, 2 Cys, 1 Gly, 1 Glu, 1 Met, 1 Phe, 1 Ala

c) peptid B je podroben působení chymotrypsinu, získáme Ala, hydrolyza trypsinem dává 2 tripeptidy. Sangerova metoda aplikovaná na tyto 2 tripeptidy prokázala přítomnost DNP-Leu, DNP-Cys

d) působením bromkyanu na peptid C získáme Glu, trypsinolýza dává jeden dipeptid a jeden tripeptid: Sangerova metoda aplikovaná na tento tripeptid prokázala přítomnost DNP-Asp

Jaká je struktura, B, C a P?

17. Složení heptapeptidu P je následující:

Glu, Ala, Lys, Arg, Cys, Met, Tyr

a) aminopeptidáza a karboxypeptidáza nemají žádný účinek

b) po působení chymotrypsinu vzniká jeden hexapeptid, který po Sangerově reakci dává DNP-Cys

c) po působení trypsinu vznikají dva peptidy: Jeden tripeptid, který po Sangerově reakci a hydrolyze dává DNP-Glu a DNP-Lys a dále jeden tetrapeptid, který působením aminopeptidázy uvolní nejdříve Met a potom Tyr

Určete sekvenci peptidu P

18. Polypeptid byl redukován β -merkaptoethanolem a výsledkem reakce byly dva peptidy o následující sekvenci:

Asn-Cys-Phe-Thr-Lys-Lys-Trp-Cys-Arg-Ala-Val-Cys

Cys-Thr-Pro-Tyr-Cys-Phe-Pro-Cys

Nativní peptid byl hydrolyzován thermolysinem: Za experimentálních podmínek hydrolyzuje tento enzym peptidové vazby v místě aminoskupiny následujících aminokyselin: Leu, Phe, Trp, Tyr, Val. Byly získány 4 peptidy o tomto složení:

A) Asn, 2 Cys, Val

B) 2 Lys, Phe, Thr

C) Arg, Ala, Trp, Tyr, 2 Cys

D) 2 Cys, Thr, 2 Pro, Phe

Udejte polohu disulfidických můstků nativního peptidu

19. . Po tryptické hydrolyze určitého proteinu byl izolován oligopeptid P o následujícím složení:

1 Lys, 1 Asp(n), 1 Thr, 1 Glu(n), 1 Val, 1 Ile, 1 Phe, 1 Leu

Sumární náboj peptidu P při pH 6,5 je negativní. Po reakci peptidu s DNFB byl získán DNP-Thr. Karboxypeptidáza uvolňuje postupně tyto aminokyseliny: Lys, Leu, Ile, Val.

Jestliže je peptid P hydrolyzován chymotrypsinem, byl získán oligopeptid o následujícím složení: 1 Asp, 1 Val, 1 Leu, 1 Ile, 1 Lys

Udejte sekvenci P.

20. Primární struktura bílkoviny, jenž obsahuje prolin a úseky, ve kterých následuje několik aminokyselin se stejným nábojem, znemožňuje tvorbu α -šroubovice. Odhadněte, které úseky následující bílkoviny by mohly mít sekundární strukturu α -šroubovice:

- Leu-Ala-His-Thr-Tyr-Gly-Pro-Phe-Glu-Ala-Ala-Met-Cys-His-
- Glu-Glu-Asp-Pro-Asp-Gly-Met-Gly-Cys-Ala-Phe-His-

Jak by vypadala situace v případě poklesu pH pod oblast disociační konstanty karboxylových skupin.

21. Určitý peptid je silným inhibitorem vedení nervového vzruchu. Analýza prokázala následující aminokyselinové složení: 5 Ala, Lys, Phe. Reakce intaktního peptidu s 2,4-DNFB prokázala po hydrolýze přítomnost DNF-alaninu. Štěpení pomocí trypsinu dalo tripeptid o (Lys, 2 Ala) a tetrapeptid (3 Ala, Phe). Štěpení pomocí chymotrypsinu poskytlo hexapeptid a volný fenylalanin. Napište sekvenci tohoto peptidu.

22. Určitý protein o sekvenci Met-Ala-(Leu-Phe-Ala)₃-(Leu-Met-Phe)₃-Pro-Asn-Gly-Met-Leu-Phe je zakotven svým NH₂ koncem v hydrofobním sektoru cytoplasmatické membrány. Pokuste se předpovědět jeho sekundární strukturu. Po mutaci byly všechny Leu zbytky nahrazeny Asp. Může to způsobit změnu sekundární struktury?

23. Při denaturaci bílkovin dojde vždy

- a) ke změně primární struktury
- b) " sekundární struktury
- c) " terciární struktury
- d) " kvarterní struktury
- e) " molekulové hmotnosti

24. Jaká je délka bílkovinného řetězce obsahujícího 153 aminokyselin,

- a) pokud byl zcela ve formě α -šroubovice a zcela ve formě β -skládáního listu
- b) celková délka molekuly určité bílkoviny (153 aminokyselin) obsahující pouze α -šroubovici a β -skládání list je $4,2 \cdot 10^{-6}$ cm. Vypočítejte, jaká frakce molekuly obsahuje α -šroubovici.

25. Jeden vlas roste průměrnou rychlostí 20 cm za rok. Vlas je tvořen α -keratinem složeným z α -šroubovice. Vypočítejte rychlost syntézy peptidových vazeb za jednu vteřinu.

26. Buňka *E. coli* obsahuje 25 000 ribosomů. Pokud by strukturální proteiny ze všech těchto ribosomů byly nataženy do maximální délky (β -šroubovice), kolikrát by mohly ovinout buňku *E. coli*. Předpokládejte průměr ribosomů 18 nm o specifické

hmotnosti 1, obsahující 40% hmotnosti strukturálních proteinů. Průměrná molekulová hmotnost aminokyseliny je 120. Buňka *E. coli* je sférická o průměru 1 μm .

27. Vypočítejte specifickou hmotnost molekuly tropokolagenu, kterou lze považovat za válec o délce 0,28 μm a o průměru 1,4 nm. Obsahuje 3 polypeptidické řetězce se 1000 aminokyselinovými zbytky. Průměrná molekulová hmotnost 1 aminokyseliny je 120.

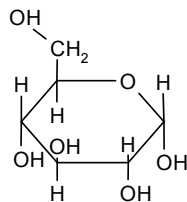
28. Následující látky jsou velmi často používány při studiu bílkovin :

- 1/ CNBr
- 2/ močovina
- 3/ merkaptoethanol
- 4/ karboxypeptidáza
- 5/ 6 N HCl
- 6/ ninhydrin
- 7/ 2,4-dinitrofluorbenzen

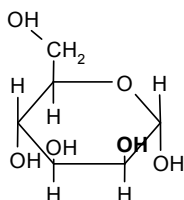
- a) Která z nich se používá označení NH_2 konce bílkoviny?
- b) Která by byla použita pro štěpení peptidické vazby na karboxylovém konci methioninu?
- c) Která by byla použita pro štěpení intermolekulárních nebo intramolekulárních disulfidických můstků?
- d) Která látka se používá pro potlačení vodíkových vazeb?

B. CUKRY

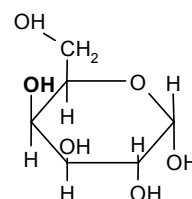
Nejdůležitější D-sacharidy:



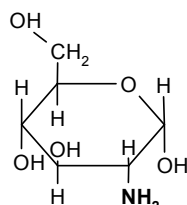
α -D-glukopyranosa



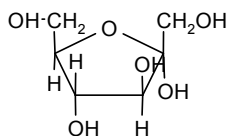
α -D-mannopyranosa



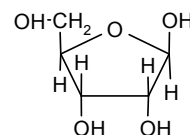
α -D-galaktopyranosa



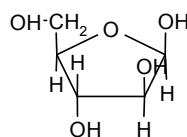
α -D-glukosamin



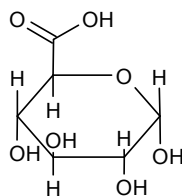
α -D-fruktofuranosa



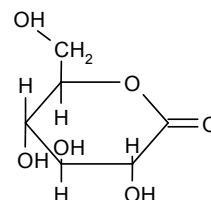
β -D-ribofuranosa



β -D-arabinofuranosa



kys. α -D-glukuronová



kys. D-glukonová

- Nejjednodušší ketosa je a) trehalosa b) fruktosa
c) erythrolosa d) dihydroxyaceton
- Ketosy mají poloacetalový hydroxyl na uhlíku č.
a) 1 b) 2 c) 3 d) 6
- Mutarotace je důsledkem přeměny
a) aldosity na ketosu nebo naopak
b) hexosy na pentosu "
c) formy D- na L- "
d) formy α - na β -
- Napište vzorce následujících disacharidů:

- a) 4-O- α -D-glukopyranosyl-D-glukosa
- b) 4-O- β -D-galaktopyranosyl-D-glukosa
- c) α -D-mannopyranosyl- α -D-glukopyranosid
- d) 4-O- β -D-mannopyranosyl-D-galaktosa
- e) β -D-galaktopyranosyl- β -D-glukopyranosid

5. Která OH skupina glukosy je nejreaktivnější

Napište vzorec reakčního produktu D-glukosy s methanolem v kyselém prostředí.

Napište vzorec produktu reakce galaktosy se silnými alkylačními činidly (CH_3I , dimethylsulfát). Tento produkt byl dále podroben mírné kyselé hydrolyze. Napište vzorec výsledné látky.

6. Napište vzorec produktu redukce D-glukosy amalgámem sodíku. Napište vzorec produktu oxidace D-mannosy slabými oxidačními činidly (NaIO) a silnými oxidačními činidly (HNO_3).

7. Laktosa byla methylována pomocí dimethylsulfátu a poté hydrolyzována zředěnou HCl . Napište vzorce produktů.

8. Kyselá hydrolyza trisacharidu dává D-glukosu a D-galaktosu v poměru koncentrací 2:1. Úplná methylace trisacharidu a následná hydrolyza dává tyto produkty:

- 2,3,6-tri-O-methyl-D-galaktosa
- 2,3,4,6-tetra-O-methyl-D-glukosa
- 2,3,4-tri-O-methyl-D-glukosa

Napište vzorec trisacharidu (jsou možné dvě varianty).

9. 3-O- α -D-mannopyranosyl-D-glukosa byla methylována pomocí dimethylsulfátu a pak hydrolyzována zředěnou HCl . Napište vzorce výsledných produktů.

10. 6-O- α -D-galaktopyranosyl-D-glukosa byla methylována pomocí dimethylsulfátu a pak hydrolyzována zředěnou HCl . Napište vzorce výsledných produktů.

11. Po methylaci disacharidu dimethylsulfátem a jeho hydrolyze zředěnou HCl byly získány následující sacharidy:

- 2,3,4,6-tetra-O-methylgalaktosa
- 2,3-di-O-methylribosa

Napište vzorec tohoto disacharidu

12. Při úplné metylaci disacharidu a hydrolyze ve zředěné HCl byly získány následující produkty:

- a) 1,3,6-tri-O-metyl-D-fruktosa
 - 2,3,4,6-tetra-O-metyl-D-galaktosa
- Napište vzorec tohoto disacharidu.

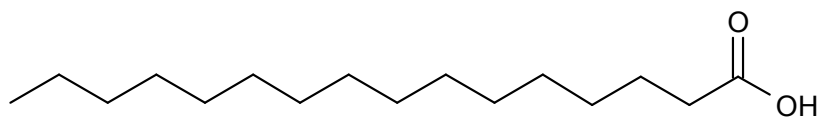
- b) kys. 2,3,4-tri-O-methylmannuronová
2,3,4,6 tetra-O-methylglukosa

Napište vzorec tohoto disacharidu. (Předpokládejte, že eventuální methylester kyseliny se při hydrolýze v HCl zcela hydrolyzoval)

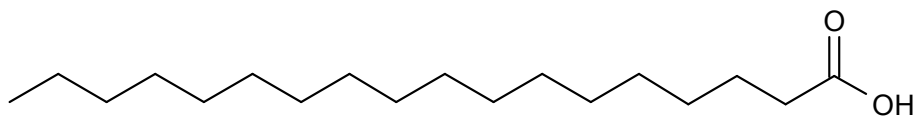
13. Napište vzorec: 3-O- β -D-mannopyranosyl-D-fruktosy. Tento disacharid byl metylován pomocí metyljodidu a hydrolyzován v slabé HCl. Napište vzorec produktu.

C. LIPIDY

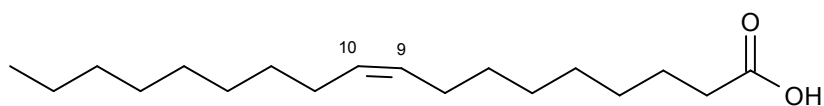
Nejdůležitější přirozené mastné kyseliny:



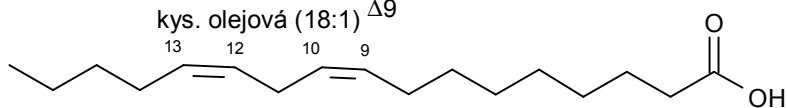
kys. palmitová



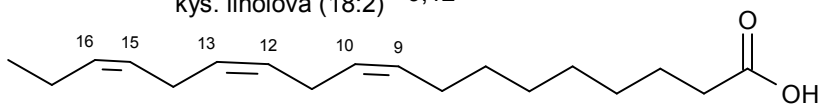
kys. stearová



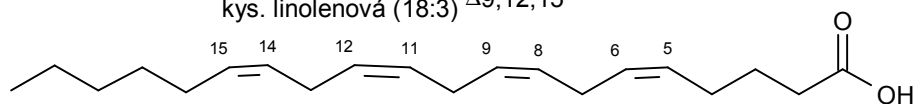
kys. olejová (18:1) Δ^9



kys. linolová (18:2) $\Delta^9,12$

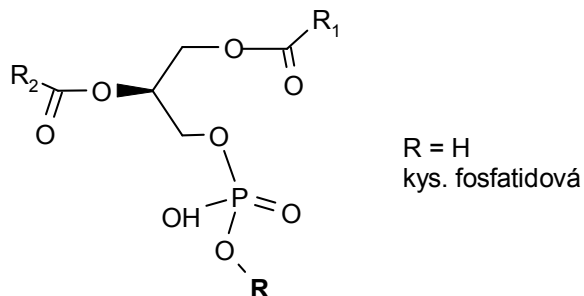


kys. linolenová (18:3) $\Delta^9,12,15$

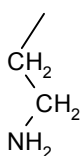


kys. arachidonová (20:4) $\Delta^5,8,11,14$

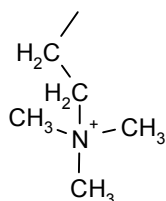
Fosfolipidy:



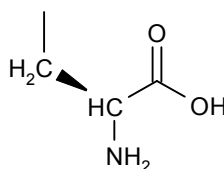
R =



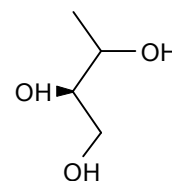
ethanolamin



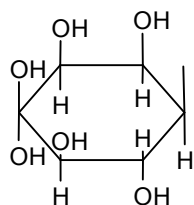
cholin



serin



glycerol



myoinositol

- 1 Všechny lipidy jsou po chemické stránce
 - a) amidy b) estery c) etery d) acetaly
2. Tekutost lipidů je úměrná obsahu
 - a) vody b) volného glycerolu
 - c) nasycených mastných kyselin
 - d) nenasycených mastných kyselin
3. Napište vzorce těchto mastných kyselin:

kys. olejová (18:1⁹), kys. linolová (18:2^{9,12})
 kys. palmitolejová (16:1⁹) kys. linolenová (18:3^{9,12,15})

4. Napište vzorce těchto fosfolipidů:

- kys. dipalmitoylfosfatidová
- 1-palmitoyl-2-oleylfosfatidylcholin
- dipalmitoylfosfatidylethanolamin
- 1-stearoyl-2-palmitoylfosfatidylglycerol
- dioleylfosfatidylserin
- 1-stearoyl-2-linoloylfosfatidylserinu.
(kys. linolová 18:2 $\Delta^{9,12}$.)
- napište vzorec 1-palmitoyl-2-oleylfosfatidylglycerolu.
(kys. olejová 18:1 Δ^9 .)

Jaký bude jeho celkový náboj při pH 7.5 (pKa fosfátu = 6.8, kys.fosforečná: pK₁=2.2, pK₂=7,2, pK₃=12,3, serin: pK_{a1}=2.1, pK_{a2}=9.2).

5. Napište vzorec cholesterolu a očísľujte jej.

6. Fosfolipidy jsou důležitými složkami biomembrán, kterým udělují kladné nebo záporné náboje. Jaký bude celkový náboj jednotlivých fosfolipidů a)-c) v úloze 4, bude -li pH prostředí 5 a 8. (pK_a fosfátové skupiny je v oblasti 6-7).

7. Vaječný lecithin je heterogenní směs diacylfosfatidylcholinů, z nichž 70% má v poloze 1 kys. palmitovou a 61% v poloze 2 kys. olejovou. Tento lecithin je dostupným zdrojem při syntéze definovaných fosfolipidů. Navrhněte metody syntézy:

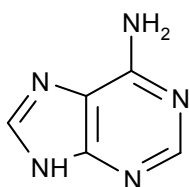
- dipalmitoylfosfatidylcholinu
- 1-palmitoyl-2-stearoylfosfatidylcholinu
- distearoylfosfatidylethanolaminu

Použijte těchto údajů:

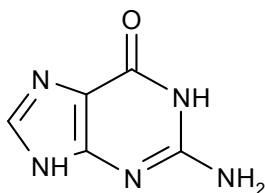
- Selektivního odštěpení acylu v poloze 1 lze dosáhnout fosfolipázou A₁, v poloze 2 fosfolipázou A₂.
- Chemicky lze obě mastné kyseliny odštěpit mírnou alkalickou hydrolyzou za katalýzy tetrabutylamonium hydroxidem.
- Acylace glycerolu se provádí příslušnými acylchloridy.
- Hydrolyzu vazby mezi fosfátem a bazí katalyzuje fosfolipasa D. Rovnová \square ná konstanta této reakce je rovna 1.

D NUKLEOVÉ KYSELINY

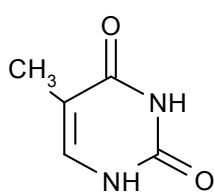
Nukleové baze



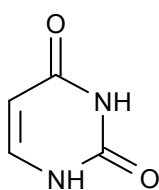
Adenin



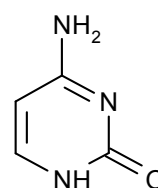
Guanin



Thymin

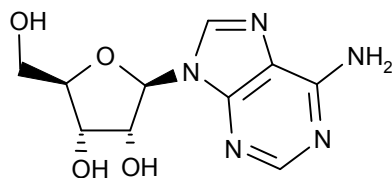


Uracil

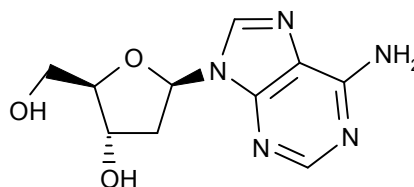


Cytosin

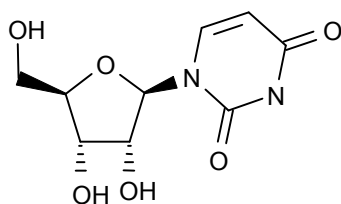
Nukleosidy



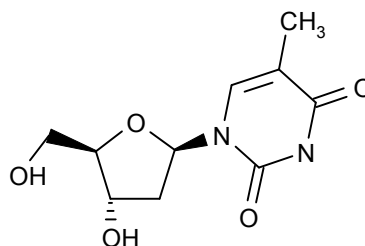
Adenosin



Deoxyadenosin

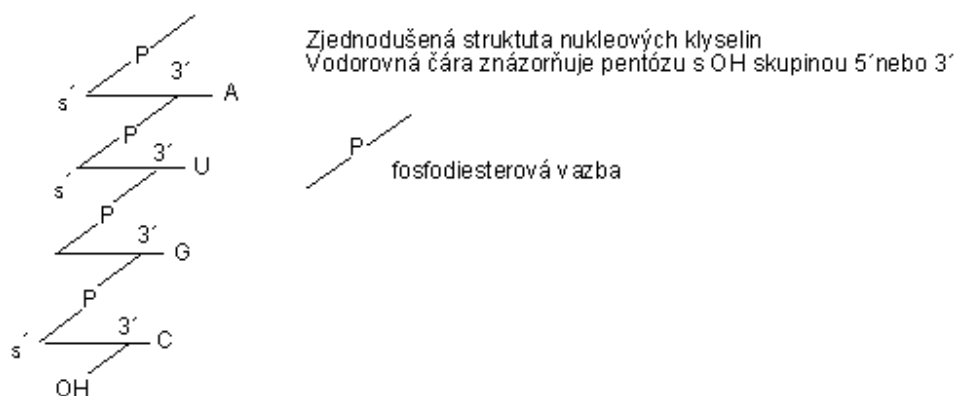


Uridin



Deoxythymidin

Primární struktura nukleových kyselin



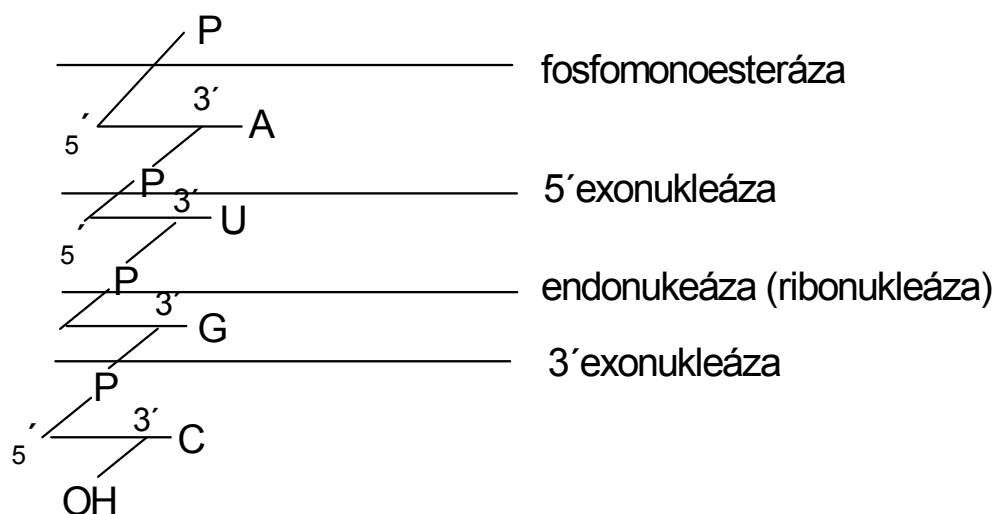
Metody stanovení sekvence nukleových kyselin:

Enzymy hydrolyzující nukleové kyseliny mohou být specifické na DNA, RNA, nebo bez specifity

Fosfomonoesterázy:
hydrolyzují terminální fosfátovou skupinu

Fosfodiesterázy:
hydrolyzují fosfodiesterovou vazbu:
 exonukleázy (5'- exonukleázy uvolňují 3'P nukleosidy, 3'- exonukleázy uvolňují 5'P nukleosidy)
 endonukleázy uvolňují oligonukleotidy, jsou obvykle substrátově specifické (desoxyribonukleáza, ribonukleáza)

Polynukleotidkináza: Fosforyluje volnou 5'OH skupinu pentózy pomocí ATP



Maxam-Gilbertova metoda sekvenace nukleových kyselin.:

1. Označení konce nukleové kyseliny pomocí ATP (^{32}P)
2. Specifická chemická hydrolyza v místě:
 - G: působením DMS za tepla
 - G + A: působením kyseliny a DMS
 - C: působením hydrazinu v prostředí 5 M NaCl
 - C + T: působením hydrazinu
3. Elektroforéza získaných fragmenů za denaturačních podmínek (rychlost migrace je nepřímo úměrná počtu nukleotidů)
4. Autoradiografie gelu

Sekundární struktura DNA

Základní strukturou DNA je dvojitá šroubovice stabilizovaná vodíkovými vazbami mezi A-T a G-C.

Dvojitá šroubovice obsahuje 10 pb na jednu otáčku a vzdálenost mezi dvěma následujícími pb je 0,34 nm.

(méně běžná A-šroubovice DNA obsahuje 11 pb/otáčka a vzdálenost mezi sousední bazemi je 0,23 nm.

Z-šroubovice DNA obsahuje 12 pb/otáčka a vzdálenost mezi sousedními pb je 0,38 nm).

Genetický kód mRNA prokaryotů:

UUU	Phe	UCU	Ser	UAU	Tyr	UGU	Cys
UUC		UCC		UAC		UGC	
UUA	Leu	UCA	Ser	UAA	STOP	UGA	STOP
UUG		UCG		UAG		UGG	Trp
CUU	Leu	CCU	Pro	CAU	His	CGU	Arg
CUC		CCC		CAC		CGC	
CUA	Leu	CCA	Pro	CAA	Gln	CGA	Arg
CUG		CCG		CAG		CGG	
AUU	Ile	ACU	Thr	AAU	Asn	AGU	Ser
AUC		ACC		AAC		AGC	
AUA	Ile	ACA	Thr	AAA	Lys	AGA	Arg
AUG	Met	ACG		AAG		AGG	
GUU	Val	GCU	Ala	GAU	Asp	GGU	Gly
GUC		GCC		GAC		GGC	
GUA	Val	GCA	Ala	GAA	Glu	GGA	Gly
GUG		GCG		GAG		GGG	

1. Napište vzorce adeninu, nukleosidu a nukleotidu od něho odvozeného

2. Roztok obsahující AMP a GMP měl absorpenci $A_{260} = 0.652$ a $A_{280} = 0.284$, vypočítejte koncentraci AMP a GMP v roztoku, jestliže pro AMP je ϵ při 260 = $15.4 \times 10^3 \text{ M}^{-1} \cdot \text{cm}^{-1}$, ϵ při 280 = $2.5 \times 10^3 \text{ M}^{-1} \cdot \text{cm}^{-1}$. Pro GMP ϵ při 260 = $11.7 \times 10^3 \text{ M}^{-1} \cdot \text{cm}^{-1}$, ϵ při 280 = $7.7 \times 10^3 \text{ M}^{-1} \cdot \text{cm}^{-1}$.

3. Napište úplnou strukturu ribodinukleotidu a desoxyribodinukleotidu složeného z A a C.

4. Vypočítejte průměrnou molekulovou hmotnost jednoho nukleotidového zbytku DNA a RNA, za předpokladu, že baze jsou přítomny v ekvimolárních koncentracích. Nezapomeňte na kondenzaci vody při vytvoření esterové vazby! (Molekulové hmotnosti složek: A = 135, G = 151, C = 111, U = 112, T = 126, ribóza 150, kys. fosforečná = 98).

5. Schematické znázornění sekvence RNA (zapsáno od volného 3' konce k 5' konci) je následující:

UpCpUpApGpAp

Napište produkty hydrolýzy této RNA pomocí následujících enzymů:

- fosfomonoesteráza
- fosfodiesteráza hadího jedu (3'- exonukleáza)
- fosfodiesteráza ze sleziny (5'- exonukleáza)
- ribonukleáza T1 (hydrolýza v místě G, vznik 3'P oligonukleotidu)

e) ribonukleáza U2 (hydrolýza v místě A nebo G, vznik 3'P oligonukleotidu)

6. Oligonukleotid pocházející z DNA má následující sekvenci (zapsáno od volného 5' konce k 3' konci):

pApCpTpTpApG

5' terminální nukleotid byl označen ^{32}P . Jaké oligonukleotidy získáme po působení fosfodiesterázy hadího jedu (viz výše). Které z nich budou značeny ^{32}P ? Které oligonukleotidy získáme hydrolýzou pomocí desoxyribonukleázy II a které z nich budou značeny ^{32}P (desoxyribonukleáza II je endonukleáza uvolňující 3'P oligonukleotidy).

7. Oligoribonukleotid X je složen z následujících bazí: 2A, 2C, U, G.

a) po působení fosfodiesterázy z hadího jedu se po krátké době uvolní pC.

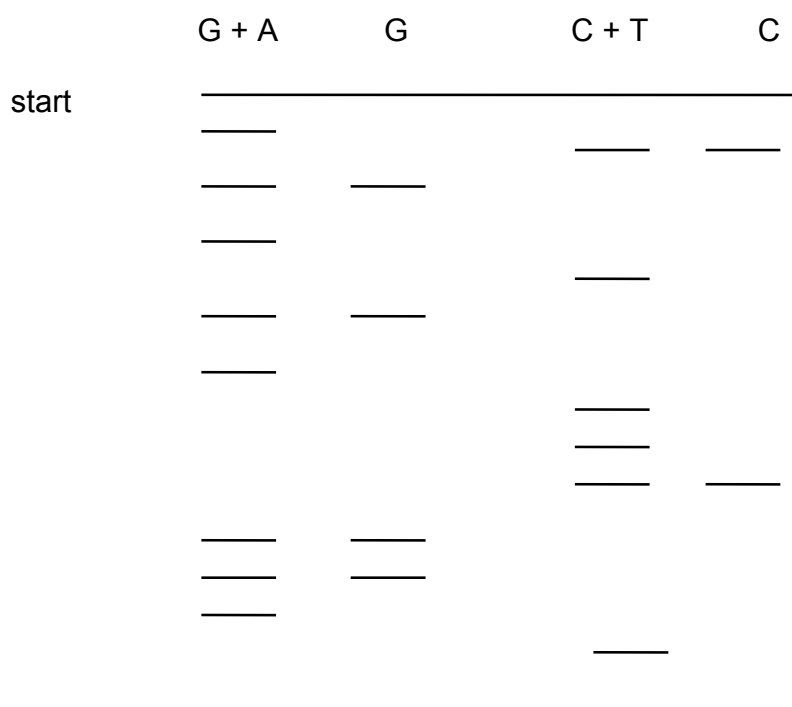
b) hydrolýzou pomocí pankreatické ribonukleázy získáme C, dinukleotid obsahující A a C a dále trinukleotid obsahující A, G a U.

(pankreatická ribonukleáza je endonukleáza a působí v místě C a U za vzniku 3'P oligonukleotidů).

c) hydrolýzou pomocí ribonukleázy T2 (hydrolýza v místě A za vzniku 3'P oligonukleotidů) získáme pAp, dinukleotid obsahující U a C a trinukleotid obsahující A, G a C.

Určete sekvenci oligoribonukleotidu

8. Udejte sekvenci oligodesoxyribonukleotidu stanovovanou Maxam-Gilbertovou metodou. Po autoradiografii byl získán následující obraz:



9. Při replikaci řetězce DNA --AGCGTAG-- byl vytvořen komplementární řetězec o jaké sekvenci? Jaká bude sekvence RNA vytvořená při transkripci.

10. Napište sekvenci komplementární k uvedenému řetězci DNA, vyhledejte úseky obsahující palindrom.

a/ GATCAA, b/ TGGAAC, c/ GAATTC, d/ ACGCGT, e/ CGGCCG,
f/ TACCAT

11. Vypočítejte molekulovou hmotnost jednoho průměrného páru bazí (molekulová hmotnost A = 135, T = 126, G = 151, C = 111, desoxyribóza 134, kys. fosforečná 98. Nezapomeňte na odštěpení vody při tvorbě esterové vazby) Jaká je molekulová hmotnost molekuly DNA o délce 1 μm v Da a hmotnost v gramech?

12. Jaterní buňka krysy obsahuje 10^{-11} g DNA. Tato DNA je rovnoměrně rozdělena do 42 chromosomů buňky.

a) Jaká je molekulová hmotnost DNA (1 chromosom obsahuje jednu molekulu DNA).
b) Vypočítejte počet párů bazí DNA obsažené v jednom chromosomu a jeho délku (vzdálenost mezi dvěma následujícími pb je 0,34 nm, molekulová hmotnost jednoho páru bazí je v průměru 617,5).

13. Molární složení guaninu + cytosinu v DNA určité bakterie je 67,2%. Jaký je poměr mezi purinovými a pyrimidinovými bazemi? Jaké je molární složení v procentech jednotlivých bazí této DNA.

14. Při analýze byla zjištěna změna v aminokyselinovém složení bílkoviny, jejíž gen byl mutován. Vyberte z následujících změn ty případy, které jsou výsledkem mutace provedené změnou jedné baze.

Phe \rightarrow Leu Lys \rightarrow Ala Ala \rightarrow Thr Phe \rightarrow Lys Ile \rightarrow Leu
His \rightarrow Glu Pro \rightarrow Ser

15. DNA fága lambda vzniklá deleční mutací má délku 13,6 μm namísto 16,49 μm .

a) Vypočítejte, kolik pb tomuto mutantovi chybí

b) Jaký je rozdíl v molekulové hmotnosti a hmotnosti v gramech obou DNA

c) Část, u které byla provedena delece odpovídá sekvenci kódující protein P. Jaká je molekulová hmotnost tohoto proteinu. Průměrná molekulová hmotnost aminokyseliny je 140.

16. Směs nukleosidtrifosfátů značených ^{32}P na γ -fosfátu byla inkubována s RNA polymerázou: Po určité době byla zjištěna inkorporace 100 molekul značeného fosfátu do výsledného produktu. Tentýž pokus byl proveden se směsí nukleosidtrifosfátů značených na fosfátu α . Byla zjištěna inkorporace $3 \cdot 10^4$ molekul fosfátu do značeného produktu.

Jaký počet řetězců RNA byl syntezován a jaká je jejich průměrná délka?

17. Aminokyselinová sekvence C-terminální oblasti bílkoviny a odpovídající kódující sekvence DNA jsou následující:

Phe-Glu-Ile-Leu-Glu-Arg-Arg

TTT GAG ATT CTG GAG CGG CGG

Popište mutace, které by mohly vnést do této sekvence restriční místo TT/CGAA a jiné restriční místo A/GATCT a to za podmínky, že nedojde ke změně sekvence aminokyselin ve vzniklém peptidu.

18. DNA bakteriofága má následující složení bazí: C 19%, A 25%, T 33% a G 23%.

a) Co je na této DNA neobvyklé a čím se dá její struktura charakterizovat

b) Tato DNA byla použita jako matrice *in vitro* při reakci katalyzované DNA polymerázou. Jaké bude složení bazí této nově syntezované DNA?

c) pokud by množství nasintezované DNA bylo stejné jako je množství matrice, jaké je celkové složení bazí (to je DNA matrice + DNA syntezované *in vitro*)

d) mRNA syntezovaná jako odpověď na infekci fágem má následující složení: C 18%, A 25% U 34% G 23%. Který řetězec DNA byl použit pro syntézu RNA?

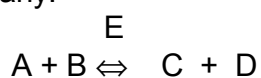
19. Byla provedena syntéza polynukleotidu mRNA *in vitro* za použití 90% UTP a 10% CTP. Tyto polymerní molekuly byly poté použity pro syntézu polypeptidu za přítomnosti všech 20 t-RNA. Syntezované polypeptidy byly hydrolyzovány a jejich celkové aminokyselinové složení bylo následující: 81% Phe, 1% Pro, 9% Ser, 9% Leu. Vypočítejte frekvenci všech kodonů a zdůvodněte odpovídající aminokyselinové složení polypeptidů.

20. Při pokusu byla enzymově připravena glutamyl-tRNA značená na glutaminu. Poté byla tato látka chemicky desaminována za vzniku glutamyl-tRNA. Tato tRNA byla přidána do bezbuněčné směsi připravené z *E. coli* a zbavené mRNA. Ke směsi byl přidán uměle připravený polymer obsahující ekvimolární koncentraci G a A. Kolik procent glutamátu bude obsahovat syntezovaný polypeptid?

21. Při stanovení primární struktury enzymu bylo zjištěno, že se skládá z 250 aminokyselin. Jaký je minimální počet nukleotidů strukturálního genu tohoto enzymu? Při bodové mutaci tohoto strukturálního genu došlo k náhradě jednoho serinu glutamátem. Tento fakt se projevil ztrátou enzymové aktivity. Co z tohoto faktu lze vyvodit?

E. TERMODYNAMIKA ENZYMOVÝCH REAKCÍ

Základní vztahy:



$$\Delta G = \Delta G_0 + RT \ln \frac{[C][D]}{[A][B]} \quad R=8.31 \text{ J.deg}^{-1} \cdot \text{mol}^{-1}$$

povaha reakce aktuální koncentrace

$$\Delta G_0 = -RT \ln K_{\text{eq}}$$

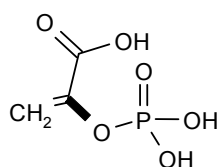
Tab.II Hodnoty ΔG_0 hydrolýzy důležitých vazeb

	ΔG_0 (kJ.mol ⁻¹)
fosfoenolpyruvát ⇌ pyruvát	-61.8
karbamoylfosfát ⇌ karbamát	-51.4
acetylfosfát ⇌ k.octová	-43.0
kreatinfosfát ⇌ kreatin	-43.0
difosfát ⇌ fosfát	-33.4
acetylKoA ⇌ acetát	-31.3
ATP ⇌ ADP	
ADP ⇌ AMP	-30.5
glukosa-1-P ⇌ glukosa	-20.9
Glukosa-6-P ⇌ glukosa	-12.5
glycerol-3-P ⇌ glycerol	-8.4

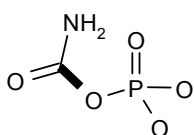
1. Vypočítejte ΔG_0 reakce přeměny dihydroxyacetonfosfátu na glyceraldehydfosfát, je-li $K_{eq} = 0.0475$ při 25°C . Vypočítejte ΔG reakce, je-li koncentrace dihydroxy AP $2 \cdot 10^{-4} \text{ mol.l}^{-1}$ a glyceraldehyd P $3 \cdot 10^{-6} \text{ mol.l}^{-1}$.

2. Vypočítejte ΔG hydrolýzy ATP na ADP a P_i , jsou-li koncentrace ADP a ATP ekvimolární a koncentrace fosfátu: a) 1 mol.l^{-1} , b) 0.001 mol.l^{-1} . Jaká je ΔG hydrolýzy za aktuálních podmínek hydrolýzy ve svalu, kde je koncentrace ATP = 5 mmol.l^{-1} , ADP = 0.5 mmol.l^{-1} , $\text{P}_i = 1 \text{ mmol.l}^{-1}$ při 25°C .

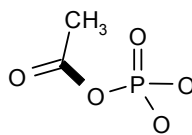
Vzorce některých energeticky významných sloučenin:



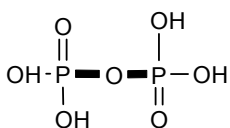
Fosfoenolpyruvát



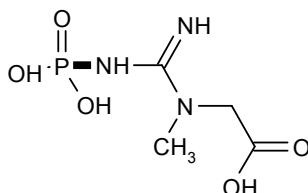
Karbamoylfosfát



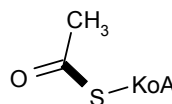
Acetylfosfát



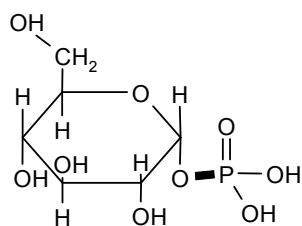
Difosfát



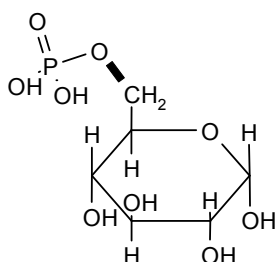
Kreatinfosfát



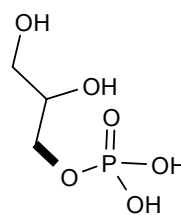
Acetyl-KoA



Glukosa-1-fosfát



Glukosa-6-fosfát



Glycerolfosfát

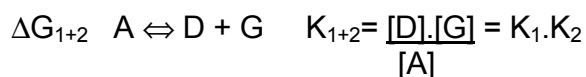
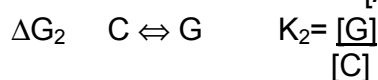
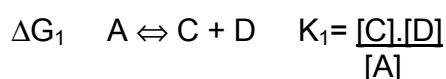
3. Vypočítejte ΔG hydrolýzy difosfátu na fosfát, je-li aktuální koncentrace difosfátu 1 mmol.l^{-1} , koncentrace fosfátu 150 mmol.l^{-1} . ΔG_0 reakce je $-33.4 \text{ kJ.mol}^{-1}$, teplota 25°C . Vypočítejte rovnovážnou konstantu reakce.

4. Jaká musí být koncentrace malátu, aby reakce:



byla v rovnováze. Koncentrace fumarátu je 1 mmol.l^{-1} , ΔG_0 reakce je $+3.1 \text{ kJ.mol}^{-1}$, $T = 25^\circ\text{C}$.

Spřažené reakce:

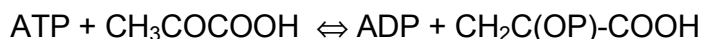


$$\Delta G_{01+2} = -RT \ln K_{1+2} = -RT (\ln K_1 + \ln K_2)$$

$$\Delta G_{01+2} = \Delta G_{01} + \Delta G_{02}$$

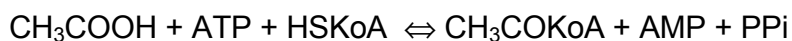
$$\Delta G_{1+2} = \Delta G_{01+2} + RT \ln \frac{[\text{D}][\text{G}]}{[\text{A}]}$$

5. Vypočítejte ΔG_0 a K_{eq} reakce při 25°C :



Jaký je rovnovážný poměr koncentrací pyr/PEP, je-li poměr ATP/ADP=10.

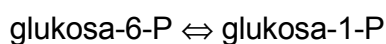
6. Tvorba acetyl-KoA probíhá v přítomnosti ATP:



(PPi je difosfát).

Vypočítejte ΔG_0 reakce (předpokládejte, že ΔG_0 hydrolýzy $\text{ATP} \rightleftharpoons \text{AMP} + \text{PPi}$ je stejné jako při vzniku ADP a Pi. PPi je hydrolyzován pyrofosfatázou. Vypočítejte celkové ΔG_0 reakce při 25°C . Jaký je vliv hydrolýzy difosfátu?

7. Vypočítejte ΔG_0 izomerace:



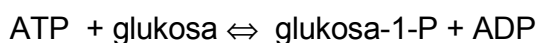
Jaký je rovnovážný poměr koncentrace obou látek při 25°C. Jaké je ΔG reakce, je-li koncentrace glukosa-6-P 10 mmol.l⁻¹ a koncentrace glukosa-1-P 2 mmol.l⁻¹?

8. Kreatinfosfát je hlavní zásobní látkou svalů. Jaké je ΔG_0 reakce:



Jaký je rovnovážný poměr kreatin-P/kreatin při 25°C, jsou-li koncentrace ADP a ATP ekvimolární. Napište vzorec kreatinfosfátu.

9. Koncentrace glukosy v buňce je 1 mmol.l⁻¹, koncentrace glukosa-1-P 0.05 mmol.l⁻¹. Jaký musí být poměr koncentrací ATP/ADP. aby reakce:

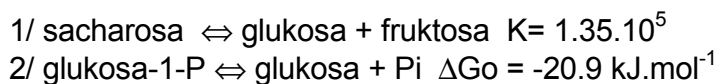


byla při 25°C v rovnováze.

10. Vypočítejte ΔG_0 reakce při 25°C:



K dispozici máte tyto údaje:

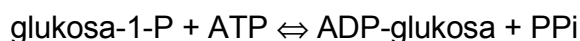


Jaká bude volná energie reakce ΔG za aktuálních podmínek:

Koncentrace Pi 1 mmol.l⁻¹, sacharosa 0.5 mmol.l⁻¹, glukosa-1-P a fruktosa 4 mmol.l⁻¹.

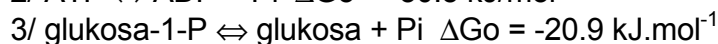
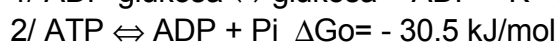
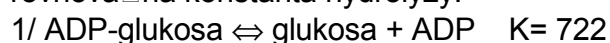
Je možno glykosidovou vazbu sacharosy počítat mezi makroergickou vazbu, pokud mezi makroergické vazby počítáme vazby se standardní volnou energií hydrolýzy nižší než -10 kJ.mol⁻¹?

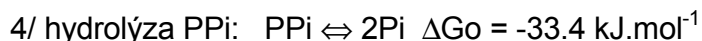
11. Vypočítejte stand. volnou energii tvorby aktivované glukosy při 25°C:



K dispozici máte tyto údaje:

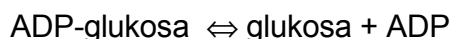
rovnovážná konstanta hydrolýzy:





Vypočítejte ΔG hydrolýzy difosfátu za aktuálních podmínek koncentrace při 25°C: $\text{P}_i = 5 \text{ mmol/l}$, $\text{P}_{\text{Pi}} = 2 \text{ mmol}\cdot\text{l}^{-1}$.

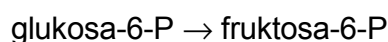
12. Vypočítejte stand. volnou energii hydrolýsy aktivované glukosy při 25°C:



K dispozici máte tyto údaje:

- 1/ $\text{Glukosa-1-P} + \text{ATP} \Leftrightarrow \text{ADP-glukosa} + \text{P}_{\text{Pi}} \quad K = 2$
- 2/ hydrolýza difosfátu: $\text{P}_{\text{Pi}} \Leftrightarrow 2\text{P}_i \quad \Delta G_0 = -33.4 \text{ kJ}\cdot\text{mol}^{-1}$
- 3/ $\text{Glukosa-1-P} \Leftrightarrow \text{glukosa} + \text{P}_i \quad \Delta G_0 = -20.9 \text{ kJ}\cdot\text{mol}^{-1}$
- 4/ $\text{ATP} \Leftrightarrow \text{ADP} + \text{P}_i \quad \Delta G_0 = -30.5 \text{ kJ}\cdot\text{mol}^{-1}$

13. Dokažte výpočtem, zda bude probíhat tato reakce:



je-li $\Delta G_0 = +1,6 \text{ kJ}\cdot\text{mol}^{-1}$ a koncentrace fruktosa-6-P $10 \text{ mmol}\cdot\text{l}^{-1}$ při 25°C, koncentrace glukosa-1-P je $1 \text{ mmol}\cdot\text{l}^{-1}$. Napišete vzorce glukosa-1-P a fruktosa-1-P.

14. a) Jedním ze způsobů jak může svalová buňka zvýšit koncentraci ATP je následující reakce:



Vypočítejte, zda je tato reakce za standardních podmínek exergonická nebo endergonická, pokud předpokládáte, že ΔG_0 hydrolýzy u dvou fosfátových vazeb nukleotidu je stejná $-30 \text{ kJ}\cdot\text{mol}^{-1}$.

b) Jak by tomu bylo v případě, kdyby ΔG_0 fosfátu č.2 byla $-28 \text{ kJ}\cdot\text{mol}^{-1}$? Vypočítejte hodnotu ΔG výše uvedené reakce za aktuálních koncentrací:

$\text{ATP } 0,1 \text{ mmol}\cdot\text{l}^{-1}$, $\text{ADP } 1 \text{ mmol}\cdot\text{l}^{-1}$, $\text{AMP } 0,05 \text{ mmol}\cdot\text{l}^{-1}$.

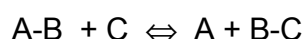
F ENZYMY

Hlavní skupiny enzymů podle typu reakce:

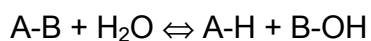
1. Oxidoreduktasy



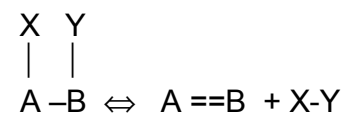
2. Transferasy



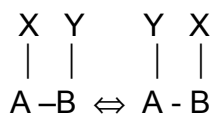
3. Hydrolasy



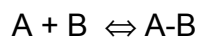
4. Lyasy (synthasy)



5. Izomerasy



6. Ligasy (synthetasy)



SYSTEMATICKÉ NAZVOSLOVÍ ENZYMŮ

1. Oxidoreduktasy
donor:akceptor-oxidoreduktasa
(např. glukosa:O₂-oxidoreduktasa, triviálně glukosaoxidasa)
2. Transferasy
donor:akceptor-skupinatransferasa
(např. ATP:glukosa-6-fosfotransferasa, triviálně glukokinasa či hexokinasa)
3. Hydrolasy
substrát-skupinahydrolasa
(např. protein-amidohydrolasa, triviálně proteinasa)
4. Lyasy (synthasy)
substrát-skupinalyasa

(např. citrát-oxalacetátlyasa, triviálně citrát-synthasa)

5. Isomerasy

neujasněné názvosloví, enzym může končit názvem:

racemasa (katalyzuje stereochemické změny substrátu, např. alaninracemasa)

epimerasa (např. UDP-glukosa-4-epimerasa)

isomerasa (obecně substrát-děj-isomerasa, např. maleinát-cis-trans-isomerasa)

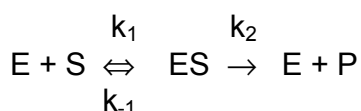
mutasa (chorismátmutasa)

6. Ligasy (syntetasy)

substrát:substrát-ligasa(tvořící nukleotid)

(např. alanin:tRNA^{Ala}-ligasa(tvořící AMP), triviálně alanyl-tRNA-synthetasa)

KINETIKA ENZYMOVÝCH REAKCÍ



$$K_m = \frac{k_{-1} + k_2}{k_1} \quad \text{Michaelisova konstanta}$$

Je-li $k_2 \ll k_{-1}$, pak $K_m = \frac{k_{-1}}{k_1}$ Disociační konstanta komplexu ES

$$v_0 = k_2[ES]$$

$$v_0 = \frac{V \cdot S}{K_m + S} \quad \text{Rovnice Michaelise-Mentenové}$$

Platí-li, $[S] \rightarrow \infty$,

pak $[E_t] = [ES]$

$$v_0 = k_2[E_t] = V \quad \text{Limitní počáteční rychlost}$$

Limitní počáteční rychlost je tedy přímo úměrná koncentraci enzymu.

Pomocí této limitní rychlosti ($S \rightarrow \infty$, T, pH optimum) lze měřit množství enzymu, tzv. aktivitu.

Aktivita enzymu se udává v následujících jednotkách : $1 \text{ IU} = 1 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$
 $1 \text{ katal} = 1 \text{ mol} \cdot \text{s}^{-1}$

Číslo přeměny=katalytická aktivita=molekulová (resp.molární) aktivita enzymu=počet molekul (resp.molů) substrátu přeměněných za jednu sekundu jednou molekulou (resp.jedním molem) enzymu.

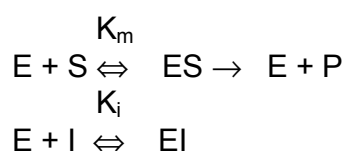
Stanovení K_m a V - linearizované vztahy:

$$\frac{1}{v_o} = \frac{K_m}{V} \cdot \frac{1}{S} + \frac{1}{V} \quad \text{Vynesení podle Lineweavera-Burka}$$

$$\frac{S}{v_o} = \frac{S}{V} + \frac{K_m}{V} \quad \text{Vynesení podle Hanese-Woolfa}$$

Enzymová inhibice

Inhibice kompetitivní:

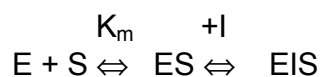
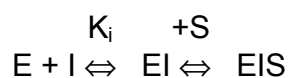
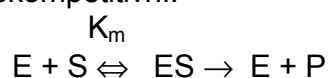


Jestliže $S \rightarrow \infty$, pak $EI \rightarrow 0$, a $v_o = V$
Linearizované vztahy:

$$\frac{1}{v_o} = \frac{K_m}{V} \cdot (1 + i/K_i) \cdot \frac{1}{S} + \frac{1}{V}$$

$$\frac{S}{v_o} = \frac{S}{V} + \frac{K_m}{V} (1 + i/K_i)$$

Inhibice nekompetitivní:



Linearizované vztahy:

$$\frac{1}{v_o} = \frac{K_m}{V} \cdot (1 + i/K_i) \cdot \frac{1}{S} + \frac{1}{V} \cdot (1 + i/K_i)$$

$$\frac{S}{v_o} = \frac{S}{V} (1 + i/K_i) + \frac{K_m}{V} (1 + i/K_i)$$

v_0 V V

1. Enzymy v uzavřeném systému

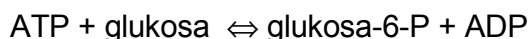
- a) posunují rovnováhu reakce ve směru tvorby produktu
- b) neovlivňují rovnovážný stav reakce
- c) zvyšují ΔG_0 reakce
- d) snižují "

2. Pojmenujte enzymy katalyzující následující reakce a zařadte je podle enzymové nomenklatury (tj. hydrolasa, transferasa, oxidoreduktasa, apod.):

- a) oxalacetát + NADH + H⁺ → malát + NAD⁺
- b) glutamát + pyruvát → oxoglutarát + alanin
- c) škrob → (maltosa)_n
- d) formaldehyd + NADH + H⁺ → methanol + NAD⁺
- e) fruktosa + ATP → fruktosa-6-fosfát + ADP
- f) močovina + H₂O → amoniak + CO₂
- g) Glukosa-6-fosfát → Glukosa 1-fosfát
- h) D-alanin + D-alanin + ATP → D-alanyl-D-alanin + ADP + P

3. Vysvětlete rozdíl mezi koenzymem a prostetickou skupinou. Vysvětlete roli koenzymu A v metabolismu, vysvětlete roli pyridoxalfosfátu.

4. Glukokinasa a hexokinasa jsou enzymy katalyzující tutéž reakci:



Glukokinasa z jater má K_m pro glukosu 10 mmol.l⁻¹, katalytická aktivita je 1.5 μmol.min⁻¹. Hexokinasa má K_m 0.1 mmol.l⁻¹, katalytická aktivita je 0.1 μmol.min⁻¹. Vypočítejte počáteční rychlost přeměny glukosy při její následující koncentraci (ATP je v nadbytku) a srovnajte hodnoty pro oba enzymy.

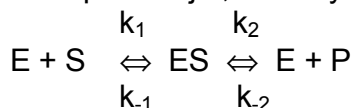
- a) 0.1 mmol.l⁻¹
- b) 1 mmol.l⁻¹
- c) 5 mmol.l⁻¹ normální hodnota
- d) 30 mmol.l⁻¹ diabetes

5. a) Aktivita enzymu v roztoku je 0.2 μmol.min⁻¹, Michaelisova konstanta enzymu pro daný substrát je 0.2 mmol.l⁻¹. Vypočítejte jakou počáteční rychlostí bude enzymová reakce probíhat, je-li koncentrace substrátu 0.005 mmol.l⁻¹.

b) K enzymu byl přidán kompetitivní inhibitor o koncentraci 0,1 mmol.l⁻¹, $K_i = 0.2$ mmol.l⁻¹. Jakou rychlostí bude reakce probíhat, bude-li koncentrace substrátu 20 mmol.l⁻¹.

c) K enzymu byl přidán nekompetitivní inhibitor o koncentraci 0.005 mol.l^{-1} . Jakou rychlostí bude reakce probíhat, budou-li reakční podmínky stejné jako v bodu b) ?

6. Předpokládejte, že enzym katalyzuje reakci:



kde $k_1 = 10^9 \text{ M}^{-1}\text{s}^{-1}$, $k_{-1} = 10^5 \text{ s}^{-1}$, $k_2 = 10^2 \text{ s}^{-1}$, $k_{-2} = 10^7 \text{ M}^{-1}\text{s}^{-1}$, a celková koncentrace enzymu $E_t = 0,1 \text{ nM}$. Vypočítejte následující hodnoty:

K_m , V_{\max} , katalytickou aktivitu (číslo přeměny), počáteční rychlost, je-li koncentrace substrátu $20 \text{ }\mu\text{M}$

7. Na základě měření vypočítejte kinetické parametry enzymu, tj. K_m a maximální počáteční rychlost

konc. substrátu (mol.l^{-1}) v_o ($\mu\text{mol.min}^{-1}$)

$0.3 \cdot 10^{-5}$	10.4
$0.5 \cdot 10^{-5}$	14.5
$1 \cdot 10^{-5}$	22.5
$3 \cdot 10^{-5}$	33.8
$9 \cdot 10^{-5}$	40.5

8. a) V přítomnosti inhibitoru o koncentraci 0.01 mmol.l^{-1} byly naměřeny tyto počáteční rychlosti přeměny substrátu (viz úloha 7):

konc. substrátu (mol.l^{-1}) v_o ($\mu\text{mol.min}^{-1}$)

$0.3 \cdot 10^{-5}$	3.96
$0.5 \cdot 10^{-5}$	5.75
$1 \cdot 10^{-5}$	8.70
$3 \cdot 10^{-5}$	13.00
$9 \cdot 10^{-5}$	15.80

Určete typ inhibice a vypočítejte K_i

b) V přítomnosti druhého inhibitoru 2 mmol.l^{-1} byly naměřeny tyto počáteční rychlosti:

konc. substrátu (mol.l^{-1}) v_o ($\mu\text{mol.min}^{-1}$)

$0.3 \cdot 10^{-5}$	4.1
$0.5 \cdot 10^{-5}$	6.4

$1 \cdot 10^{-5}$	11.3
$3 \cdot 10^{-5}$	22.6
$9 \cdot 10^{-5}$	33.6

Vypočítejte K_i a určete typ inhibice.

9. Z následujících údajů o enzymové reakci určete graficky případně početně typ inhibice, K_m enzymu a K_i .

koncentrace substrátu mmol.l ⁻¹	vo (nkat)	
	bez inhibitoru	inhibitor (6 mmol.l ⁻¹)
2.0	139	88
3.0	179	121
4.0	213	149
10.0	313	257
15.0	370	313

Jak byste daný typ inhibice zrušili ?

10 a) Při kinetickém měření závislosti reakční rychlosti na koncentraci substrátu byly zjištěny následující hodnoty:

S (mmol.l ⁻¹)	vo (mmol.min ⁻¹)
0,1	0,046
0,2	0,086
0,4	0,150
1,0	0,270
2,0	0,370

Vypočítejte Michaelisovu konstantu enzymu pro tento substrát.

b) V přítomnosti koncentrace inhibitoru 1 mmol/l byly zjištěny tyto údaje:

Substrát (mmol.l ⁻¹)	Vo (mmol.min ⁻¹)
0,1	0,019
0,2	0,037
0,4	0,070
1,0	0,150
2,0	0,239

Určete, o jaký typ inhibice se jedná. Vypočítejte K_i inhibitoru.

11. Určete K_m a aktivitu enzymu na základě kinetických měření

S (mol.l ⁻¹)	Vo (μmol.min ⁻¹)
0.0003	0.026
0.001	0.054
0.002	0.070

V přítomnosti koncentrace inhibitoru 0.01 mmol.l⁻¹ byly naměřeny tyto hodnoty. Vypočítejte K_i a určete typ inhibice:

S (mmol.l ⁻¹)	Vo (μmol.min ⁻¹)
0.0003	0.011
0.001	0.023
0.002	0.030

12. Vypočítejte Michaelisovu konstantu a maximální rychlost reakce na základě kinetických měření:

substrátu (mol.l ⁻¹)	počáteční rychlost (nkat)
1.10 ⁻⁴	0,45
5.10 ⁻⁴	2,3
2.10 ⁻³	5,3
4.10 ⁻³	6,5

K enzymu byl přidán nekompetitivní inhibitor o koncentraci 4.10⁻⁴ mol.l⁻¹, K_i inhibitoru 1.10⁻³ mol.l⁻¹. Vypočítejte rychlost enzymové reakce, je-li koncentrace substrátu 2.10⁻³ mol.l⁻¹.

13. Aktivita enzymu v roztoku je 0.2 umol.min⁻¹, Michaelisova konstanta enzymu pro daný substrát je 0.2 mmol.l⁻¹.

a) Vypočítejte jakou počáteční rychlostí bude enzymová reakce probíhat, je-li koncentrace substrátu 0.005 mmol.l⁻¹.

b) K enzymu byl přidán kompetitivní inhibitor o koncentraci 0.1 mmol.l⁻¹, $K_i = 0.2$ mmol.l⁻¹. Jakou rychlostí bude reakce probíhat, bude-li koncentrace substrátu 20 mmol.l⁻¹.

c) K enzymu byl přidán nekompetitivní inhibitor o koncentraci 0.1 mmol.l⁻¹, $K_i = 0.2$ mmol.l⁻¹. Jakou rychlostí bude reakce probíhat, bude-li koncentrace substrátu 20 mmol.l⁻¹.

14. Vypočítejte, jakou aktivitu (umol/min) bude mít 2.5.10⁻⁴ mg zcela čistého enzymu o molekulární hmotnosti 400 000, je-li molekulární aktivita (číslo přeměny 2500 sec⁻¹).

15. Vypočítejte molekulární aktivitu enzymu (číslo přeměny), jestliže $5 \cdot 10^{-4}$ mg zcela čistého enzymu má aktivitu 20 mezinárodních jednotek. Molekulová hmotnost enzymu je 240000.

16. K roztoku glutamátdehydrogenasy o aktivitě 5 nkat byl přidán glutamát a změřena počáteční rychlost reakce 1.5 nkat. Kolik procent enzymu je vázáno ve formě komplexu enzym-substrát? ($K_m = 2,25 \text{ mmol.l}^{-1}$).

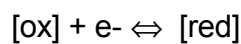
17. Koncentraci jablečnanu ve vzorku by bylo možno stanovit pomocí příslušné dehydrogenasy citrátového cyklu na základě vznikajícího NADH:



Průběh reakce je závislý na pH prostředí. Rovnováha reakce je silně posunuta na levou stranu ($K = 5 \cdot 10^{-13} \text{ mol.l}^{-1}$). Vypočítejte, jaké pH pufru je nutno zvolit, aby alespoň 90% jablečnanu bylo přeměněno na oxalacetát. Reakční podmínky: počáteční koncentrace NAD = 5 mmol.l^{-1} , počáteční koncentrace jablečnanu $0,1 \text{ mmol.l}^{-1}$.

G REDOXNÍ REAKCE

Základní vztahy:



redoxní potenciál E (definován při pH 7.0)

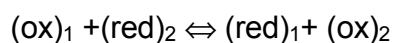
$$E = E_o + \frac{RT \ln [\text{ox}]}{nF [\text{red}]}$$

stand. redox pot. aktuální koncentrace složek

$$F = 96500 \text{ C} \cdot \text{mol}^{-1}$$

$$R = 8.31 \text{ J} \cdot \text{deg}^{-1} \cdot \text{mol}^{-1}$$

reakce mezi dvěma redox systémy:



Pokud je systém v rovnováze, platí $\Delta G = 0$ a $E_1 = E_2$

$$E_{01} + \frac{RT \ln [\text{ox}_1]}{nF [\text{red}_1]} = E_{02} + \frac{RT \ln [\text{ox}_2]}{nF [\text{red}_2]}$$

$$E_{01} - E_{02} = \frac{RT \ln [\text{ox}_2][\text{red}_1]}{nF [\text{red}_2][\text{ox}_1]}$$

$$K = \frac{[\text{ox}_2][\text{red}_1]}{[\text{ox}_1][\text{red}_2]}$$

$$E_{01} - E_{02} = \frac{RT \ln K}{nF}$$

$$\Delta G_o = -RT \ln K$$

$$E_{01} - E_{02} = -\frac{\Delta G_o}{nF}$$

$$\Delta G_o = -nF(E_{01} - E_{02})$$

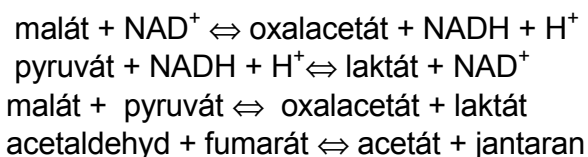
$$\Delta G_o = -nF \Delta E_o \quad \text{kde } \Delta E_o = E_{o \text{ ox}} - E_{o \text{ red}}$$

Tab.III Hodnoty standartních redox potenciálů některých důležitých redoxních párů při pH 7

	E_o' (V)
acetát/acetaldehyd	-0.58
NAD ⁺ /NADH	-0.32
NADP ⁺ /NADPH	-0.324
acetaldehyd/ethanol	-0.197
pyruvát/laktát	-0.185
oxalacetát/malát	-0.166
ubichinon/ubihydrochinon	+0.10
2cyt b(ox)/2cyt b(red)	+0.03
fumaran/jantaran	+0.031
2cyt c(ox)/2cyt c(red)	+0.235
2cyt a(ox)/2cyt a(red)	+0.385
1/2 O ₂ /H ₂ O	+0.816

1. Vypočítejte redoxní potenciál E směsi NAD/NADH, je-li koncentrace NAD 1 mmol.l⁻¹, NADH 10 mmol.l⁻¹.

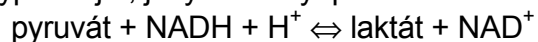
2. Srovnáním standartních redox potenciálů určete, zda reakce bude mít tendenci probíhat doleva nebo doprava:



3. Vypočítejte rovnovážnou konstantu reakce ze standartního redox potenciálu E_o (T = 25°C)



4. Vypočítejte, jaký musí být poměr koncentrací NAD/NADH, aby reakce:



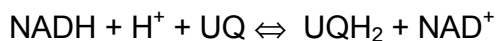
byla při 25°C v rovnováze, je-li poměr koncentrací pyruvát/laktát = 1.

5. Vypočítejte ΔG reakce:



je-li koncentrace NAD 10 mmol.l⁻¹, NADH 1 mmol.l⁻¹, jantaranu 10 mmol.l⁻¹, fumaranu 5 mmol.l⁻¹, T = 25°C.

6. Vypočítejte ΔG reakce při 25°C:



Je-li koncentrace NAD 100krát vyšší než koncentrace NADH a koncentrace UQH₂ 2krát vyšší než koncentrace UQ.

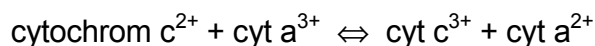
$$E_{\text{UQ}} = +0.104 \text{ V}, E_{\text{NADH}} = -0.32 \text{ V}$$

7. Určete ΔG reakce:



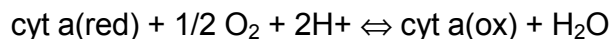
E_0 acetát = -0.58 V, E_0 fumar. = 0.03 V. V jakém směru bude reakce probíhat.

8. Určete ΔG reakce:



E_0 cyt c (2+/3+) = +0,235 V, E_0 cyt a (2+/3+) = +0,385 V. V jakém směru bude reakce probíhat.

9. Vypočítejte ΔG reakce:



E_0 (cyt a) = 0.385 V, $E_0(\text{O})$ = 0.816 V. Je-li ΔG_0 syntézy ATP z ADP a Pi +30 kJ.mol⁻¹, kolik molekul ATP může vzniknout při této reakci za standardních podmínek?

10. Vypočítejte, jaký je poměr koncentrací NAD/NADH u alkoholického kvašení v rovnováze, pokud by koncentrace alkoholu byla 5% a koncentrace acetaldehydu 0,5 mmol.l⁻¹. Hustota roztoku alkoholu = 1 g.ml⁻¹.



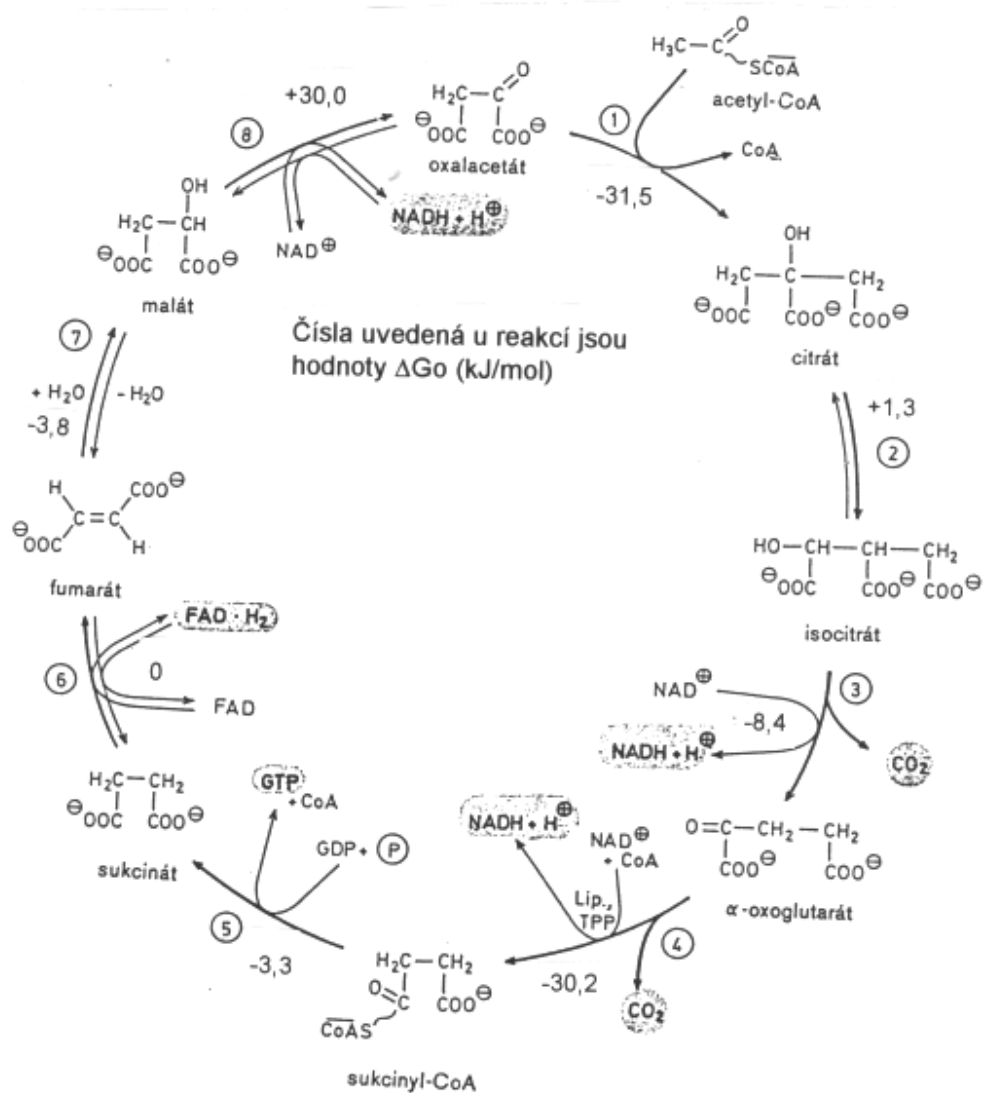
E_0 alkohol/aldehyd = -0,197 V; E_0 NADH/NAD = -0,32 V.

11. Dokažte pomocí výpočtu ΔG , zda při oxidaci acetaldehydu na acetát je vhodnějším koenzymem NAD nebo FAD.



Při výpočtu berte v úvahu situaci, kdy poměr reduk. koenzym/oxid. koenzym = 1/100 a koncentrace acetaldehydu a acetátu je ekvimolární.
Eo acetaldehyd = -0,58 V, Eo NADH = -0,32 V, Eo FADH2 = 0 V

H KREBSUV CYKLUS



1. Srovnajte G_0 reakcí Krebsova cyklu. Které reakce mají tendenci probíhat obráceným směrem a jakým způsobem dochází k posunu reakcí žádoucím směrem?

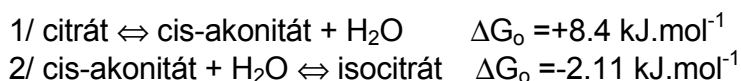
2. V kterém místě cyklu trikarbonových kyselin dochází k dekarboxylaci :
Přeměna: a) citrátu na akonitát, b) isocitrátu na oxoglutarát, c) malátu na oxalacetát, d) oxalsukcinátu na 2-oxoglutarát ,e) 2-oxoglutarátu na sukcinylKoA

3. V kterém místě cyklu trikarbonových kyselin dochází k oxidaci substrátu
Přeměna

- a) sukcinátu na fumarát b) 2-oxoglutarátu na sukcinyl-CoA
c) fumarátu na malát d) oxalacetátu na citrát e) acetylkoenzym A na citrát

4. Napište bilanční rovnici přeměny oxoglutarátu na jantaran v Krebsově cyklu.

5. Jaké jsou rovnovážné relativní koncentrace isocitrátu, citrátu a cis-akonitátu, je-li ΔG_0 reakcí následující:



6. Napište bilanční rovnice přeměny těchto látek v Krebsově cyklu do stadia oxalacetátu:
a) citrát

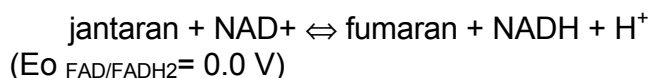
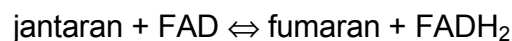
- b) jantaran
c) malát

Napište vzorce uvedených karboxylových kyselin.

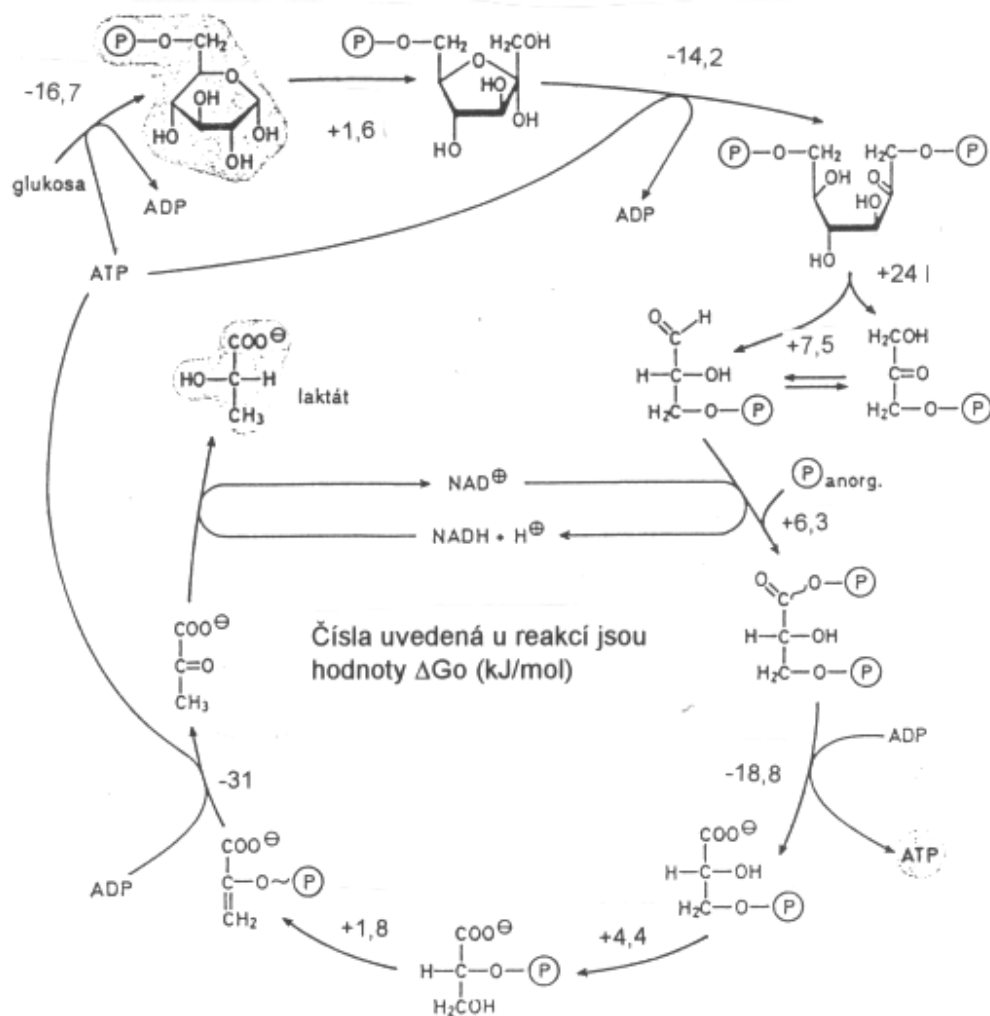
7. Jaká je distribuce uhlíku ^{14}C na oxalacetátu po přidání pyruvátu značeného na a) C1, b) na C2, c) na C3
k enzymům Krebsova cyklu a k pyruvát dekarboxylase?

8. K enzymům Krebsova cyklu byla přidán acetylKoA značený ^{13}C na methylové skupině. Dokažte, jaká bude distribuce radioaktivity ve vzniklém citrátu a jaká ve vzniklém isocitrátu

9. Na základě hodnoty G_0 vypočtené ze standartních redox potenciálů zdůvodněte, proč oxidace jantaranu na fumaran v Krebsově cyklu probíhá za účasti FAD jako koenzymu a nikoliv NAD^+ .



10. Navrhněte hypotetický cyklus analogický Krebsově cyklu, kde by jako počáteční krok byla reakce acetylKoA s oxoglutarátem namísto s oxalacetátem.

/ ANAEROBNÍ GLYKOLÝZA

1. Napište vzorce: kys. 1,3 bis fosfoglycerové, fosfoenolpyruvátu. K aldolase byl přidán fruktosa 1,6 bis fosfát značený na C2. Jaká bude distribuce radioaktivity ve vzniklé triose.

2. K enzymům anaerobní glykolysy byla přidána kys. 3P glycerová značená na uhlíku č.2. Zvratem anaerobní glykolysy byl z této kyseliny syntezován fruktosa-1,6-bis fosfát. Jaká bude distribuce radioaktivity v tomto fruktosa-1,6 bis fosfátu.

3. Fruktosa 1,6-bisfosfát byl značen fosfátem ^{32}P na uhlíku číslo 1. Prokažte, zda se tento značený fosfát objeví ve formě ATP, pokud anaerobní glykolýza proběhla do stadia kys. 3-fosfoglycerové.

4. Napište bilanční rovnici přeměny glyceralddehyd-3-P na fruktosa-6-P v procesu glukoneogeneze:



5. Napište bilanční rovnici přeměny fruktosa-6-fosfátu na kys. 3-fosfoglycerovou v procesu anaerobní glykolýzy.



6. Látka A je produktem anaerobní glykolýzy. Její redukcí NADH vzniká látka B. Transaminací látky A vzniká látka C. Napište názvy a vzorce látek A,B,C.

7. Napište bilanční rovnici přeměny fruktosy na pyruvát v procesu anaerobní glykolysy za předpokladu: a) fosforylace fruktosy hexokinasou



b) fosforylace fruktosy fruktokinasou



8.. Napište bilanční rovnici přeměny fruktosa-1,6-bisP na fosfoenolpyruvát při anaerobní glykolyse

a) v přítomnosti NAD, Pi a ADP

b) v přítomnosti NAD⁺, ADP, arseničnanu

9. Glukosa byla značena ^{14}C . Jaká bude distribuce značeného uhlíku v pyruvátu po přeměně značené glukosy v procesu anaerobní glykolysy.

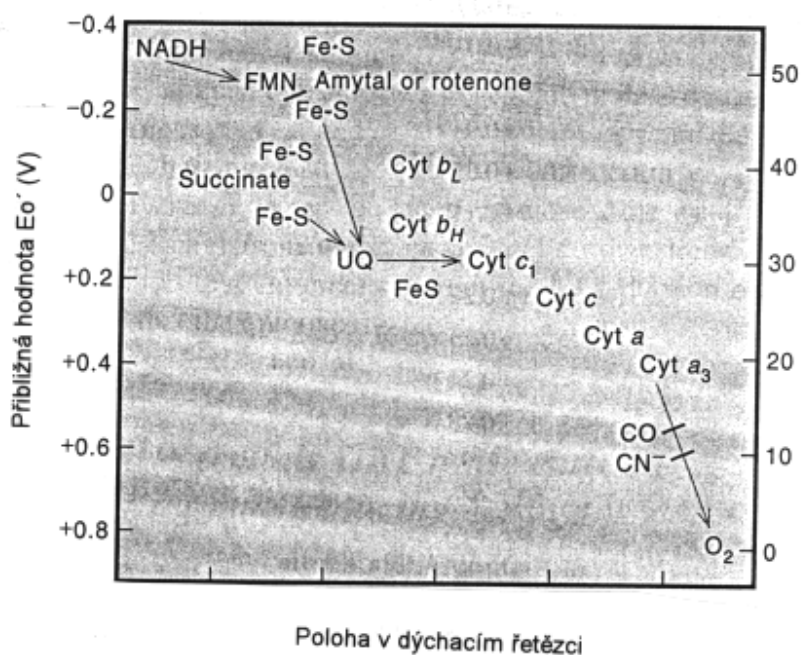
a) v případě značení na C1

b) v případě značení na C6

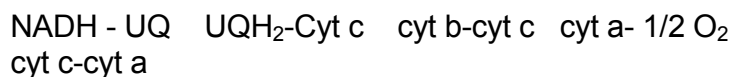
(izomerace glyceralddehydfosfátu na dihydroxyacetonfosfát je velmi rychlá vzhledem k následujícímu kroku).

10. Jaká bude rovnovážná koncentrace fruktosa-1,6-bisfosfátu, glyceraldehyd-3-fosfátu a dihydroxyacetonfosfátu, jestliže fruktosa-1,6-bisfosfát 1 mmol.l^{-1} byl inkubován s aldolasou ($\Delta G_o = + 24 \text{ kJ.mol}^{-1}$).
11. Zdůvodněte, proč při anaerobní glykolyse musí být glukosa-6-fosfát izomerován na fruktosa-6-fosfát. Vezměte v úvahu reakční mechanismus aldolasové reakce. Proč tato reakce probíhá s fruktosa-1,6-bisfosfátem a nikoliv s glukosa-1,6-bis fosfátem?
12. Glukosa značená ^{14}C na C1 byla přidána do směsi obsahující enzymy pentosového cyklu. Jaký je osud radioaktivně značeného uhlíku při přeměně na dvě molekuly triosy ?
13. K enzymům anaerobní glykolysy byla přidána kys. 3P glycerová značená na uhlíku karboxylové skupiny. Zvratem anaerobní glykolysy byl z této kyseliny synthesován fruktosa-1,6-bisfosfát. Jaká bude distribuce radioaktivity v tomto fruktosa-1,6-bisfosfátu.
14. Na základě velikosti ΔG_o odhadněte, které reakce nemohou při glukoneogenesi probíhat zvratem anaerobní glykolysy. Jakým způsobem jsou tyto reakce obcházeny? (Jedna z reakcí probíhá přes nepříznivé ΔG_o . Odhadněte proč.)
15. Určité bakteriální mutanty mají nefunkční triosafosfát izomerázu. Vysvětlete, proč je tato mutace letální pro organismus fermentující glukosu výlučně cestou anaerobní glykolýzy.
16. Vysoké koncentrace pyruvátu inhibují izoenzym laktátdehydrogenasy srdečního svalu, nikoli však izoenzym ze svalu kosterního. Jaké by byly důsledky tohoto efektu, kdyby srdeční sval obsahoval pouze izoenzym totožný s izoenzymem kosterního svalu. Jaké by byly obrácené důsledky, kdyby kosterní sval obsahoval izoenzym totožný s izoenzymem srdečním?
17. Při glukoneogenezi je termodynamická bariéra tvorby fosfoenolpyruvátu obcházena tvorbou oxalacetátu (koenzym biotin). Napište obě dvě rovnice použité k obchvatu pyruvát kinázové reakce a vypočítejte ΔG_o souhrnné reakce. (Předpokládejte, že GTP je termodynamicky ekvivalentní ATP).

J RESPIRAČNÍ ŘETĚZEC



1. Rozdělte jednotlivé složky respiračního řetězce na jednoelektronové a dvouelektronové přenašeče. Napište redoxní rovnice mezi uvedenými partnery a všimněte si, kde vystupuje jako reakční partner H^+ .



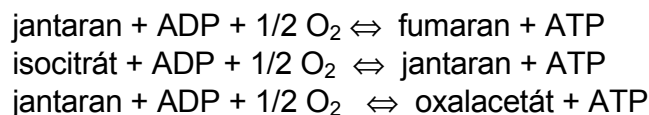
2. Vypočítejte ΔG_0 reakce mezi:

- NADH - UQ
- jantaran - UQ
- cyt b(red) - cyt c(ox)
- cyt c(red) - $1/2 \text{O}_2$

Na základě velikosti G_0 odhadněte, při které reakci je kryta energetická spotřeba vzniku jedné molekuly ATP ($G_0 = -30 \text{ kJ} \cdot \text{mol}^{-1}$).

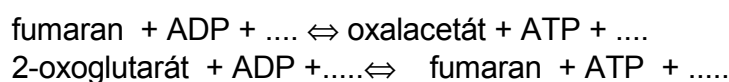
3. Vypočítejte G_0 oxidace NADH kyslíkem v respiračním řetězci. Kolik molů ATP by teoreticky vzniklo za standardních podmínek ($G_{0,ATP} = -30 \text{ kJ}\cdot\text{mol}^{-1}$). Jestliže namísto kyslíku použijeme umě- lého akceptoru hexakynoželezitanu ($E_0 = +0,36 \text{ V}$), jaká bude změna standardní volné energie reakce a kolik molů ATP vznikne?

4. Doplňte bilanční rovnici přeměny následujících látek v Krebsově cyklu a v respiračním řetězci:

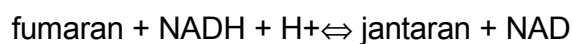


5. Po přidavku inhibitoru respirace antimycinu k systému respiračního řetězce mitochondrií byla zjištěna úplná zredukovaná ubichinonu, cytochromu b a úplné zoxidování cytochromů c, aa₃. Zakreslete místo zásahu tohoto inhibitoru.

6. Doplňte bilanční rovnici přeměny fumaranu na oxalacetát za spolupráce enzymů Krebsova cyklu a respiračního řetězce:



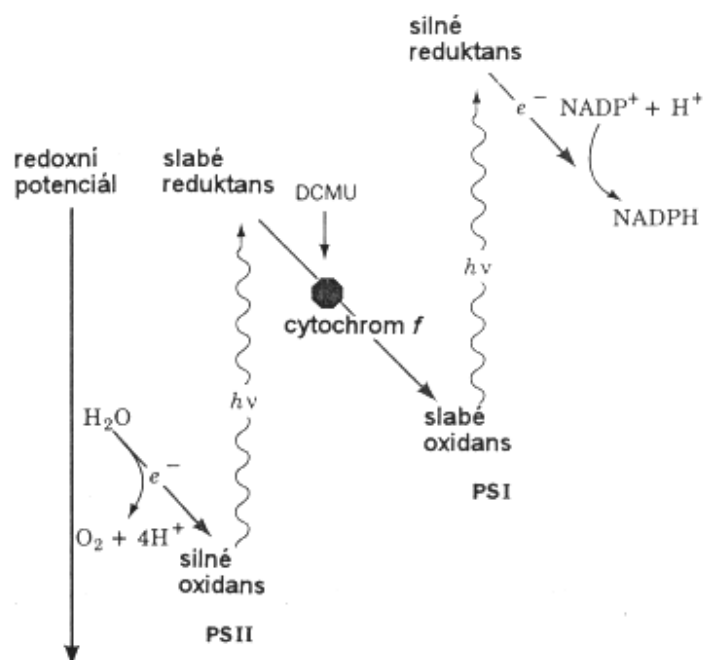
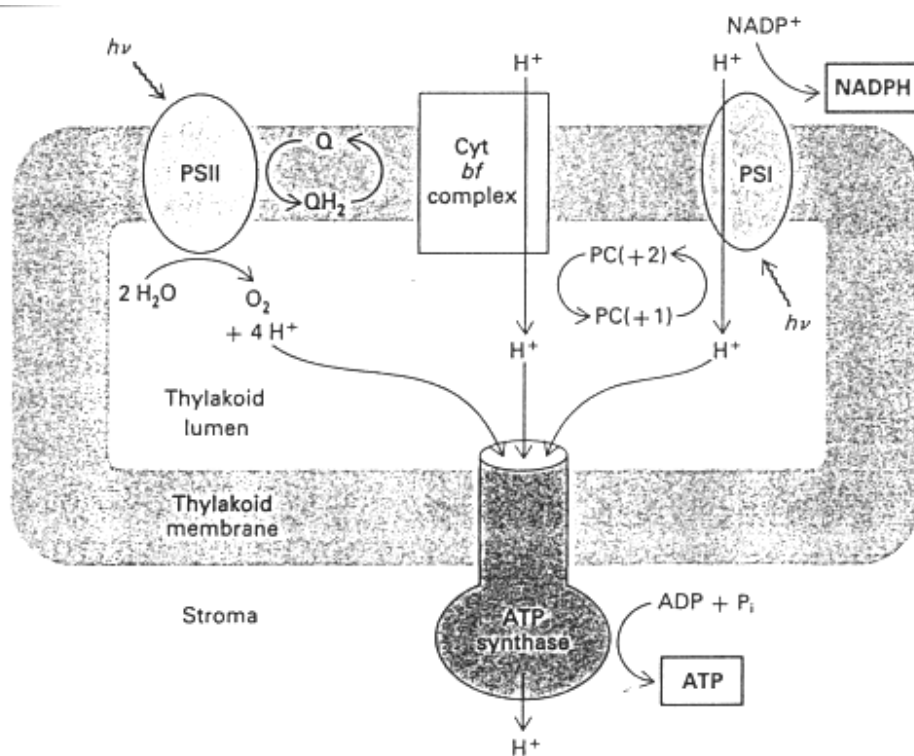
7. Vypočítejte ΔG_0 reakce při 25°C



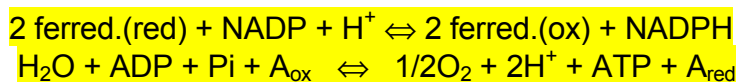
víte-li, E_0 : $E_0 \text{ NAD/NADH} = -0.32 \text{ V}$, $E_0 \text{ fum/jan} = +0.03 \text{ V}$

Bylo by možné, aby za standardních podmínek byla tato reakce využita k syntéze ATP? (hydrolyza ATP $\Delta G_0 = -30 \text{ kJ/mol}$)

Zakreslete úseky respiračního řetězce, které se podílejí na této oxidaci NADH.

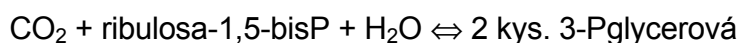
K FOTOSYNTÉZA

Souhrnná rovnice:



Temná fáze

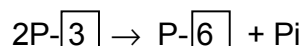
fixace:



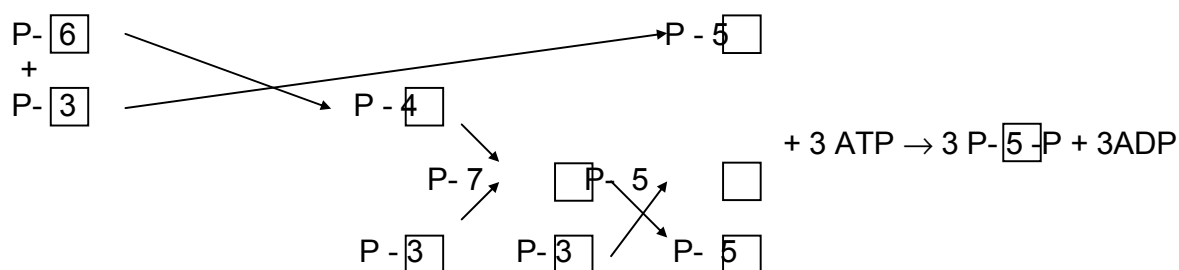
redukce:



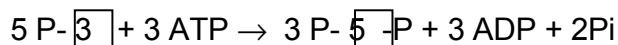
syntéza hexózy:



regenerace:



souhrnná rovnice:



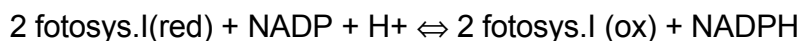
1. Napište souhrnnou rovnici světelné fáze fotosynthesy ve fotosystému I, fotosystému II a souhrnnou rovnici při propojení obou fotosystémů. Pokuste se napsat souhrnnou rovnici temné fáze fotosynthesy s oxidem uhličitým na jedné straně a s triosofosfátem na straně druhé. Vodu nutnou pro hydrolyzu ATP zanedbejte.

2. Vypočítejte E_0 a ΔG_0 reakce mezi redukováným ferredoxinem a NADP při fotosynthesy (E_0 ferredoxinu = -0.43 V).

3. K enzymům temné fáze fotosyntézy (fixace CO_2) byl přidán ribulosa-1,5-bisfosfát a $^{14}\text{CO}_2$. Jaká bude distribuce radioaktivity v kyselině 3-fosfoglycerové? Jaká bude distribuce radioaktivity v tomto případě, pokud byl přidán neznačený CO_2 a ribulosa-1,5bis fosfát značený na C5?

4. Srovnajte proces redukce kys. 3-fosfoglycerové na glycerinaldehyd-3- fosfát při fotosyntéze a vratný proces oxidace glycerinaldehyd-3-fosfátu při anaerobní glykolyse. V čem se oba procesy liší?

5. Fotosystém I má v základním stavu standardní redox potenciál $E_0 = +0,46 \text{ V}$. Po absorpci světelného kvanta se jeho potenciál změní na $E_0 = -0,60 \text{ V}$. Vypočítejte rovnovážný poměr koncentrací NADPH/NADP v reakci:



s fotosystémem I v základním a excitovaném stavu. Poměr koncentrací oxidovaného a redukovaného fotosystému je roven 1, $T = 25^\circ\text{C}$.

6. Dokažte výpočtem ΔG , zda redukovaný ferredoxin ($E_0 = -0,43 \text{ V}$) je při fotosyntéze schopen redukovat NADP ($E_0 = -0,324 \text{ V}$), pokud poměr koncentrací NADPH/NADP je při 25°C roven 100. Výchozí poměr redukovaného a oxidovaného ferredoxinu je roven 1. Napište rovnici této reakce.

7. Jeden z používaných herbicidů diuron je známým inhibítozem fotosyntézy. Tento inhibitor blokuje syntézu NADPH v chloroplastech, přičemž plastochinon se zcela zredukuje. Zakreslete pravděpodobné místo zásahu.

8. Určité primitivní fotosyntetizující bakterie žijící poblíž podmořských sopek obsahují bakteriochlorofyl a fotosystém II. Produktem této fotosyntézy je síra. Vysvětlete pomocí schématu rovnice.

VÝSLEDKY ÚLOH

A.

1. a) Phe, Tyr, Try, His
 b) Cys, Met
 c) His, Lys, Arg
 d) Ala, Gly, Phe, Ser, Val, Asp, Glu, Cys, Tyr, Asn, Gln, Try, Leu, Ile, Met, Thr, Pro
 e) Gly, Ala, Leu, Ile, Val
 f) □ádný asymetrický uhlíkový atom: Gly
 dva asymetrické uhlíkové atomy: Ile, Thr

2.

3. postupná disociace glycinu: $A^+ \rightarrow A \rightarrow A^-$

$$K_1 = \frac{[A] \cdot [H^+]}{[A^+]}$$

$$K_2 = \frac{[A^-] \cdot [H^+]}{[A]}$$

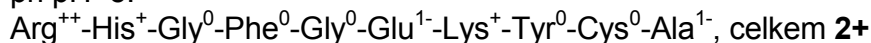
Vztahy pro disociační konstanty se pak využijí k výpočtu procenta disociované formy (po dosazení za jednotlivé formy glycinu se $[A]$ nakonec vykrátí):

$$\frac{[A] \cdot 100}{([A^+] + [A] + [A^-])} = 79.9\% \text{ disociované formy karboxylové skupiny při pH=3}$$

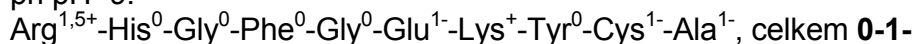
$$\frac{[A^-] \cdot 100}{([A^+] + [A] + [A^-])} = 0.99\% \text{ NH}_3^+ \text{ při pH 11}$$

4. $\text{NH}_2\text{-Thr-Gly-COOH}$; $pI=6,385$ (pro $\text{NH}_2\text{-Gly-Thr-COOH}$ by byl $pI=6,115$)
5. Přibližný náboj jednotlivých aminokyselin v peptidickém řetězci lze určit na základě disociačních konstant postranních skupin. Pokud je uvažované pH roztoku vyšší než hodnota pK_3 postranní $-\text{COOH}$ skupiny, pak proběhne její disociace na $-\text{COO}^-$. Pokud je pH roztoku nižší než pK_3 postranní aminoskupiny, pak tato skupina přejde na formu $-\text{NH}_3^+$.

při $pH=5$:



při $pH=9$:



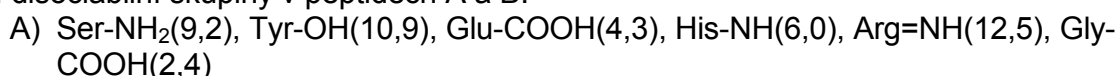
Z výše uvedeného vyplývá, že pI tohoto peptidu se nachází mírně pod $pH=9$. Hodnotu pI lze spočítat pouze přibližně, protože nemáme možnost brát v úvahu vliv sekundární struktury peptidu, vliv ostatních aminokyselinových zbytků na hodnoty disociačních konstant apod. Při porovnání disociačních konstant jednotlivých disociabilních skupin peptidu zjistíme, že nejvíce se $pH9$ přibližují: disociační konstanta argininu $pK_2=9,0$ a disociační konstanta cysteinu $pK_3=8,3$. Právě disociace $-\text{SH}$ skupiny cysteinu bude hrát významnou úlohu ve změně náboje peptidu při hodnotách pH blízkých pI . Při poklesu pH pod $8,3$ by se měl ztratit záporný náboj cysteinu a tím by měl peptid dosáhnout elektroneutrality.

$pI \leq 8,3$

Pokud je izoelektrický bod přibližným aritmetickým průměrem pK_A neutrální formy, pak bude první uvažovanou disociací deprotonace cysteinu ($pK_3=8,3$) při pH vyšším než pI a druhou reakcí bude protonace koncové skupiny o $pK_{a2}=7,9$ při pH nižším než pI .

Výsledný izoelektrický bod: $pI=8,1$.

6. disociabilní skupiny v peptidech A a B:



náboje při pH 9: A) $\text{Ser}^{1+}\text{-Tyr}^0\text{-Ser}^0\text{-Met}^0\text{-Glu}^{1-}\text{-His}^0\text{-Phe}^0\text{-Arg}^{1+}\text{-Gly}^{1-}$ **0**
 B) $\text{Val}^{1+}\text{-Cys}^{1-}\text{-Phe}^0\text{-Glu}^{1-}\text{-Ala}^0\text{-Lys}^{1+}\text{-Leu}^0\text{-Gln}^0\text{-Gly}^{1-}$ **1-**
 náboje při pH 5: A) $\text{Ser}^{1+}\text{-Tyr}^0\text{-Ser}^0\text{-Met}^0\text{-Glu}^{1-}\text{-His}^{1+}\text{-Phe}^0\text{-Arg}^{1+}\text{-Gly}^{1-}$ **1+**
 B) $\text{Val}^{1+}\text{-Cys}^0\text{-Phe}^0\text{-Glu}^{1-}\text{-Ala}^0\text{-Lys}^{1+}\text{-Leu}^0\text{-Gln}^0\text{-Gly}^{1-}$ **0**
 Elektroforézu lze provést např. při pH=5.

7. Izoelektrické body: Gly(6,1), Ala(6,1), Glu(3,25), Lys(10,0), Arg(10,75), Ser(5,65), Asp(2,95), Asn(5,4).

Aminokyseliny mají v prostředí o vyšším pH než je jejich pI náboj záporný, při nižším pH náboj kladný.

pH 3: anoda: Asp

katoda: Arg, Lys, Ala, Gly, Ser, Asn, Glu

(Glu a Asp mají izoelektrické body jen málo odlišné od 3, budou migrovat menší rychlostí než ostatní aminokyseliny)

pH 7: anoda: Asp, Glu, Asn, Ser, Gly, Ala

katoda: Arg, Lys

(Gly a Ala budou díky svým izoelektrickým bodům migrovat pomaleji než ostatní aminokyseliny)

8. Izoelektrické body: Gly(6,1), Ala(6,1), Glu(3,25), Lys(10,0), Arg(10,75), Ser(5,65).

Při pH=1 se díky svému kladnému náboji zachytí všechny. Při pH=6 se eluují Glu, Ser a také Gly, Ala, neboť jsou téměř v izoelektrickém bodě.

9. Izoelektrické body: Arg(10,75), Ala(6,1), Glu(3,25), Tyr(5,65), Ser(5,65)

a) pH=11: Arg^0 , Ala^{1-} , Glu^{2-} , Tyr^{2-} , Ser^{1-} (hodnota náboje určena na základě jednotlivých pKa). Vyteče Arg, ostatní aminokyseliny se zachytí na koloně.

b) pH=8: Ala^{1-} , Glu^{1-} , Tyr^{1-} , Ser^{1-} . Žádná aminokyselina nevyteče.

10. Izoelektrické body: Glu(3,25), Ala(6,1), His(7,6), Lys(10), Tyr(5,65)

Pořadí eluce: Glu, Tyr, Ala, His, Lys.

11. Izoelektrické body: Cys(5,05), Glu(3,25), Ser(5,65), Ala(6,1), Lys(10,0), His(7,6).

Nezachytí se Lys, ostatní se zachytí.

12. a) disociabilní skupiny peptidu (I): Ala-NH₂(9,9), Glu-COOH(4,3), Tyr-OH(10,9), Lys-NH₂(10,8), Lys-COOH(2,2)

disociabilní skupiny peptidu (II): Gly-NH₂(9,8), Asp-COOH(3,9), His-NH(6), Tyr-OH(10,9), Lys-NH₂(10,8), Lys-COOH(2,2)

Podstatný rozdíl je v přítomnosti histidinu v peptidu(II) na rozdíl od peptidu(I).

Pro dosažení kladného náboje histidinu zvolíme např. **pH=5**:

$\text{Ala}^{1+}\text{-Glu}^{1-}\text{-Gly}^0\text{-Tyr}^0\text{-Lys}^0$ **0**

$\text{Gly}^{1+}\text{-Asp}^{1-}\text{-His}^{1+}\text{-Tyr}^0\text{-Lys}^0$ **1+**

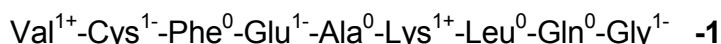
Peptid(II) se na katexu zachytí.

b) disociabilní skupiny peptidu (III): Ser-NH₂(9,2), Tyr-OH(10,9), Glu-COOH(4,3), His-NH(6), Arg-NH(12,5), Gly-COOH(2,4)

disociabilní skupiny peptidu (IV): Val-NH₂(9,6), Cys-SH(8,3), Glu-COOH(4,3), Lys-NH₂(10,8), Gly-COOH(2,4)

Nemůžeme využít rozdíl v přítomnosti histidinu ke zvýšení náboje peptidu(III) o +1, neboť potřebujeme dělit anionty. Využijeme rozdíl disociačních konstant OH skupiny tyrosinu a SH skupiny cysteinu. Zvolíme **pH=9**:

$\text{Ser}^{0-1+}\text{-Tyr}^0\text{-Met}^0\text{-Glu}^{1-}\text{-His}^0\text{-Phe}^0\text{-Arg}^{1+}\text{-Gly}^{1-}$ **-1-0**



Pokud je pK blízke zvolenému pH, pak je přibližně polovina molekul v disociovaném stavu a druhá polovina v nedisociovaném stavu. Peptid s nábojem -1 až 0 nakonec vyteče, neboť se postupně naprotonují všechny aminoskupiny serinu. Peptid s nábojem -1 se na anexu zachytí.

13. Izoelektrické body: Gly(6,1), Asp(2,95), Tyr(5,65), Ala(6,1), His(7,6), Arg(10,75)

Pořadí eluce: 1.Asp, 2.Tyr, 3.Ala, Gly, 4.His, 5.Arg

14. $\text{NH}_2\text{-Val-Lys-Pro-Gly-COOH}$, popř. $\text{NH}_2\text{-Val-Lys-Gly-Pro-COOH}$

15. Po označení 2,4-dinitrofluorbenzenem a úplné hydrolyze získáme ve směsi (Ala+Lys+Glu+Gly) značený alanin a značený lysin, víme také o přítomnosti Glu a Gly. Alanin je tedy na N-konci. Trypsinovou hydrolyzou získáme dva dipeptidy, které rozdělíme iontoměničovou chromatografií při pH=5:

$\text{NH}_2\text{-Ala}^{1+}\text{-Lys}^0\text{-COOH} \quad +1$ zachytí se na katexu

$\text{NH}_2\text{-Glu}^0\text{-Gly}^{1-}\text{-COOH} \quad -1$ vyteče z kolony

Každý z těchto oddělených dipeptidů pak označíme 2,4-dinitrofluorbenzenem a hydrolyzujeme. První peptid poskytne značený alanin a lysin ($\text{NH}_2\text{-Ala-Lys-?-?}$). Druhý peptid poskytne značenou kyselinu glutamovou. Výsledná sekvence je tedy: Ala-Lys-Glu-Gly.

Určení sekvence peptidu lze rovněž provést v sekvenátoru za použití Edmanova odbourání (fenylisothiokyanátová metoda).

Pro určování primární struktury peptidů lze využít i reakce s LiBH_4 (redukce -COOH skupiny na $-\text{CH}_2\text{OH}$), nebo hydrazinolýzy (všechny aminokyseliny se objeví ve výsledné směsi jako hydrazidy, kromě C-koncové aminokyseliny).

16. a) merkaptoethanol: $\text{B-S-S-C} \rightarrow \text{B-SH} + \text{C-SH}$

b) N-konce: Asp, Leu

c) peptid B: $?\text{-?}\text{-?}\text{-?}\text{-Phe-Ala}$ (chymotrypsin)

$?\text{-?}\text{-Lys-?}\text{-Phe-Ala}$ (trypsin)

$\text{NH}_2\text{-Leu-?}\text{-Lys-Cys-Phe-Ala-COOH}$ (Sangerova metoda)

d) peptid C: aminokyseliny připadající v úvahu: Asp, Lys(?), Cys (určitě, S-S můstek), Gly(?), Glu(?), Met(?)...jedna z aminokyselin(?) bude součástí peptidu B

$\text{NH}_2\text{-Asp-?}\text{-?}\text{-?}\text{-?}$

bromkyan: $\text{NH}_2\text{-Asp-?}\text{-?}\text{-Met-Glu-COOH}$

trypsin: $\text{NH}_2\text{-Asp-Cys-Lys-Met-Glu-COOH}$

peptid B je tedy:

$\text{NH}_2\text{-Leu-Gly-Lys-Cys-Phe-Ala-COOH}$

struktura peptidu P:

$(\text{NH}_2\text{-Asp-Cys-Lys-Met-Glu-COOH}$

SS

$\text{NH}_2\text{-Leu-Gly-Lys-Cys-Phe-Ala-COOH})$

17. a) cyklický peptid

b) $\text{NH}_2\text{-Cys-?}\text{-?}\text{-?}\text{-?}\text{-Tyr-COOH}$

c) tripeptid: $\text{NH}_2\text{-Glu-?}\text{-Lys-COOH}$

tetrapeptid: $\text{NH}_2\text{-Met-Tyr-?}\text{-Arg-COOH}$

sekvence -Glu-Ala-Lys-Met-Tyr-Cys-Arg-

18. thermolysin hydrolyzuje před Leu, Phe, Trp, Tyr, Val

označení aminokyselin ve štěpech po β -merkapt ethanolu:

Asn¹-Cys²-Phe³-Thr⁴-Lys⁵-Lys⁶-Trp⁷-Cys⁸-Arg⁹-Ala¹⁰-Val¹¹-Cys¹²
Cys¹³-Thr¹⁴-Pro¹⁵-Tyr¹⁶-Cys¹⁷-Phe¹⁸-Pro¹⁹-Cys²⁰

A) NH₂-Val¹¹-Cys¹²-Cys²-Asn¹-COOH

B) NH₂-Phe³-Thr⁴-Lys⁵-Lys⁶-COOH

C) NH₂-Trp⁷-Cys⁸-Arg⁹-Ala¹⁰-COOH

SS

NH₂-Tyr¹⁶-Cys¹⁷-COOH

D) NH₂-Phe¹⁸-Pro¹⁹-Cys²⁰-S-S-Cys¹³-Thr¹⁴-Pro¹⁵-COOH

disulfidické můstky mezi: Cys²-Cys¹²
Cys⁸-Cys¹⁷
Cys¹³-Cys²⁰

NH₂-Asn-Cys-Phe-Thr-Lys-Lys-Trp-Cys-Arg-Ala-Val-Cys-COOH

NH₂-Cys-Thr-Pro-Tyr-Cys-Phe-Pro-Cys-COOH

19. N-konec: Thr

C-konec: Val-Ile-Leu-Lys-COOH

hydrolýza chymotrypsinem: NH₂-Phe-Asp-Val-Ile-Leu-Lys-COOH

sekvence P: NH₂-Thr-Glu-Phe-Asp-Val-Ile-Leu-Lys-COOH

náboj při pH=6,5: Thr¹⁺-Glu¹⁻-Phe⁰-Asp¹⁻-Val⁰-Ile⁰-Leu⁰-Lys⁰, celkově 1-

Pokud by byla Glu nahrazena Gln a Asp nahrazena Asn, tak by měl peptid při pH=6,5 náboj 1+, což by nebylo v souladu s podmínkami v zadání úlohy.

20. možné úseky α -šroubovice označeny silně:

- **Leu-Ala-His-Thr-Tyr-Gly-Pro-Phe-Glu-Ala-Ala-Met-Cys-His-**

- **Glu-Glu-Asp-Pro-Asp-Gly-Met-Gly-Cys-Ala-Phe-His-**

při poklesu pH pod disociační konstanty karboxylových kyselin:

- **Leu-Ala-His-Thr-Tyr-Gly-Pro-Phe-Glu-Ala-Ala-Met-Cys-His-**

- **Glu-Glu-Asp-Pro-Asp-Gly-Met-Gly-Cys-Ala-Phe-His-**

Přesné určení sekundární struktury bílkoviny je úkolem pro počítačové modelování.

21. NH₂-Ala-Ala-Lys-Ala-Ala-Ala-Phe-COOH

22. Protein má poměrně hodně hydrofobních skupin, díky kterým může dobře kotvit v cytoplasmatické membráně. K určení sekundární struktury by mohla být využita statistická metoda P.Choua a G.Fasmana (1974). Prvním krokem je simultánní hledání "zárodků" tvorby α - a β -struktur. Tvoří je úseky (penta- až hexapeptidy) obsahující minimálně čtyři (α - β -struktur tři) zbytky s velkou tendencí tvořit příslušný typ pravidelné sekundární struktury. Největší snahu tvořit α -helix mají methionin, glutamát, leucin a alanin, v β -strukturách se vyskytují hlavně valin, isoleucin, fenylalanin a tyrosin. V dalším kroku se "zárodky" rozšiřují na obě strany, dokud průměrný sklon tetrapeptidu k vytváření α -, resp. β -struktury neklesne pod kritickou hodnotu. Posléze se vyhledají oblasti protisměrných ohybů, obsahující především glycin a prolin.

Silně vyznačený úsek bude mít tendenci tvořit α -helix:

Met-Ala-(Leu-Phe-Ala)₃-(Leu-Met-Phe)₃-Pro-Ans-Gly-Met-Leu-Phe

Při nahrazení Leu zbytkem Asp se sníží hydrofobnost proteinu, zřejmě se také sníží schopnost tvořit α -helix.

23. b,c,d

24. a) α -šroubovice: $153 \cdot 0,15 = 22,95 \text{ nm} = 23 \text{ nm}$

β -skládaný list: $153 \cdot 0,36 = 55,08 \text{ nm} = 55,1 \text{ nm}$

b) $a+b=153$

$a \cdot 0,15 + b \cdot 0,36 = 42 \text{ nm}$

$a = 62$ zbytků tvoří α -šroubovici

$b = 91$ zbytků tvoří β -skládaný list

25. počet aminokyselin $= (0,2 \cdot 10^9 \text{ nm}) / 0,15 \text{ nm} = 1,3333 \cdot 10^9$

rychlost syntézy $= 1,3333 \cdot 10^9 / (365 \cdot 24 \cdot 3600) = 42,3$ zbytků/sec

26. hmotnost ribozomálních proteinů $= 25000 \cdot (4/3) \cdot \pi \cdot (9 \cdot 10^{-7} \text{ cm})^3 \cdot 1 \text{ g/cm}^3 \cdot 0,4 = 3,0536 \cdot 10^{-14} \text{ g}$

délka β -šroubovice $= (3,0536 \cdot 10^{-14} / 120) \cdot 6,023 \cdot 10^{23} \cdot 0,36 = 5,5176 \cdot 10^7 \text{ nm} = \underline{0,055 \text{ m}}$

délka jednoho ovinutí $= \pi \cdot 1 = 3,1416 \mu\text{m} = 3141,6 \text{ nm}$

počet ovinutí $= 5,5176 \cdot 10^7 / 3141,6 = \underline{1,76 \cdot 10^4}$ krát

27. $V = \pi \cdot 0,7^2 \cdot 280 = 431,027 \text{ nm}^3 = 4,3103 \cdot 10^{-19} \text{ cm}^3$

$m = 3 \cdot 1000 \cdot 120 / (6,023 \cdot 10^{23}) = 5,9771 \cdot 10^{-19} \text{ g}$

$\rho = m/V = 5,9771 \cdot 10^{-19} \text{ g} / 4,3103 \cdot 10^{-19} \text{ cm}^3 = \underline{1,39 \text{ g/cm}^3}$

28. a)7, b)1, c)3, d)2

B.

1d

2b

3d

5. 1-O-methylglukosa; 1,2,3,4,6-penta-O-methylgalaktosa;
2,3,4,6-tetra-O-methylgalaktosa

6. glucitol, kys. mannonová, kys. mannarová

7. 2,3,4,6-tetra-O-methylgalaktosa, 2,3,6-tri-O-methylglukosa

9. 2,4,6-tri-O-methyl -D-glukosa, 2,3,4,6-tetra-O-methyl-D-mannosa

10. 2,3,4-tri-O-methyl-D-glukosa, 2,3,4,6-tetra-O-methyl-D-galaktosa

11. 5-O-galaktosyl-D-ribosa

12. 4-O-galaktosyl-D-fruktofuranosa

D-glukopyranosyl-D-mannopyranosid uronát

13. 1,4,6-tri-O-methyl-D-fruktosa, 2,3,4,6-tetra-O-methylmannosa

C

1.b)estery

2.d)

4. Pro disociaci první volné -OH skupiny fosfolipidu platí $pK_a = 6,8$, pokud je přítomna i poslední -OH skupina v disociovatelné formě, odpovídá její disociační konstanta $pK_3 = 12,3$.

a)1-, b)0, c)0, d)1-, e)2-, f)2-, g)1-

6. pH 5: a)0, b)1+, c)1+, d)0, e)0, f)0, g)0.

pH 8: a)1-, b)0, c)0, d)1-, e)2-,f)2-,g)1-

7. a) 1-palmitoyl-2-oleylfosfatidylcholin+tetrabutylamonium hydroxid= glycerolfosfocholin
glycerolfosfocholin+2 palmitoylchlorid= dipalmitoylfosfatidylcholin
b) 1-palmitoyl-2-oleylfosfatidylcholin+fosfolipáza A₂= 1-palmitoylfosfatidylcholin
1-palmitoylfosfatidylcholin+ stearylchlorid=1-palmitoyl-2-stearylfosfatidylcholin
c) 1-palmitoyl-2-oleylfosfatidylcholin+ tetrabutylamonium hydroxid= glycerolfosfocholin
glycerolfosfocholin+ stearylchlorid=distearoylfosfatidylcholin
distearoylfosfatidylcholin+ fosfolipáza D=distearoylfosfatidová kyselina
distearoylfosfatidová kyselina+ethanolamin=distearoylfosfatidylethanolamin

D

2. $A_{260}=[\text{AMP}] \cdot \epsilon_{260}(\text{AMP}) + [\text{GMP}] \cdot \epsilon_{260}(\text{GMP})$
 $A_{280}=[\text{AMP}] \cdot \epsilon_{280}(\text{AMP}) + [\text{GMP}] \cdot \epsilon_{280}(\text{GMP})$
 $[\text{GMP}]=3,07 \cdot 10^{-5} \text{ mol/l}$, $[\text{AMP}]=1,90 \cdot 10^{-5} \text{ mol/l}$

4. RNA 321, DNA 309

5. a/ UpCpUpApGpA

b/ Up+ CpUpApGpAp, Up+Cp+UpApGpAp, Up+Cp+Up+ApGpAp atd.

c/ UpCpUpApG+pAp, UpCpUpA+pG+pAp, UpCpU+pA+pG+pAp atd.

d/ UpCpUpA+pGpAp

e/ UpCpU+pA+pG+pAp

6. fosfodiesteráza hadího jedu: $^{32}\text{pApCpTpTpA+pG}$, $^{32}\text{pApCpTpT+pA+pG}$,
 $^{32}\text{pApCpT+pT+pA+pG}$, $^{32}\text{pApC+pT+pT+pA+pG}$ (poslední dinukleotid nechá
 nerozštěpený)

desoxyribonukleáza II: $^{32}\text{pAp+CpTpTpApG}$, $^{32}\text{pApCp+TpTpApG}$,
 $^{32}\text{pApCpTp+TpApG}$, $^{32}\text{pApCpTpTp+ApG}$, $^{32}\text{pApCpTpTpAp+G}$ a další

8. a) pC...je na volném 3' konci RNA

b) pankreatická ribonukleáza rozštěpí polynukleotid (psáno od 5' konce k 3' konci) za U
 a C

možnosti: ACAGUC

ACGAUC

GAUACC

AGUACC

c) A bude na začátku

možnosti: AGCAUC...vyřazeno z důvodů b)

ACGAUC

AGCACU...nesplňuje podmínku a)

ACGACU...nesplňuje podmínku a)

řešení:(pApCpGpApUpC)

8. (-ATAGGCTTAGTACCA-)

9. -TCGCATC-, -UCGCAUC-

10. a/ GATCAA palindrom:GATC

CTAGTT CTAG

b/ TGGAAC palindrom není

ACCTTG

c/ GAATTC celé palindrom

CTTAAG

d/ ACGCGT celé palindrom

TGCGCA
 e/ CGGCCG celé palindrom
 GCCGGC
 f/ TACCAT palindrom není
 ATGGTA

11. 617,5; $1,82 \cdot 10^6$ Da, $3,02 \cdot 10^{-18}$ g
12. a) $1,43 \cdot 10^{11}$ Da
 b) $2,32 \cdot 10^8$ pb, 0,079 m
13. 67,2% G+C, 32,8% A + T, molární poměr purinových a pyrimidinových bazí je 1:1, molární složení: 33,6 % G, 33,6% C, 16,4% A, 16,4% T
14. Phe→Leu, Ala→Thr, Ile→Leu, Pro→Ser-
15. a) 8500 pb
 b) rozdíl v molekulové hmotnosti je $5,25 \cdot 10^6$ Da, což je $8,72 \cdot 10^{-18}$ g
 c) 2833 kodonů a tedy aminokyselin, což je $3,97 \cdot 10^5$ Da
16. 100 řetězců, průměrná délka 300 bazí (za předpokladu, že polymerace proběhne v obou pokusech stejně)
17. **TTC GAA** pro Phe a Glu,
 TTT **GAG ATC** TTTG GAG CGG CGG nebo TTT **GAG ATC** TTA GAG CGG CGG
18. a) jednoduchá šroubovice
 b) G 19%, T 25%, A 33%, C 23%
 c) G 21%, T 29%, A 29%, C 21%
 d) nový řetězec DNA
19. frekvence kodonů:
- | | | |
|-----|------------------------------------|-----|
| UUU | $0,9 \cdot 0,9 \cdot 0,9 = 72,9\%$ | Phe |
| UUC | $0,9 \cdot 0,9 \cdot 0,1 = 8,1\%$ | Phe |
| UCU | 8,1% | Ser |
| CUU | 8,1% | Leu |
| UCC | 0,9% | Ser |
| CUC | 0,9% | Leu |
| CCU | 0,9% | Pro |
| CCC | 0,1% | Pro |
- Po součtu dostáváme teoretické aminokyselinové složení shodné s experimentálním.
20. frekvence kodonů:
- | | | |
|-----|-------|-----|
| GGG | 12,5% | Gly |
| GAA | 12,5% | Glu |
| AGA | 12,5% | Arg |
| AAG | 12,5% | Lys |
| GGA | 12,5% | Gly |
| GAG | 12,5% | Glu |
| AGG | 12,5% | Arg |
| AAA | 12,5% | Lys |
- Syntezovaný polypeptid bude obsahovat 25% glutamátu.
21. strukturní gen: 750 nukleotidů (+ iniciační a terminační kodony)
 serin je v aktivním centru

E

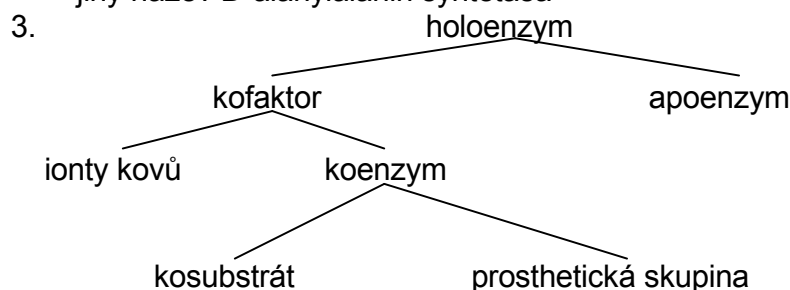
1. +7,55 kJ/mol, -2,85 kJ/mol
2. a) -30,5 kJ/mol, b) -47,6 kJ/mol, c) -53,3 kJ/mol
3. -25,7 kJ/mol, $7,2 \cdot 10^5$ mol/l
4. 3,5 mmol/l
5. +31,3 kJ/mol, $3,08 \cdot 10^4$
6. +0,8 kJ/mol, -32,6 kJ/mol
Hydrolyza difosfátu usnadňuje průběh reakce zleva doprava, posunuje rovnováhu směrem k produktům.
7. +8,4 kJ/mol, 0,034, +4,41 kJ/mol
8. $\Delta G^0 = 12,5$ kJ/mol, $6,42 \cdot 10^{-3}$
9. $\Delta G^0 = -9,6$ kJ/mol, $1,04 \cdot 10^{-3}$
10. $\Delta G^0(1) = -29,25$ kJ/mol, $\Delta G^0 = -8,35$ kJ/mol, $\Delta G = -232$ J/mol
Glykosidovou vazbu sacharosy lze dle standardní volné energie hydrolyzy považovat za makroergickou vazbu, ale sacharosa se nepovažuje za makroergickou sloučeninu.
 $\Delta G^0(1) = -16,3$ kJ/mol
 $\Delta G^0 = \Delta G^0(3) + \Delta G^0(2) - \Delta G^0(1) - \Delta G^0(4) = -1,7$ kJ/mol
 $\Delta G(4) = -44,25$ kJ/mol
11. $\Delta G^0(1) = -1,7$ kJ/mol
 $\Delta G^0 + \Delta G^0(2) = -\Delta G^0(1) + \Delta G^0(3) + \Delta G^0(4)$
 $\Delta G^0 = -16,3$ kJ/mol
12. +7,3 kJ/mol reakce nebude probíhat samovolně
13. a) 0 kJ/mol
b) +2 kJ/mol, $\Delta G = -11,1$ kJ/mol

F

1b

2. a-oxidoreduktasa
triviálně malátdehydrogenasa
systematicky malát:NAD⁺-oxidoreduktasa (u reakcí s NADH jako donerem, či NAD⁺ jako akceptorem se upřednostňuje systematický název donor:NAD⁺-oxidoreduktasa, a ne NADH:akceptor-oxidoreduktasa)
- b-transferasa
triviálně alaninaminotransferasa
systematicky L-alanin:2-oxoglutarát-aminotransferasa
jiný název glutamát-pyruvát transaminasa
- c-hydrolasa
triviálně exoamylasa nebo β -amylasa
systematicky 1,4- α -D-glukan-maltohydrolasa
jiné názvy glykogenasa nebo sacharogenamylasa
- d-oxidoreduktasa
triviálně methanoldehydrogenasa
systematicky methanol:NAD⁺-oxidoreduktasa
jiný název formaldehydreduktasa
- e-transferasa

- triviálně hexokinasa
- systematicky ATP:fruktosa-fosfotransferasa
- f-hydrolasa
- triviálně ureasa
- systematicky močovina-amidohydrolasa
- g-izomerasa
- triviálně fosfoglukomutasa
- systematicky α -D-glukosa-1,6-fosfomutasa
- jiný název glukosafosfomutasa
- h-ligasa (syntetasa)
- triviálně D-alanin-D-alanin ligasa
- systematicky D-alanin:D-alanin-ligasa (tvořící ADP)
- jiný název D-alanylalanin syntetasa



(podléhá cyklické regeneraci)

Jako prostetické skupiny se označují pevně vázané stabilní nepeptidové složky bílkovin. Koenzym nemusí být k enzymu pevně vázán. Pyridoxalfosfát je nepostradatelný při transaminaci a dekarboxylaci aminokyselin. Koenzym A je přenašečem acylů při oxidačním odbourávání mastných kyselin, oxidační dekarboxylaci 2-oxokyselin a při acetylacích.

4. glukokinasa: $v=1,5 \cdot 10^{-6} \cdot [S]/([S]+10 \cdot 10^{-3})$

hexokinasa: $v=0,1 \cdot 10^{-6} \cdot [S]/([S]+0,1 \cdot 10^{-3})$

$\mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$: a) 0,015, 0,05; b) 0,136, 0,0909; c) 0,50, 0,098; d) 1,125, 0,0997

Hexokinasa je při nízkých koncentracích glukosy mnohem výkonnější než glukokinasa, což jí umožňuje zásobovat mozek glukosa-6-fosfátem pro anaerobní glykolýzu i při poklesu hladiny glukosy v krvi. Tím je mozek chráněn proti náhlému nedostatku energie. Glukokinasa v játrech se podílí na regulaci glukosy v krvi tím, že ji při vysokých koncentracích intenzivně převádí na glukosa-6-fosfát jako výchozí sloučeninu pro syntézu glykogenu.

5. $\mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$: a) 0,00488; b) 0,197; c) 0,00762

6. $K_m=(k_{-1}+k_2)/k_1=(10^5+10^2)/10^9=1,001 \cdot 10^{-4} \text{mol} \cdot \text{l}^{-1}=100,1 \mu\text{mol} \cdot \text{l}^{-1}$

$V=k_2 \cdot [E_t]=10^2 \cdot 0,1=10 \text{nmol} \cdot \text{l}^{-1} \cdot \text{s}^{-1}$

číslo přeměny: $k_2=V/[E_t]=100 \text{s}^{-1}$

$v=V \cdot [S]/([S]+K_m)=1,665 \text{nmol} \cdot \text{l}^{-1} \cdot \text{s}^{-1}$

7. rovnice přímky při vynesení $1/v_0$ proti $1/S$: $y=2 \cdot 10^{-7} \cdot x+0,0224$

rovnice přímky při vynesení S/v_0 proti S : $y=0,0222 \cdot x+2 \cdot 10^{-7}$

$9,009 \cdot 10^{-6} \text{mol/l}$, $45,045 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$

8. a) nekompitivní inhibice

rovnice přímky ze závislosti $1/v_0$ na $1/S$: $y=6 \cdot 10^{-7} \cdot x+0,0568$

rovnice přímky ze závislosti S/v_0 na S : $y=0,0568 \cdot x+6 \cdot 10^{-7}$

$$6 \cdot 10^{-7} = K_m/V \cdot (1+i/K_i)$$

$$0,0568 = 1/V \cdot (1+i/K_i)$$

pro hodnotu $V=45,045 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$ vychází $K_i=6,4 \cdot 10^{-6} \text{ mol} \cdot \text{l}^{-1}$

b) kompetitivní inhibice

rovnice přímky ze závislosti $1/v_0$ na $1/S$: $y=7 \cdot 10^{-7} \cdot x+0,0224$

rovnice přímky ze závislosti S/v_0 na S : $y=0,0224 \cdot x+7 \cdot 10^{-7}$

$$7 \cdot 10^{-7} = K_m/V \cdot (1+i/K_i)$$

$$0,0224 = 1/V$$

pro hodnotu $K_m=9,009 \cdot 10^{-6} \text{ mol} \cdot \text{l}^{-1}$ je $K_i=8,1 \cdot 10^{-4} \text{ mol} \cdot \text{l}^{-1}$

9. kompetitivní inhibice, lze ji zrušit přebytkem substrátu

rovnice přímek ze závislosti $1/v_0$ na $1/S$: $y=10^{-5} \cdot x+0,00211$ (bez inhibitoru)

$$y=2 \cdot 10^{-5} \cdot x+0,00199$$
 (s inhibítorem)

rovnice přímek ze závislosti S/v_0 na S : $y=0,00203 \cdot x+10^{-5}$ (bez inhibitoru)

$$y=0,00195 \cdot x+2 \cdot 10^{-5}$$
 (s inhibítorem)

$$2 \cdot 10^{-5} = K_m/V \cdot (1+i/K_i)$$

$$10^{-5} = K_m/V$$

$$\Rightarrow K_i = 6 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$$

$$0,00203 = 1/V \Rightarrow V = 492,6 \text{ nkat}$$

při použití ostatních možných hodnot $1/V$

(0,00211; 0,00199; 0,00195) vyjde

průměrné $V=495 \text{ nkat}$

$$K_m = 4,95 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$$

10. inhibice kompetitivní

rovnice přímek ze závislosti $1/v_0$ na $1/S$: $y=0,00200 \cdot x+1,67667$ (bez inhibitoru)

$$y=0,00510 \cdot x+1,56814$$
 (s inhibítorem)

rovnice přímek ze závislosti S/v_0 na S : $y=1,70712 \cdot x+0,00199$ (bez inhibitoru)

$$y=1,63716 \cdot x+0,00507$$
 (s inhibítorem)

$K_m=1,17 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$, $V=0,586 \text{ mmol} \cdot \text{min}^{-1}$, $K_i=0,66 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$

11. inhibice nekompetitivní

rovnice přímek ze závislosti $1/v_0$ na $1/S$: $y=0,00854 \cdot x+10,00101$ (bez inhibitoru)

$$y=0,02032 \cdot x+23,16440$$
 (s inhibítorem)

rovnice přímek ze závislosti S/v_0 na S : $y=10,02169 \cdot x+0,00852$ (bez inhibitoru)

$$y=23,17397 \cdot x+0,02031$$
 (s inhibítorem)

$K_m=0,85 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$, $V=0,100 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$, $K_i=7,59 \mu\text{mol} \cdot \text{l}^{-1}$

12. rovnice přímky ze závislosti S/v_0 na S : $y=0,104993 \cdot x+0,000185$, $r=0,993$

$K_m=1,76 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$, $V=9,52 \text{ nkat}$, $v_i=3,66 \text{ nkat}$

13. a) $0,0049 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$

b) $0,1970 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$

c) $0,1320 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$

14. látkové množství enzymu: $6,25 \cdot 10^{-13} \text{ mol}$

aktivita = $6,25 \cdot 10^{-13} \cdot 2500 = 1,56 \text{ nkat} = 0,0936 \mu\text{mol} \cdot \text{min}^{-1}$

15. látkové množství enzymu: $2,0833 \cdot 10^{-12} \text{ mol}$

$$\text{číslo přeměny} = 20 \cdot 10^{-6} / (60 \cdot 2,0833 \cdot 10^{-12}) = 160\,000 \text{ s}^{-1}$$

$$16. \%ES = (1,5 \text{ nkat} / 5 \text{ nkat}) \cdot 100 = 30\%$$

$$17. K = ([\text{NADH}] \cdot [\text{oxalacetát}] \cdot [\text{H}^+]) / ([\text{NAD}^+] \cdot [\text{jablečnan}])$$

výsledné koncentrace složek v systému:

$$[\text{jablečnan}] = 0,01 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$$

$$[\text{oxalacetát}] = 0,09 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$$

$$[\text{NADH}] = 0,09 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$$

$$[\text{NAD}^+] = 4,91 \text{ mmol} \cdot \text{l}^{-1}$$

Dosažením do výše uvedené rovnice získáme hodnotu $[\text{H}^+] = 3,0309 \cdot 10^{-12} \text{ mol} \cdot \text{l}^{-1}$.

Pro průběh reakce je nutno zvolit pufr o $\text{pH} = 11,5$.

G

$$1. E = -0,35 \text{ V}$$

2. doleva, doprava, doleva, doprava

3. Při výpočtu ΔE^0 odečítá od redoxního potenciálu složky, která vystupuje na levé straně rovnice v oxidované podobě, redoxní potenciál složky, která je zde v podobě redukované.

$$+29,7 \text{ kJ/mol}, 6,13 \cdot 10^{-6}$$

$$4. [\text{laktát}] / [\text{pyruvát}] = 1$$

$$\Delta E^0 = E^0_{\text{LAK}} - E^0_{\text{NAD}} = -0,185 - (-0,32) = 0,135 \text{ V}$$

$$\Delta E^0 = (R \cdot T / n \cdot F) \cdot \ln([\text{laktát}] \cdot [\text{NAD}^+] / [\text{pyruvát}] \cdot [\text{NADH}])$$

$$[\text{NAD}^+] / [\text{NADH}] = 3,71 \cdot 10^4$$

$$5. \Delta E^0 = -0,32 - (-0,031) = -0,351 \text{ V}$$

$$\Delta G^0 = 67,7 \text{ kJ/mol}$$

$$\Delta G = \Delta G^0 + R \cdot T \cdot \ln([\text{fumarán}] \cdot [\text{NADH}] / [\text{jantaran}] \cdot [\text{NAD}^+]) = +60,3 \text{ kJ/mol}$$

$$6. \Delta E^0 = 0,104 - (-0,32) = 0,424 \text{ V}$$

$$\Delta G^0 = -81,8 \text{ kJ/mol}$$

$$\Delta G = \Delta G^0 + R \cdot T \cdot \ln([\text{UQH}_2] \cdot [\text{NAD}^+] / [\text{UQ}] \cdot [\text{NADH}]) = -68,7 \text{ kJ/mol}$$

$$7. \Delta E^0 = 0,03 - (-0,58) = 0,61 \text{ V}$$

$$\Delta G^0 = -117,7 \text{ kJ/mol}$$

Reakce probíhá doprava.

$$8. \Delta G^0 = -14,5 \text{ kJ} \cdot \text{mol}^{-1}$$

Reakce probíhá doprava.

$$9. \Delta G^0 = -83 \text{ kJ} \cdot \text{mol}^{-1}, 2-3 \text{ molekuly ATP}$$

$$10. [\text{alkohol}] = (5 / 46,0829) / 0,1 = 1,0854 \text{ mol/l}$$

$$\Delta E^0 = 0,123 \text{ V}$$

$$\Delta G^0 = -23,74 \text{ kJ/mol}$$

$$[\text{NAD}^+] / [\text{NADH}^+] = 6,71$$

$$11. \text{NAD}^+:$$

$$\Delta E^0 = 0,26 \text{ V}, \Delta G^0 = -50,2 \text{ kJ/mol}, \Delta G = -61,6 \text{ kJ/mol}$$

FAD:

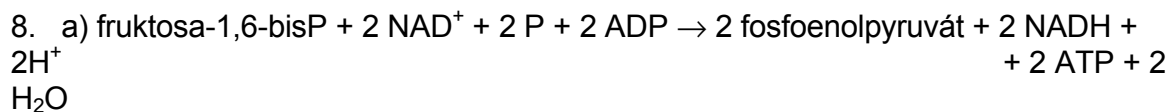
$$\Delta E^0 = 0,58 \text{ V}, \Delta G^0 = 111,9 \text{ kJ/mol}, \Delta G = 100,5 \text{ kJ/mol}$$

H

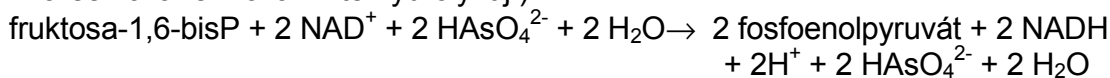
1. malát + NAD⁺ → oxalacetát + NADH + H⁺
citrát → isocitrát
2. b,e
3. a,b
4. oxoglutarát + NAD⁺ + GDP + P → jantaran + CO₂ + NADH + H⁺ + GTP
5. K₁=0,0336397
K₂=2,3444484
citrát → isocitrát, ΔG⁰= 6,29 kJ/mol, K=0,0788666
cis-akonitát/citrát=0,0336, isocitrát/cis-akonitát=2,3444, isocitrát/citrát=0,07887
[citrát]=1, [isocitrát]=0,07887, [cis-akonitát]=0,03364, tedy 0,079:1:0,034
6. postupným sčítáním reaktantů a produktů dostaneme bilanční rovnice:
 - a) citrát + 3 NAD⁺ + GDP + P + FAD + H₂O → oxalacetát + 2CO₂ + 3 NADH + 3H⁺ +
+ GTP + FADH₂
 - b) jantaran + FAD + H₂O + NAD⁺ → oxalacetát + FADH₂ + NADH + H⁺
 - c) malát + NAD⁺ → oxalacetát + NADH + H⁺
7. U tohoto typu úloh se uvažuje pouze první průchod cyklem trikarbonových kyselin, v dalších krocích by se značený ¹⁴C objevoval i v jiných pozicích.
 - a) uvolní se jako ¹⁴CO₂
 - b) C1 oxalacetátu
 - c) C2 a C4 oxalacetátu
8. v citrátu na C2
v isocitrátu na C2 a C4
9. reakce s FAD: ΔG⁰=5,98 kJ/mol
reakce s NAD⁺: ΔG⁰=67,7 kJ/mol
- 10.

I

1. C2 obou trios
2. 2,5
3. ne
4. 2 glyceraldehyd-3-P + H₂O → fruktosa-6-P + P
5. fruktosa-6-P + 2 P + ADP + 2 NAD⁺ → 2 kys.3-P-glycerová + ATP + 2 NADH + 2 H⁺
1NADH je ekvivalentní 3ATP
fruktosa-6-P + 8 P + 7 ADP → 2 kys.3-P-glycerová + 7 ATP
6. pyruvát, laktát, alanin
7. a) hexokinasa
fruktosa + 2 ATP + 2 NAD⁺ + 2 P + 4 ADP → 2 pyruvát + 2 ADP + 2 NADH + 2 H⁺
+ 4 ATP
fruktosa + 8 ADP + 8 P → 2 pyruvát + 8 ATP
- b) fruktokinasa
fruktosa + 2 ATP + 2 NAD⁺ + 2 P + 4 ADP → 2 pyruvát + 2 ADP + 2 NADH + 2 H⁺
+ 4 ATP
fruktosa + 8 ADP + 8 P → 2 pyruvát + 8 ATP



b) neproběhne, nevzniká ATP (arseničan nahrazuje v reakcích fosfát, ale estery s arseničnanem okamžitě hydrolyzují)



9. methylová skupina v obou případech

10. 0,22 GAP a DHAP, 0,78 mM FBF

11. mechanismus aldolové kondenzace

12. odštěpí se jako ¹⁴CO₂

13. C3, C4

14. i) fruktosa-1,6-bisP + ADP → fruktosa-6-P + ATP NEPROBÍHÁ (ΔG⁰=+14,2kJ/mol) ve skutečnosti:

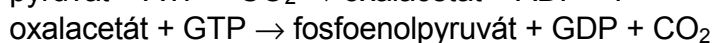
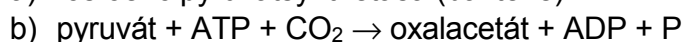


ii) glukosa-6-P + ADP → glukosa + ATP NEPROBÍHÁ (ΔG⁰=16,7kJ/mol) ve skutečnosti:

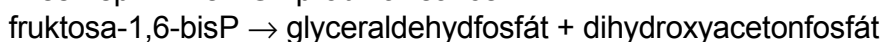


iii) pyruvát + ATP → fosfoenolpyruvát + ADP NEPROBÍHÁ (ΔG⁰= +31kJ/mol) ve skutečnosti:

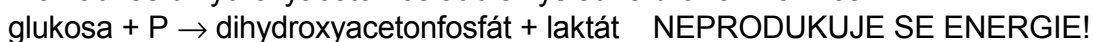
a) fosfoenolpyruvátsynthetasa (bakterie)



Přes nepříznivé ΔG⁰ probíhá reakce:



15. hromadí se dihydroxyacetonfosfát dle výsledné bilanční rovnice:



16. LDH srdečního svalu (izoenzym H₄) je vhodnější pro oxidaci laktátu na pyruvát.

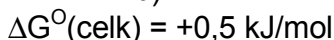
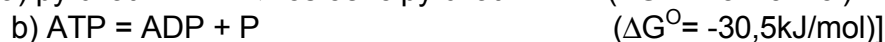
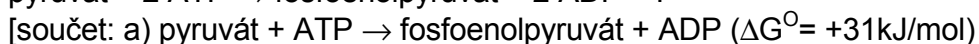
Pokud by se zde uplatnila LDH kosterního svalu, mohl by se v srdečním svalu hromadit laktát.

LDH kosterního svalu (izoenzym M₄) je lépe uzpůsobena pro oxidaci pyruvátu na laktát, což umožňuje kosternímu svalu pracovat na "kyslíkový dluh". Při nedostatku kyslíku se hromadí NADH vznikající při anaerobní glykolýze a likviduje se redukcí pyruvátu na laktát (únava). Svalové buňky předávají laktát do krve, následně může být v játrech přeměněn na glukosu.

17. I) pyruvát + ATP + CO₂ → oxalacetát + ADP + P



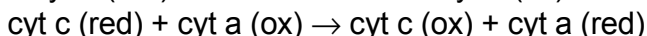
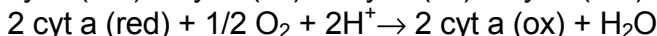
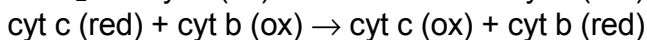
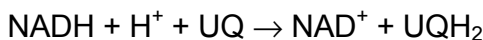
Souhrnná reakce:



J

1. jednoelektronové: cyt c, cyt b, cyt a, UQ

dvouelektronové: NADH



2. Ve vzorci $\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ}$ se při výpočtu ΔE° odečítá od redoxního potenciálu složky, která vystupuje na levé straně rovnice v oxidované podobě, redoxní potenciál složky, která je zde v podobě redukované.

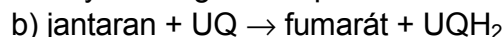


$$E^{\circ}_{\text{NAD}^+} = -0,32\text{V}$$

$$E^{\circ}_{\text{UQ}} = +0,10\text{V}$$

$$\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (0,10 - (-0,32)) = -81,06 \text{ kJ/mol}$$

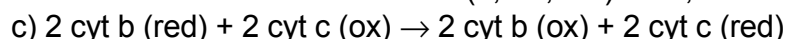
Kryta energetická spotřeba vzniku dvou ATP.



$$E^{\circ}_{\text{fum}} = 0,031\text{V}$$

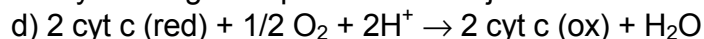
$$E^{\circ}_{\text{UQ}} = 0,10\text{V}$$

$$\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (0,10 - 0,031) = -13,317 \text{ kJ/mol}$$



$$\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (0,235 - 0,03) = -39,57 \text{ kJ/mol}$$

Kryta energetická spotřeba vzniku jednoho ATP.



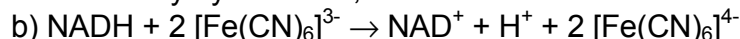
$$\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (0,816 - 0,235) = -112,13 \text{ kJ/mol}$$

Kryta energetická spotřeba vzniku tří ATP.

3. a) $\text{NADH} + 1/2 \text{ O}_2 + \text{H}^+ \rightarrow \text{NAD}^+ + \text{H}_2\text{O}$

$$\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (0,816 - (-0,32)) = -219,25 \text{ kJ/mol}$$

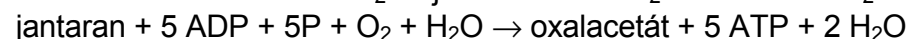
Teoreticky by vzniklo 7,3 molů ATP.



$$\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (0,36 - (-0,32)) = -131,24 \text{ kJ/mol}$$

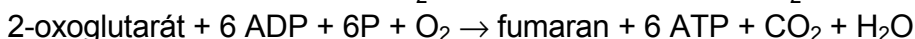
Teoreticky by vzniklo 4,4 molů ATP.

4. jantaran + 2 ADP + 1/2 O₂ → fumaran + 2 ATP + H₂O + 2P



5. Antimycin je inhibítoem komplexu III, zasahuje v místě cytochromu bc₁.

6. fumaran + 3 ADP + 3P + 1/2 O₂ → oxalacetát + 3 ATP + H₂O

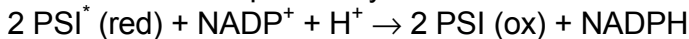


7. $\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (0,03 - (-0,32)) = -67,55 \text{ kJ/mol}$

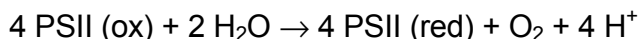
Tato reakce by mohla být využita k syntéze 2,2 molů ATP.

K

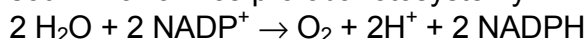
1. souhrnná rovnice pro fotosystém I:



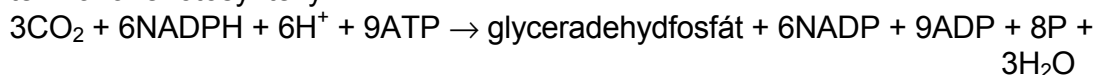
souhrnná rovnice pro fotosystém II:



souhrnná rovnice pro oba fotosystémy:



temná fáze fotosyntézy:



2. $2 \text{ ferredoxin (red)} + \text{NADP} + \text{H}^+ \rightarrow 2 \text{ ferredoxin (ox)} + \text{NADPH}$
 $\Delta G^{\circ} = -21 \text{ kJ/mol}$
 $\Delta E^{\circ} = 0,106 \text{ V}$
3. na C1 v prvním případě, na C3 ve druhém případě
4. lokalizace: chloroplasty (NADPH) X cytoplazma (NADH)
5. $2 \text{ fotosystém I (red)} + \text{NADP} + \text{H}^+ \rightarrow 2 \text{ fotosystém I (ox)} + \text{NADPH}$
 $\Delta E^{\circ}_{\text{NADP}} = -0,324 \text{ V}$
základní stav:
 $\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (-0,324 - 0,46)$
 $\Delta G^{\circ} = 151,312 \text{ kJ/mol} = -R \cdot T \cdot \ln\left(\frac{[\text{fot I (ox)}]^2 \cdot [\text{NADPH}]}{[\text{fot I (red)}]^2 \cdot [\text{NADP}]}\right)$
 $[\text{NADPH}] / [\text{NADP}] = 2,995 \cdot 10^{-27}$
excitovaný stav:
 $\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (-0,324 - (-0,60))$
 $\Delta G^{\circ} = -53,268 \text{ kJ/mol} = -R \cdot T \cdot \ln K$
 $\frac{[\text{fot I (ox)}]^2 \cdot [\text{NADPH}]}{[\text{fot I (red)}]^2 \cdot [\text{NADP}]} = 2,175 \cdot 10^9$
 $[\text{NADPH}] / [\text{NADP}] = 2,175 \cdot 10^9$
6. $2 \text{ ferredoxin (red)} + \text{NADP} + \text{H}^+ \rightarrow 2 \text{ ferredoxin (ox)} + \text{NADPH}$
 $\Delta G^{\circ} = -n \cdot F \cdot \Delta E^{\circ} = -2 \cdot 96500 \cdot (-0,324 - (-0,43)) = -20,46 \text{ kJ/mol}$
 $\Delta G = \Delta G^{\circ} + R \cdot T \cdot \ln\left(\frac{[\text{ferr(ox)}]^2 \cdot [\text{NADPH}]}{[\text{ferr(red)}]^2 \cdot [\text{NADP}]}\right)$
 $\Delta G = -20460 + 8,31 \cdot 298 \cdot \ln(100) = -9056 \text{ J/mol} \dots \text{samovolný průběh}$
poměr v rovnováze: $\text{ferr(ox)}/\text{ferr(red)} = 6,2$
Redukovaný ferredoxin je schopen redukovat NADP, dokud se poměr $\text{ferr(ox)}/\text{ferr(red)}$ nezmění z 1 na 6,2.
7. diuron zasahuje v místě komplexu b₆f
8. Jedná se o zelené sírné bakterie (rod Chlorobium) patřící mezi obligátně fototrofní organismy. Jsou inhibovány vyšší tenzí O₂.
rovnice fotosyntézy: $2 \text{ H}_2\text{S} + \text{CO}_2 \rightarrow \{\text{CH}_2\text{O}\} + \text{H}_2\text{O} + 2 \text{ S}$, kde {CH₂O} je např. cukr

41. $+29,7 \text{ kJ/mol}$, $6,2 \cdot 10^{-6}$

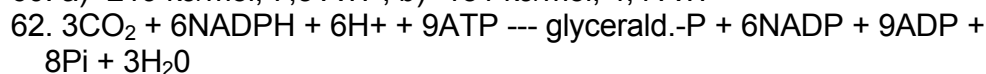
42. $2,44 \cdot 10^4$

43. $G = +60,3 \text{ kJ/mol}$

47. a) uvolní se jako oxid, b) C1,C4, c) C2,C3

59. a) -81 kJ/mol , b) -13 kJ/mol , c) -37 kJ/mol , d) -112 kJ/mol

60. a) -219 kJ/mol , 7,3 ATP, b) -131 kJ/mol , 4,4 ATP



63. $-21,2 \text{ kJ/mol}$

64. a) karboxyl, b) uhlík C3
66. $3,9 \cdot 10^{-27}$, $3 \cdot 10^9$