



# Podstata přenosu signálů

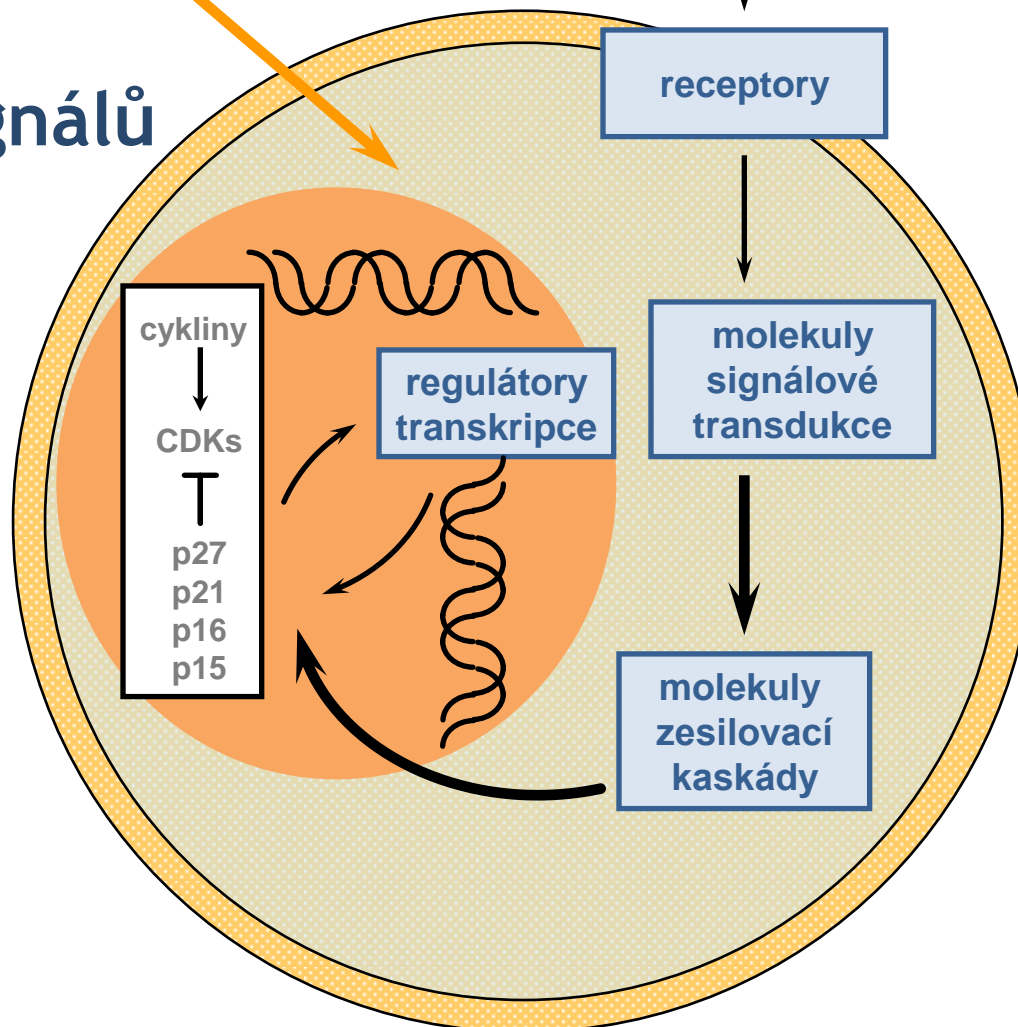
# Transdukce (přenos) signálů

- Představuje zákonitě koordinovanou souslednost reakcí (odvíjející se od specifické chemické struktury, podstatou je změna konformace) vedoucích od vnější plasmatické membrány (návazání regulátoru na tuto membránu anebo průchod regulátoru touto membránou) přes cytosol k jádru (expresi genetické informace).
- Tohoto procesu se účastní řada regulátorů různé chemické povahy.
- **Výsledkem je** zabezpečení všech fyziologických funkcí buněk a organismu včetně regulace cytokinetiky.
- Jeden z **principiálních rozdílů** spočívá zejména v tom, zda má daný regulátor povahu **hydrofilní (lipofóbní)** anebo **Hydrofóbní (lipofilní)**

Lipofilní regulátory

růstové signály  
hydrofilní povahy  
(proteiny, katecholaminy, apod.)

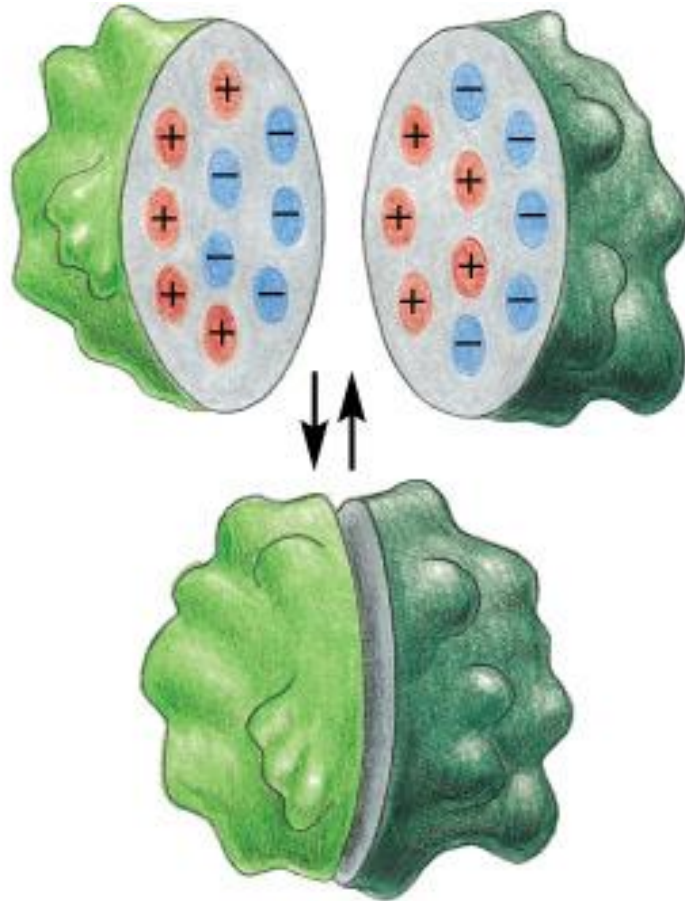
# Transdukce (přenos) signálů



**Podstatou je**  
*změna konformace*

**PŘÍKLADY - ENZYMY**

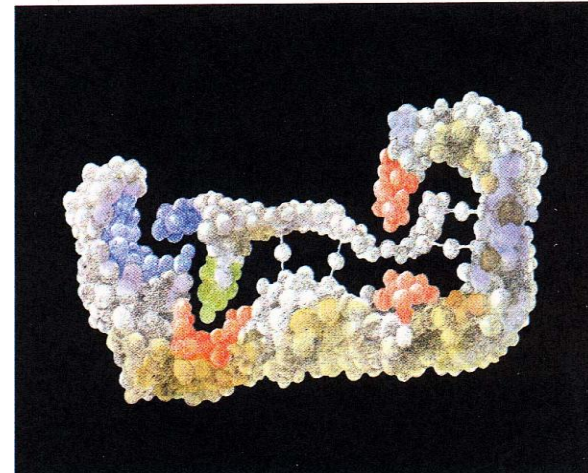
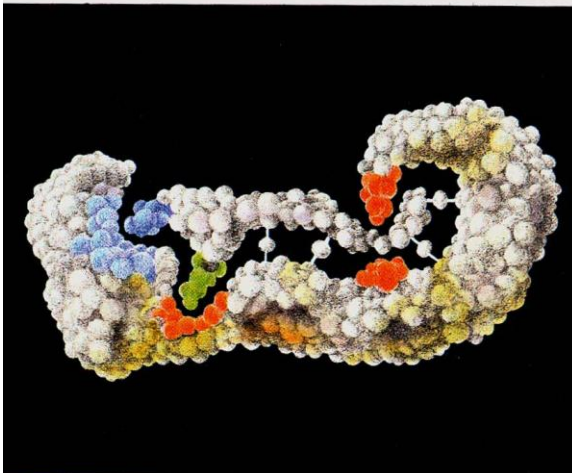
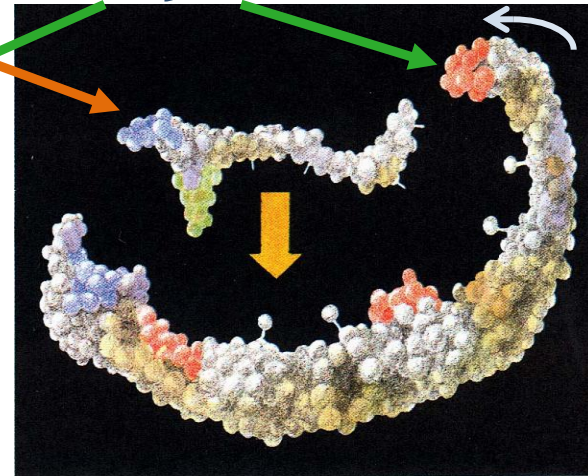
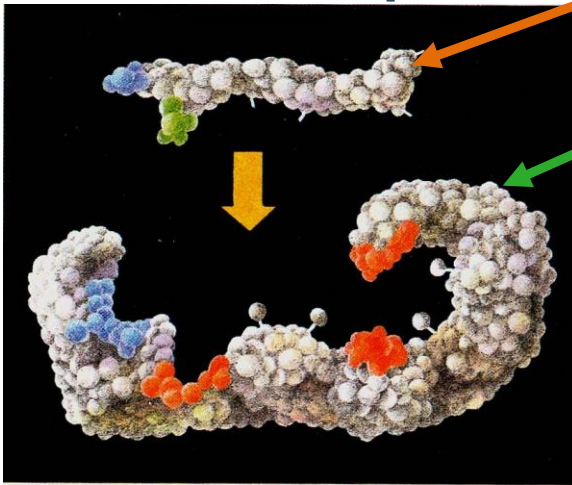
# Nekovalentní pevné interakce mezi dvěma makromolekulami s komplementárními povrchy



- Nejjednodušší způsob reakce
- Může však spolupůsobit celá škála chemických vazeb silné i slabé povahy a jejich kombinace

Figure 2–16. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Jak vzniká komplex substrát - enzym

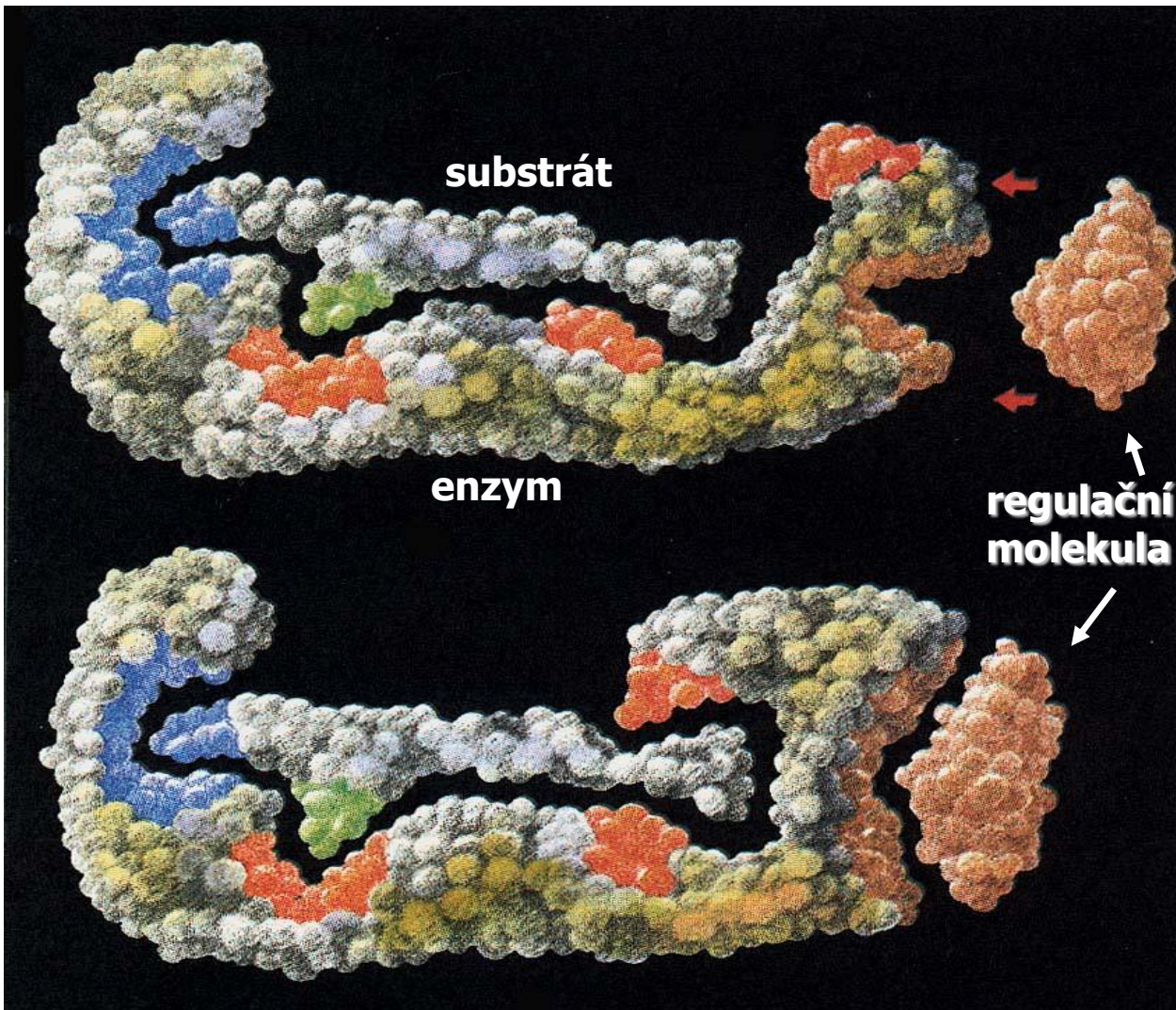


Substrát přesně zapadne do lůžka v molekule enzymu. V tomto lůžku ho poutají **různé typy sil**: hydrofobní (**modrá**), přitahování **opačně nabitých skupin** (**zelená** v substrátu a **červená** v lůžku), vodíkové můstky. Stěpená vazba se tím dostane mezi „nůžky“ silně polárních skupin (např. karboxylů).

Při „vyvolaném přizpůsobení“ je enzym teprve domodelován silami, které poutají substrát k jeho lůžku.



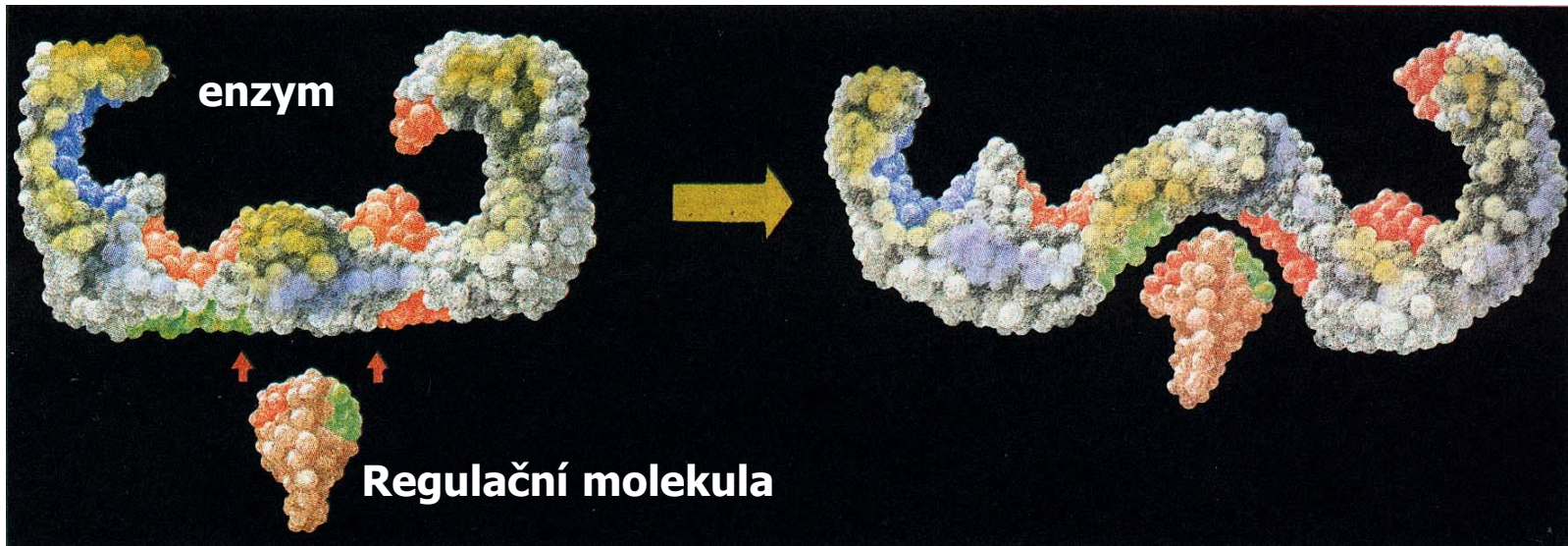
# Alosterická aktivace enzymu.



*Enzym sám není schopen rozštěpit substrát, neboť jeho molekula nemá správný tvar.*

Teprve naváže-li se **na jiné místo regulační molekula** (hnědá zprava), než se váže substrát, získá funkční formu.

# Alosterická inaktivace enzymu.



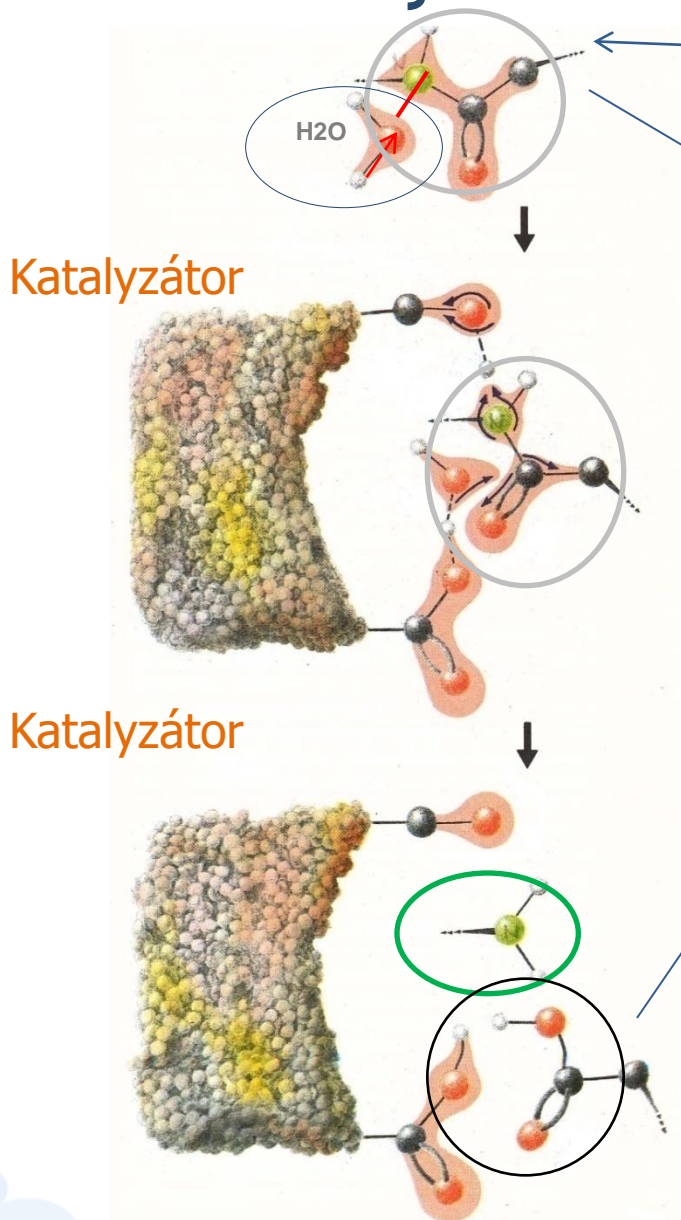
Regulační molekula se připojuje opět na jiném místě molekuly enzymu, než kam se váže substrát.

Tím se liší od pouhého blokování lůžka, které může způsobit látka podobná substrátu (soutěživá čili kompetitivní inhibice).

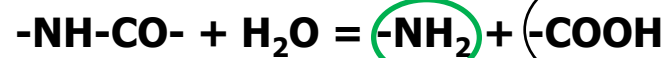
Alosterická inaktivace patří k regulačním pochodům. **Může ji vyvolat jen zcela určitá látka**, ta, která svými vlastnostmi *přesně odpovídá* místu, na které se váže.



# Četné molekuly se štěpí, vstoupí-li do jejich struktury molekula vody při hydrolýze.



Jako příklad uvádíme **hydrolýzu bílkoviny**, kdy mezi atom **usíku (zelený)** a **uhlíku** s vázaným **kyslíkem** vstoupí molekula vody. Vzniká tak **aminoskupina** a **karboxyl**. Chemicky takovou reakci zaznamenáváme:



Samovolná reakce by probíhala velmi **pomalú**. **Katalyzátor** ji **urychluje** působením na elektronové oblaky (**oranžová**).

Elektrony se vzájemně odpuzují, zatímco kladně nabité atomy (protony) je přitahují.

**Šipky naznačují**, jak katalyzátor svými **dvěma funkčními skupinami** vyvolá pohyb elektronů, čímž se oslabí vazby mezi atomem dusíku a uhlíku, takže se přerouší.

Vlastní tělo katalyzátoru udržuje funkční skupiny v přesné poloze, nezbytné k vyvolání naznačených změn v elektronových oblacích štěpené vazby. „Umí“ však i leccos jiného, zejména „připoutat“ látku, která má být štěpena. Katalyzátor umožní, aby reakce proběhla „efektivněji“, po jejím proběhnutí a nezměněn může opakovaně vstupovat do reakce.

# Některé energie důležité pro buňky

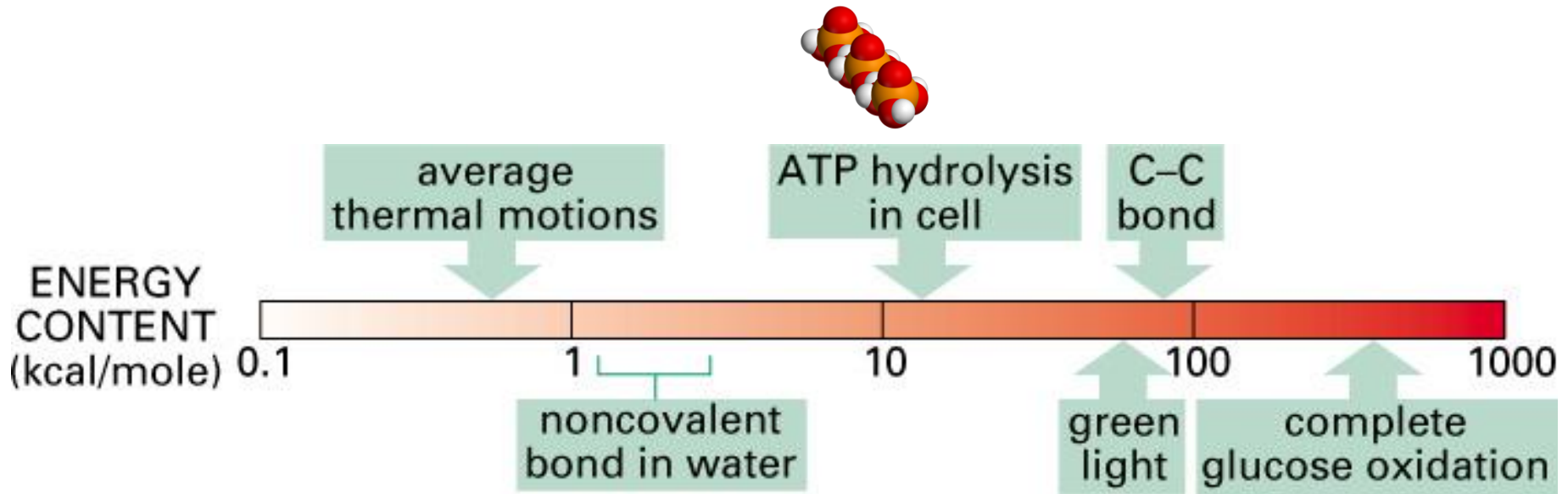
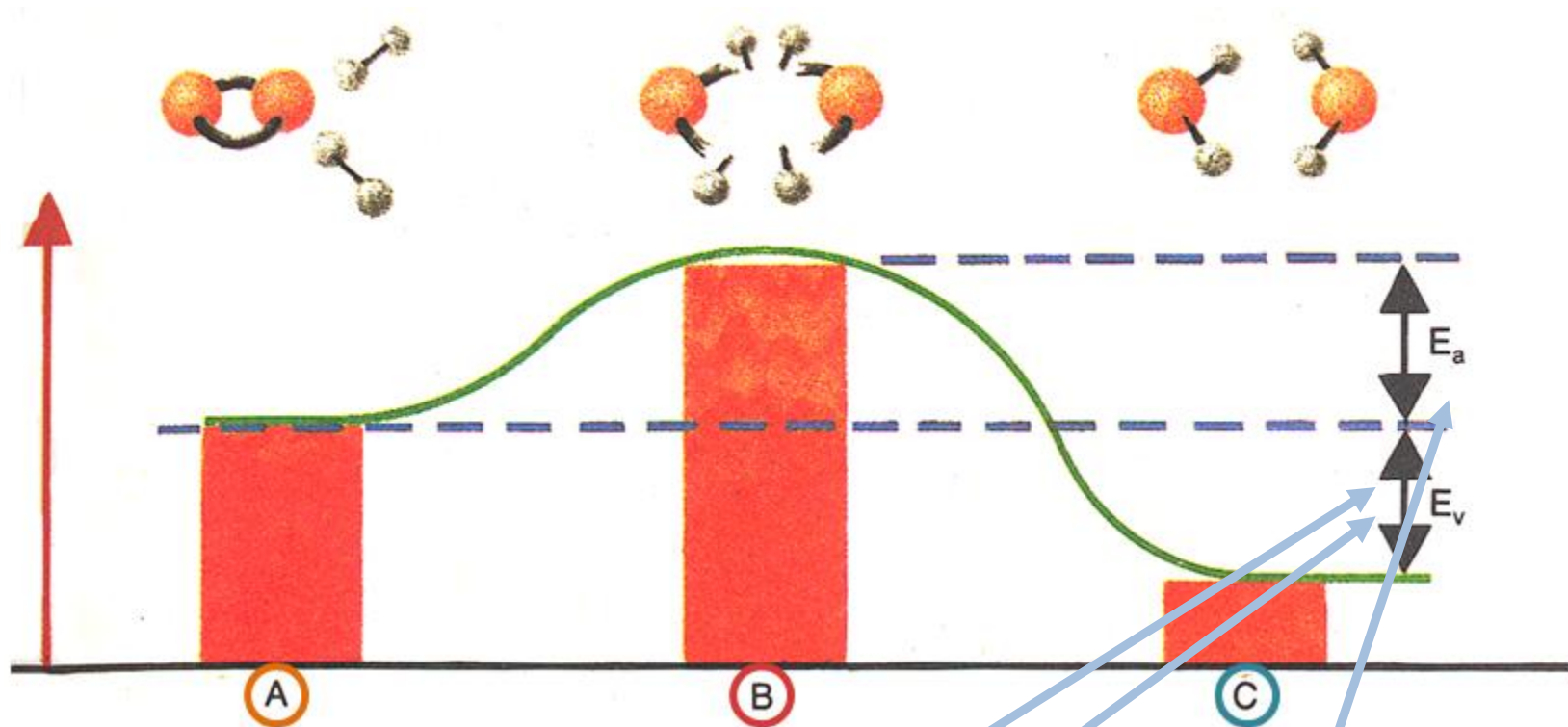


Figure 2-7. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

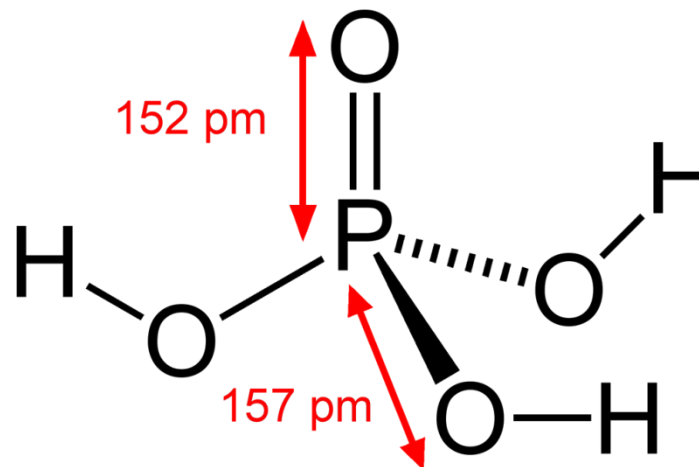
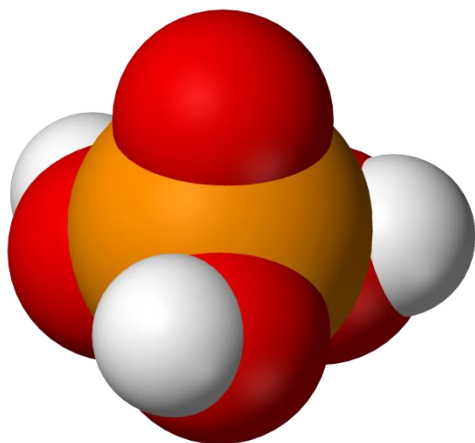
# Chemické reakce, syntézy a štěpení, nahodilost a zákonitost dějů



Stavy **A** a **C** se od sebe liší obsahem energie, který se může uvolnit jako volná energie  $E_v$ .

Přesto přeměna A–C neproběhne samovolně.

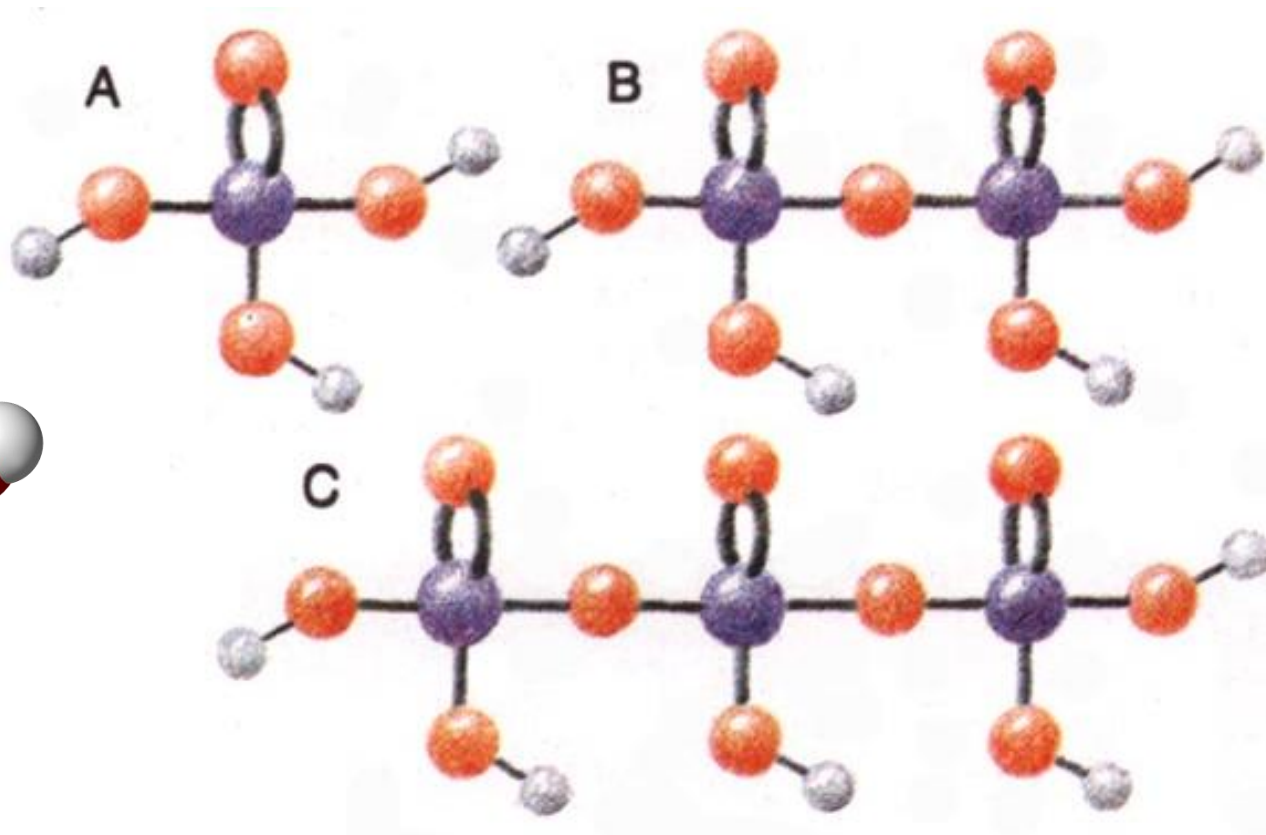
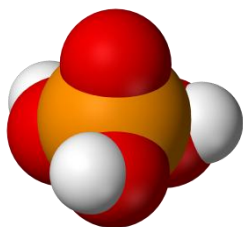
Musí projít stavem **B**, který má vyšší obsah energie než **A**. Aby se mohla uvolnit volná energie  $E_v$ , musíme stavu **A** „půjčit“ energii  $E_a$ ; jen tak se dostane na mezistupeň **B**.



KYSELINA FOSFOREČNÁ JE TROJSYTNÁ KYSELINA ( $\text{H}_3\text{PO}_4$ ),  
TZN. ŽE V JEJÍ STRUKTUŘE JSOU TŘI HYDROXYLOVÉ SKUPINY SCHOPNÉ ODŠTĚPIT PROTON.  
JEDEN ATOM KYSLÍKU JE VÁZANÝ PŘÍMO.

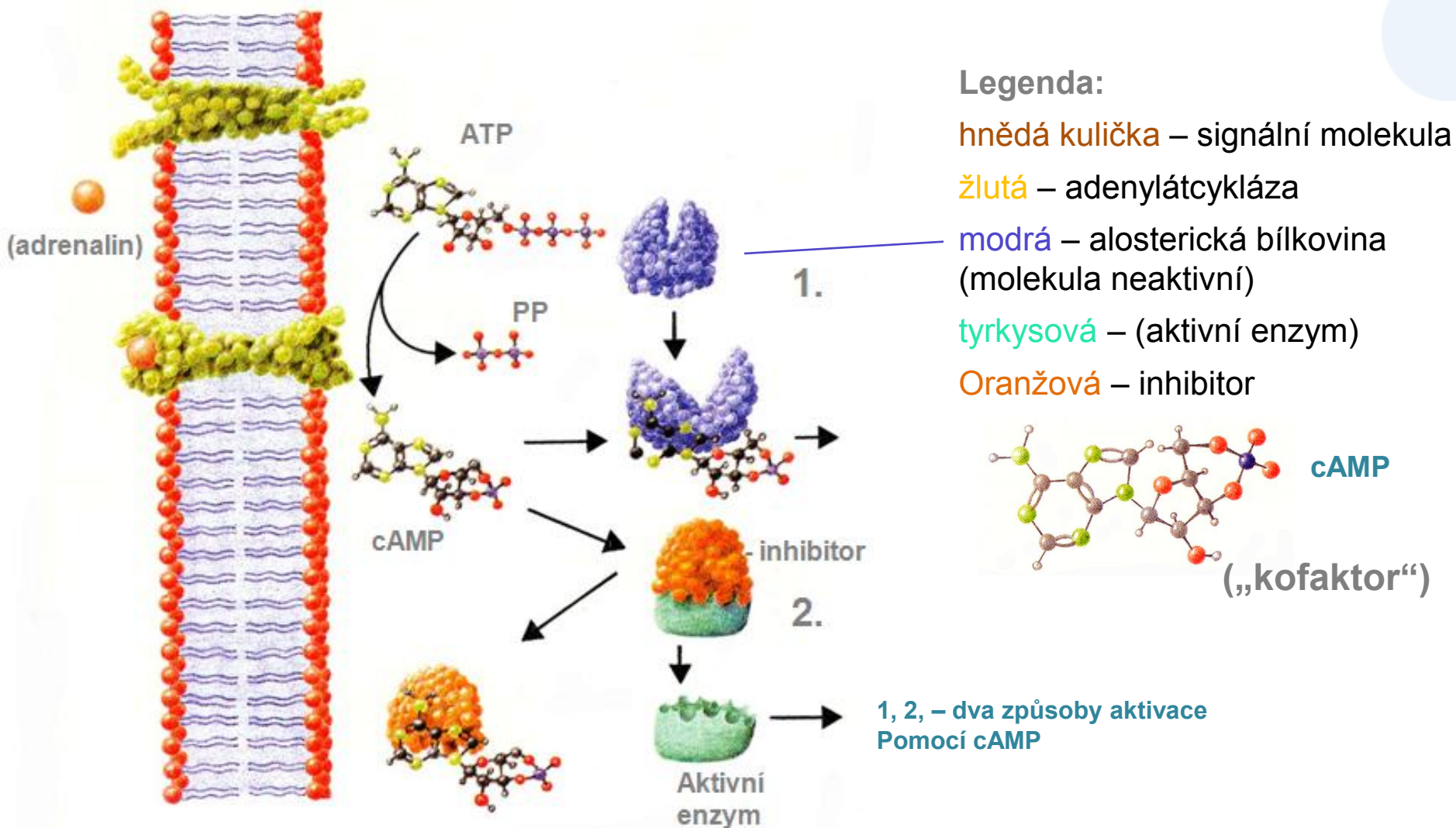
TVAREM JE PRAVIDELNÝ ČTYŘSTĚN NEBOLI TETRAEDR.  
TYP HYBRIDIZACE ATOMOVÝCH ORBITALŮ JE  $\text{sp}^3$ ;





- A. Kyselina fosforečná/ortofosforečná
- B. Kyselina pyrofosforečná
- C. Kyselina trifosforečná

Tyto kyseliny jsou nejdůležitějšími sloučeninami v přeměnách a úschově energie v živých systémech.



Vznik a činnost cAMP. V membráně buňky je bílkovina, která má **dvě funkce**: na **vnější** straně membrány je specifickým receptorem (přijímačem) signální molekuly (hnědá kulička) a na **vnitřní** straně membrány se po přijetí signálu mění v enzym, který převádí ATP na cAMP a pyrofosfát.

# Jeden z hlavních významů popsaných reakcí - značný stupeň zesílení

Stupně zesílení:

- Každá adenylátcykláza vyrobí mnoho molekul cAMP
- Každá molekula cAMP aktivuje jednu proteinkinázu, ta má za úkol především připojit kyselinu fosforečnou na enzym syntetizující glykogen z glukózy, a tím jeji vyřadit z provozu. Tak zablokuje mnoho molekul enzymu
- Současně naváže kyselinu fosforečnou na kinázu enzymu rozkládajícího glykogen. Tím uvede v činnost mnoho molekul kinázy.
- Jedna molekula kinázy však aktivuje mnoho molekul enzymu rozkládajícího glykogen.

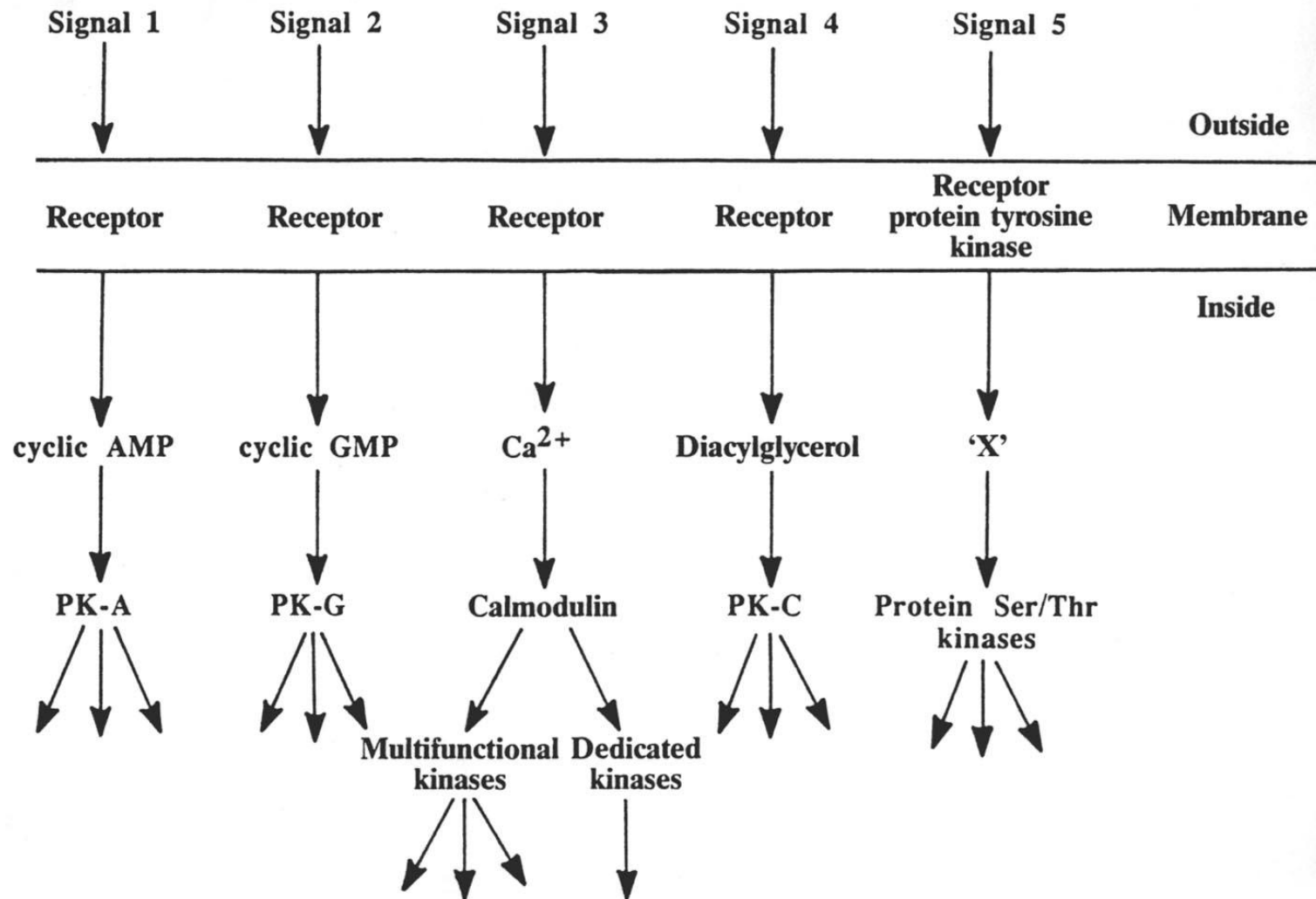
Kdyby každé zesílení bylo jen desetinásobné, pak výsledkem je 10 000 násobné zesílení rozkladu, podpořené zablokováním syntézy.

*změna konformace  
(rychlost reakcí)*





# Pět základních signálních systémů, které fungují v eukaryotických buňkách



# Pět mezibuněčných paralelních signálních drah aktivovaných receptory svázanými s G-proteiny, tyrozin kinázovými receptory nebo oběma typy

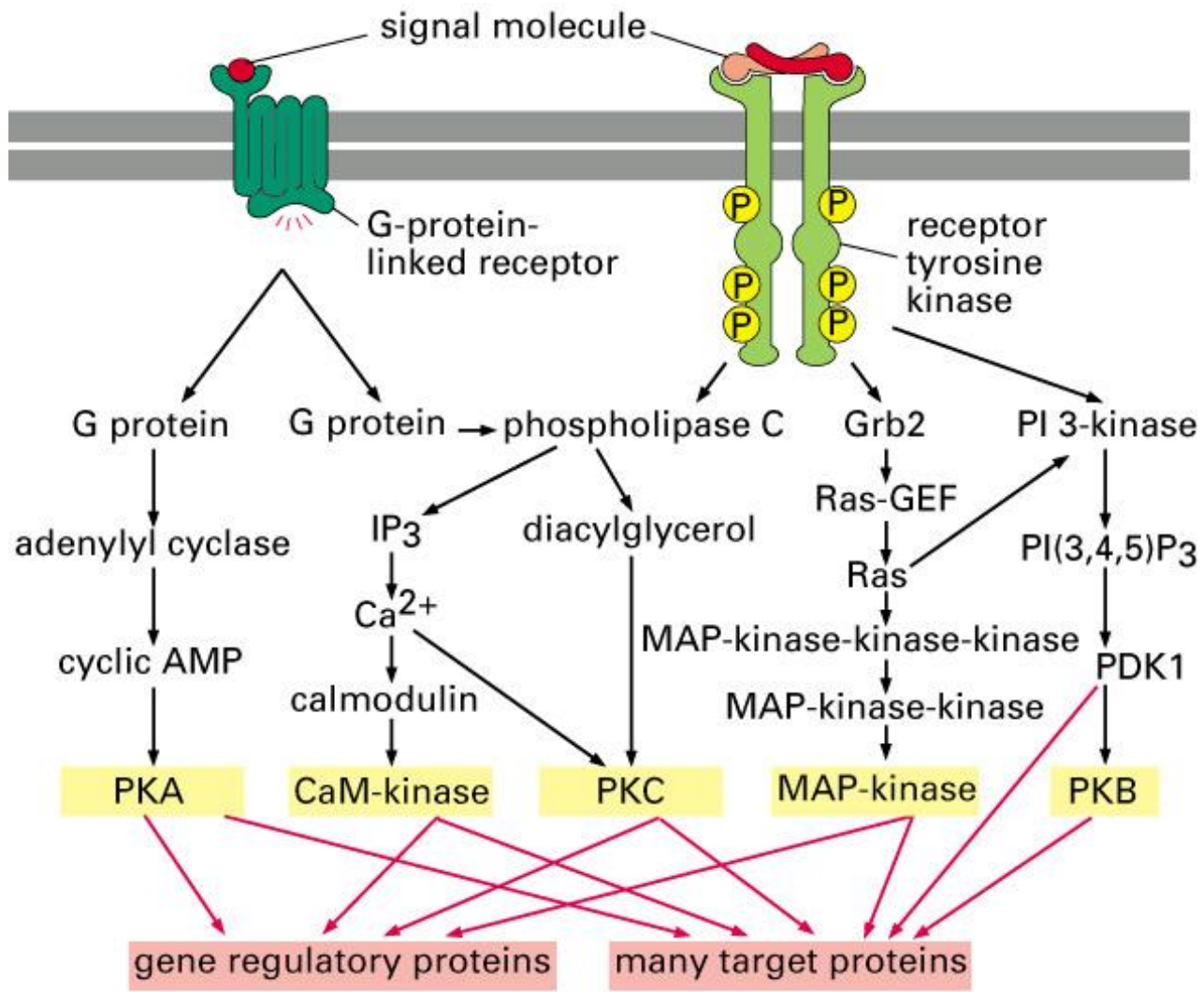


Figure 15–61. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# HLAVNÍ ROZDÍL V PŮSOBENÍ MEZI REGULÁTORY HYDROFILNÍ (LIPOFÓBNÍ) A HYDROFÓBNÍ (LIPOFILNÍ) POVAHY

## Jak procházejí látky membránami?



**Polární látky** (například ionty) jsou ve vodě obvykle obklopeny několika molekulami vody (**hydratovány**).

**To znemožňuje jejich průchod** hydrofobní mezivrstvou v membráně.

Když se však obalí hydrofobním (lipofilním) pláštěm, snadno přes membránu projdou.

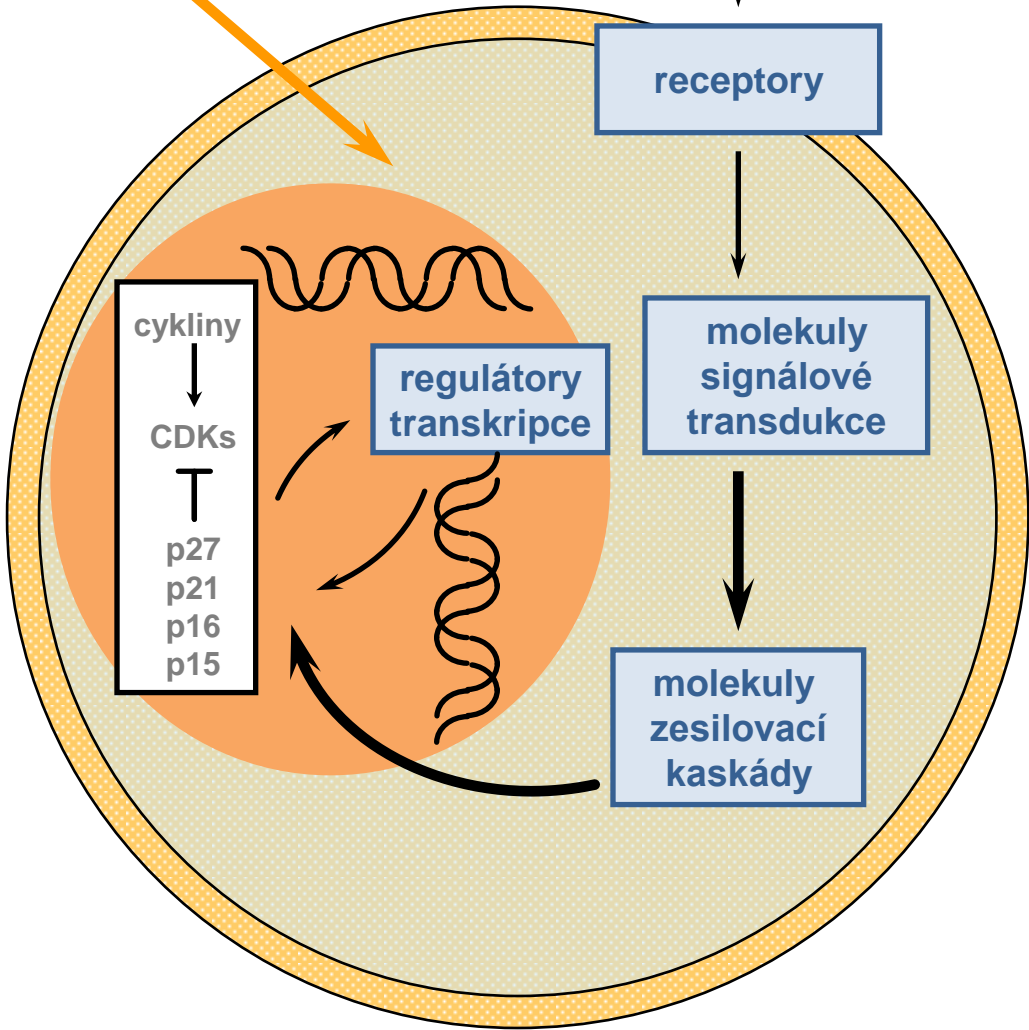
Struktura membrány může však obsahovat některé funkční prvky, třeba **kanálek** (dole) s hydrofilním vnitřkem.

Kanálek může měnit svůj rozměr, a tím regulovat průchodnost látek. **Většinou však v roli regulátorů vystupují membránové bílkoviny.**



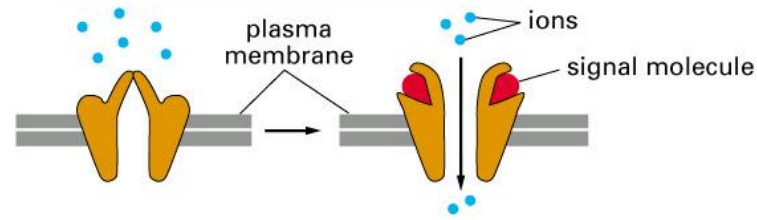
Lipofilní regulátory

růstové signály  
hydrofilní povahy  
(proteiny, katecholaminy, apod.)



# Tři třídy buněčných povrchových receptorů

## (A) ION-CHANNEL-LINKED RECEPTORS



## (B) G-PROTEIN-LINKED RECEPTORS

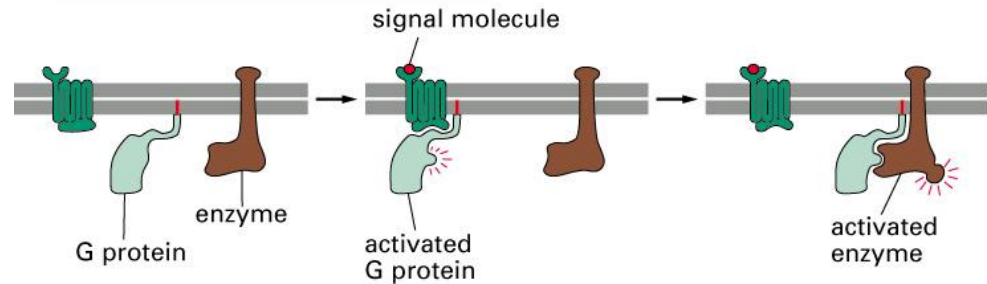


Figure 15–15 part 1 of 2. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

## (C) ENZYME-LINKED RECEPTORS

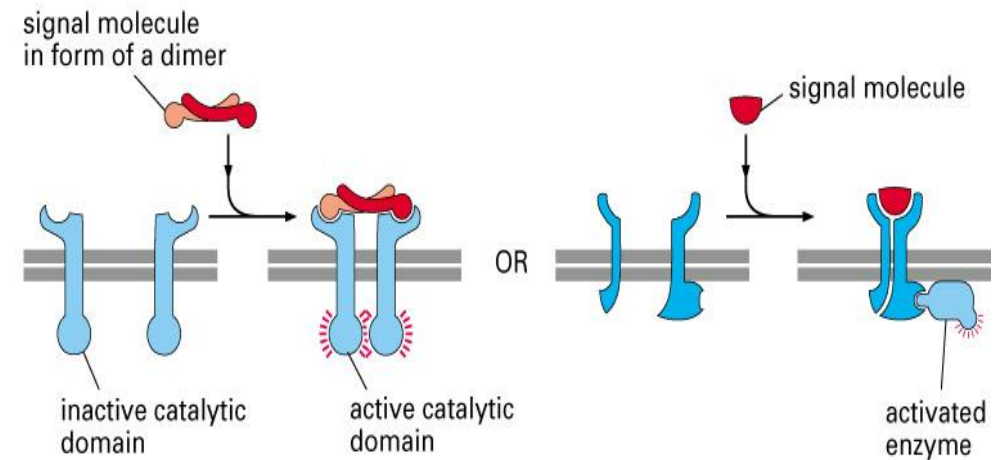


Figure 15–15 part 2 of 2. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Superodina jaderných receptorů

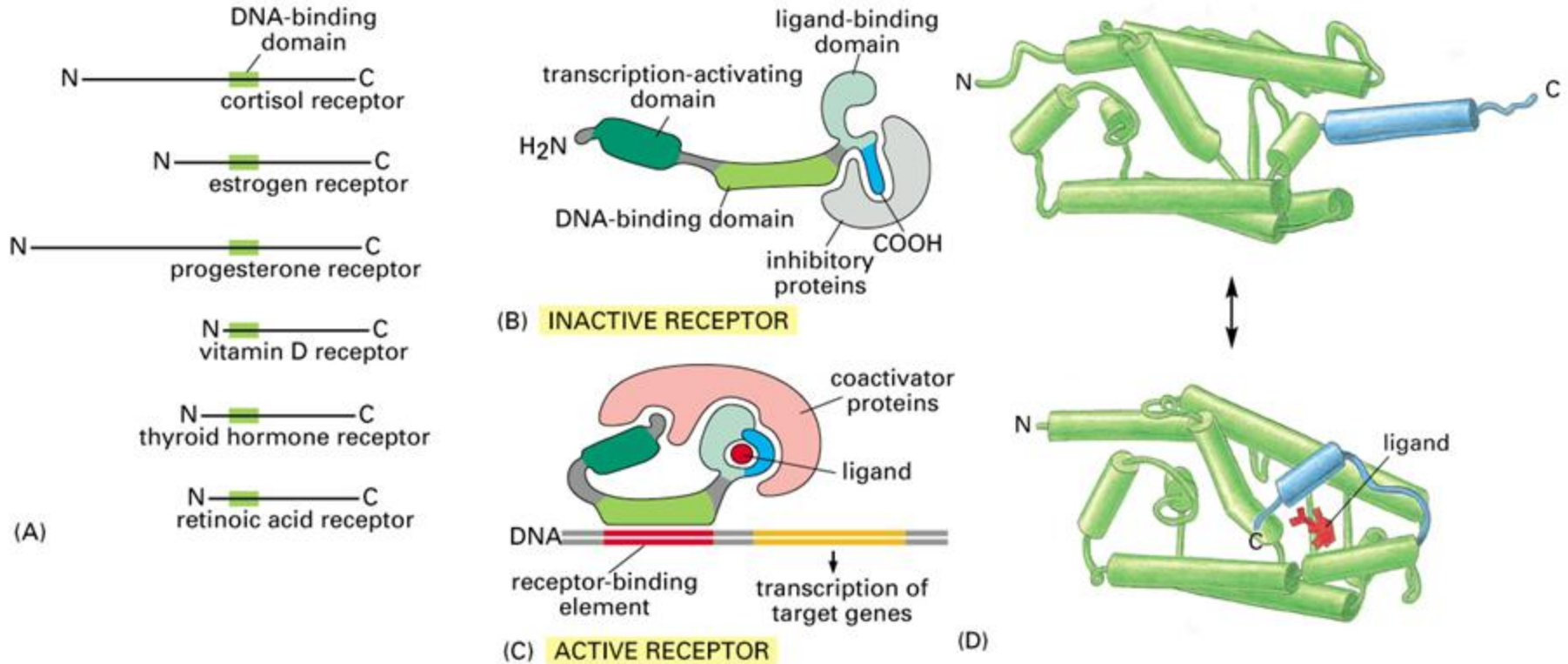
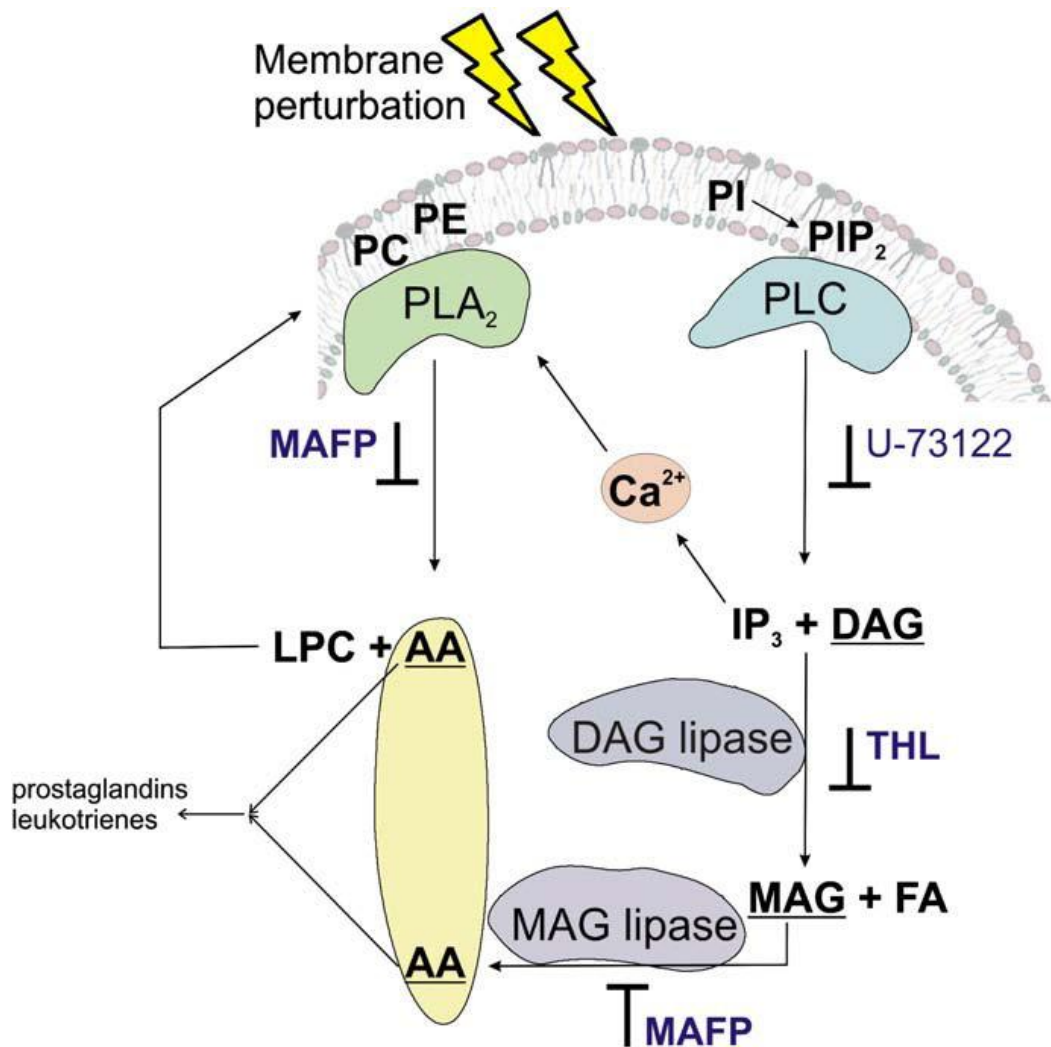


Figure 15–13 part 1 of 2. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

Změna konformace na úrovni membrán a cytosolu

# **PŘÍKLADY**

# Přehled možných drah uvolnění kyseliny arachidonové (AA), použitých inhibitorů a detekovaných lipidových meziproductů (podtrženo)



Lipidomics reveals membrane lipid remodelling and release of potential lipid mediators during early stress responses in a murine melanoma cell line  
 Gábor Balogh a, Mária Péter a, Gerhard Liebisch b, Ibolya Horváth a, Zsolt Török a, Enikő Nagy a, Andriy Maslyanko a, Sándor Benkő c, Gerd Schmitz b, John L. Harwood d, □, László Vígh a, □ *Biochimica et Biophysica Acta* xxx (2010) xxx–xxx



# Tvorba vazebných miest inositol fosfolipidu PI 3-kinázou

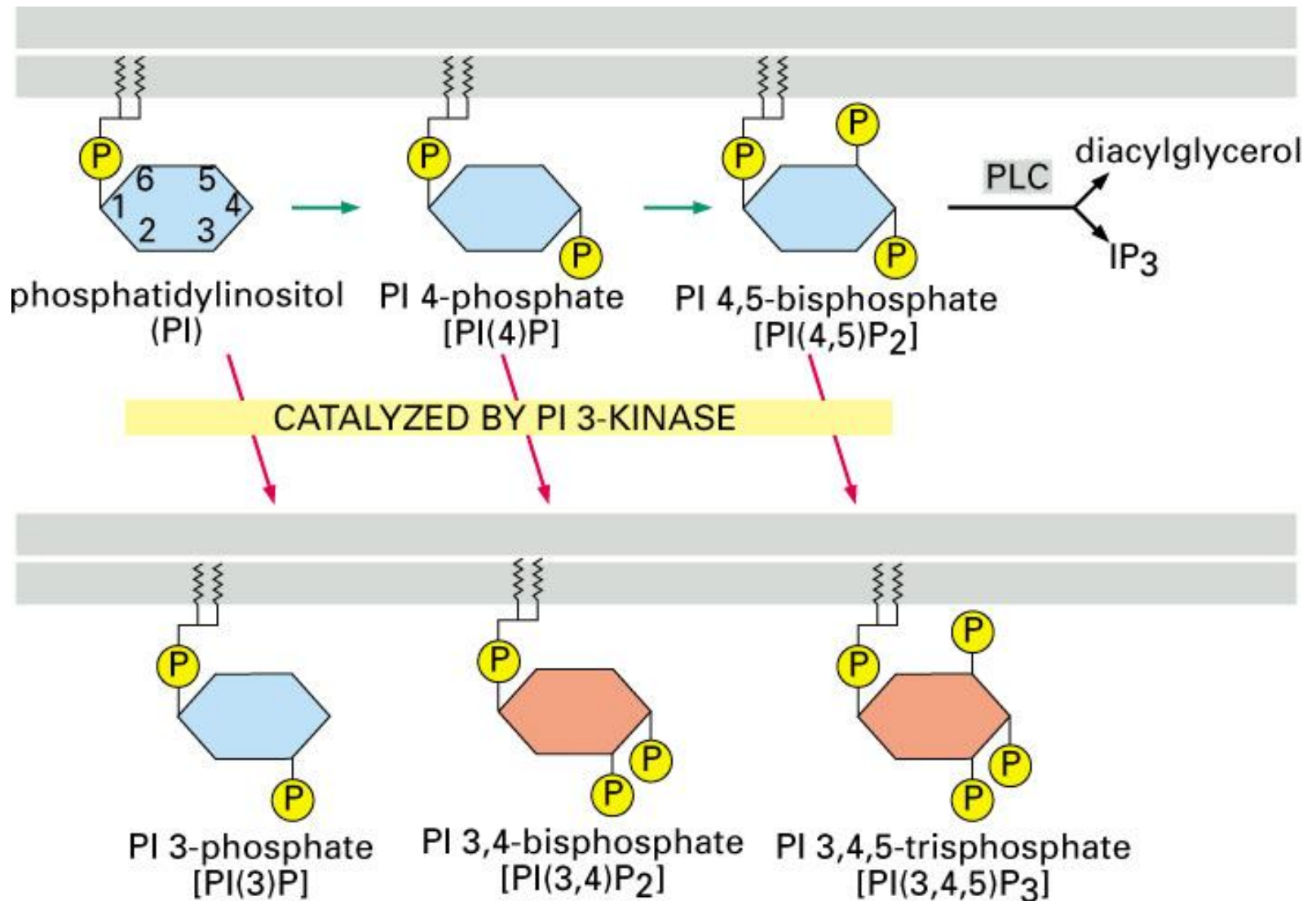


Figure 15-58. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Jedna z cest podpory buněčného přežití přes PI 3-kinázu

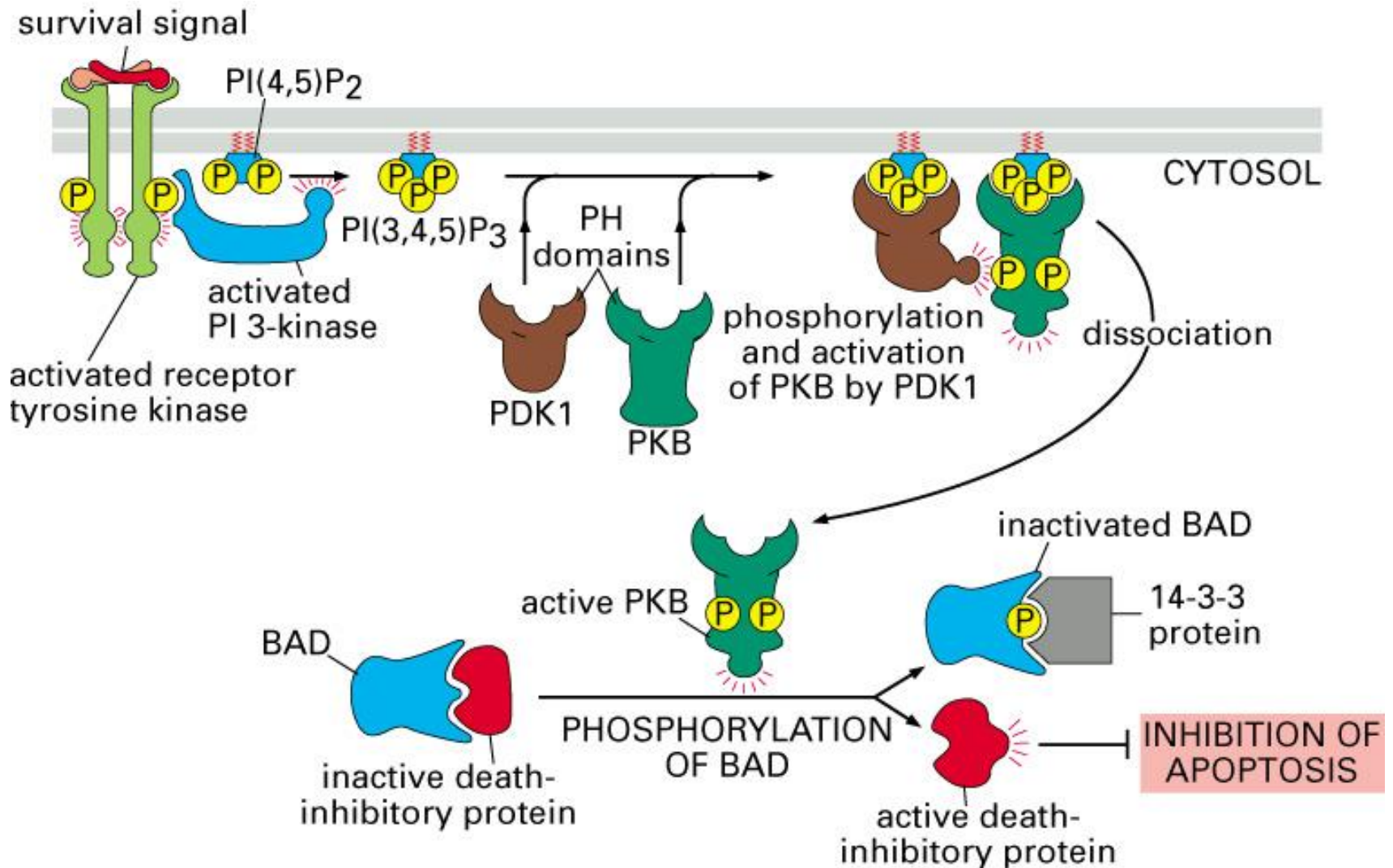


Figure 15-60. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# 3-D struktura proteinové kinázy

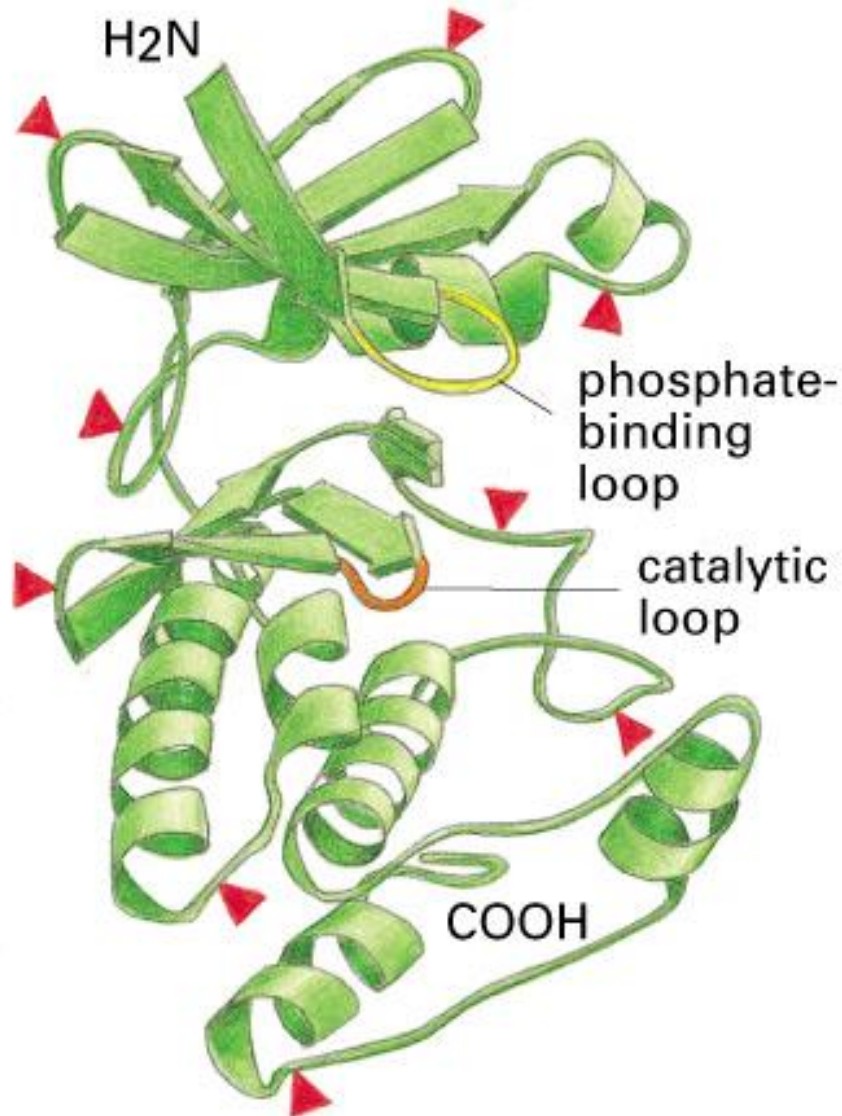
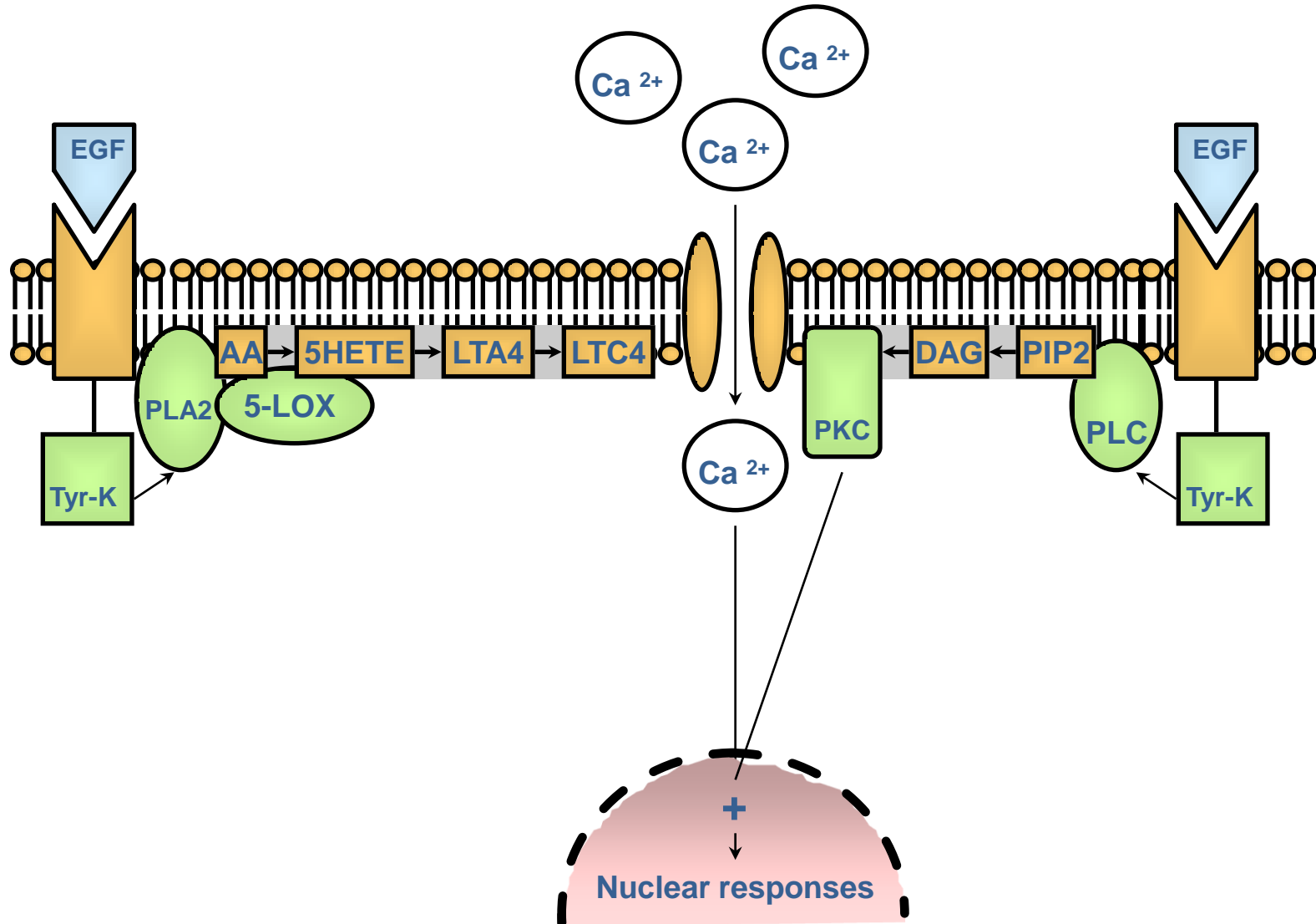


Figure 3-64. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Přenos signálu přes receptor pro epidermální růstový faktor (EGF) se zapojením drah metabolismu kyseliny arachidonové (AA)



PLA2: fosfolipáza A2, 5-LOX: 5-lipoxygenáza, 5HETE: 5 hydroxykyselina, LTA4, C4: leukotrien A4, C4, PKC: protein kináza C, DAG: diacylglycerol, PIP2: fosfoinositoldifosfát, PLC: fosfolipáza C, Tyr K: tyrosin kináza

# Transport vápníkových iontů pumpou $\text{Ca}^{2+}$

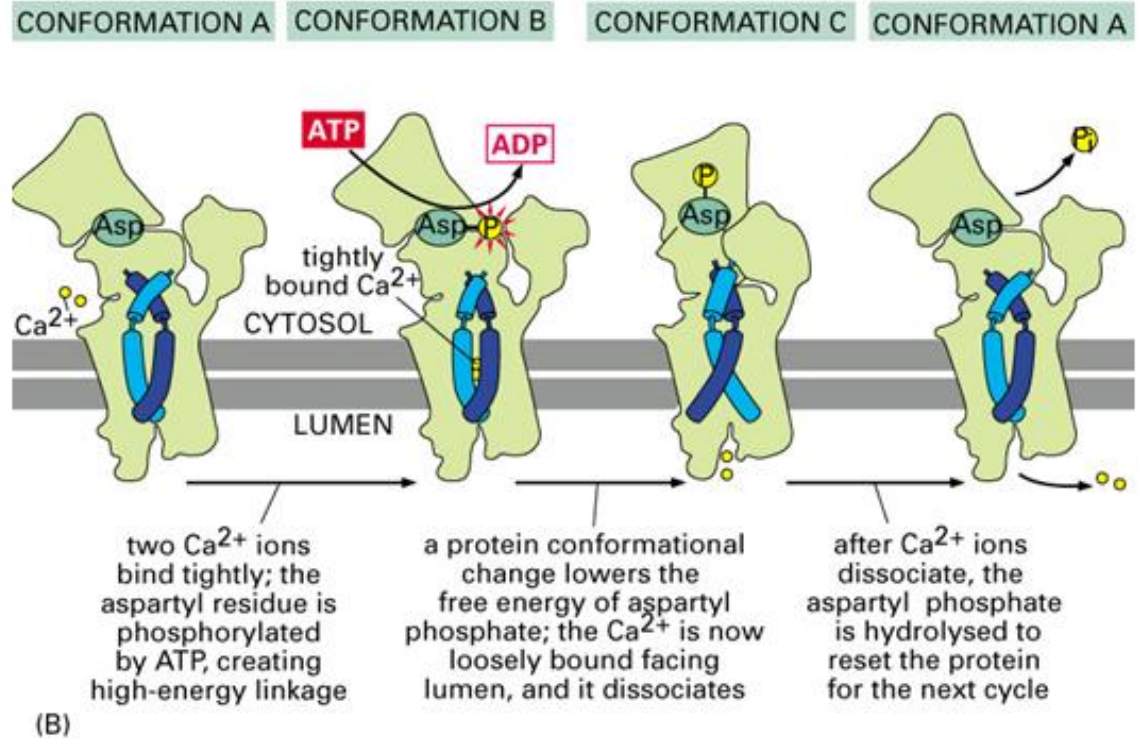
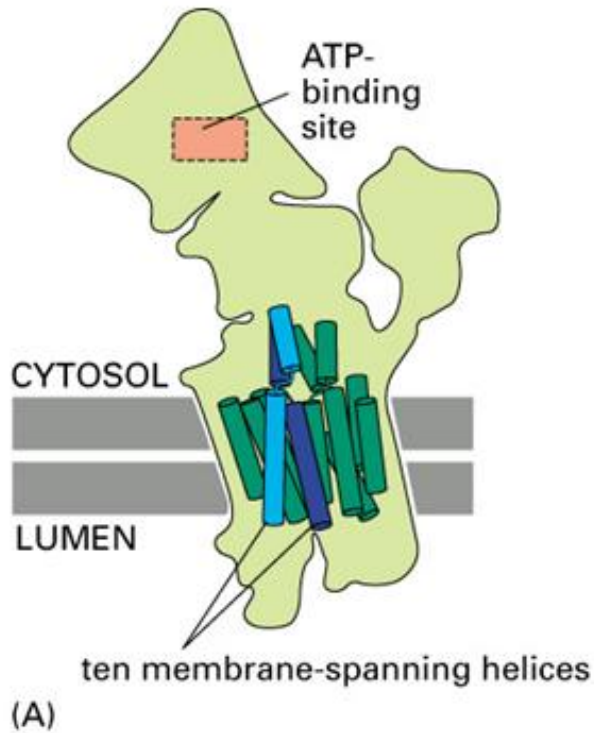
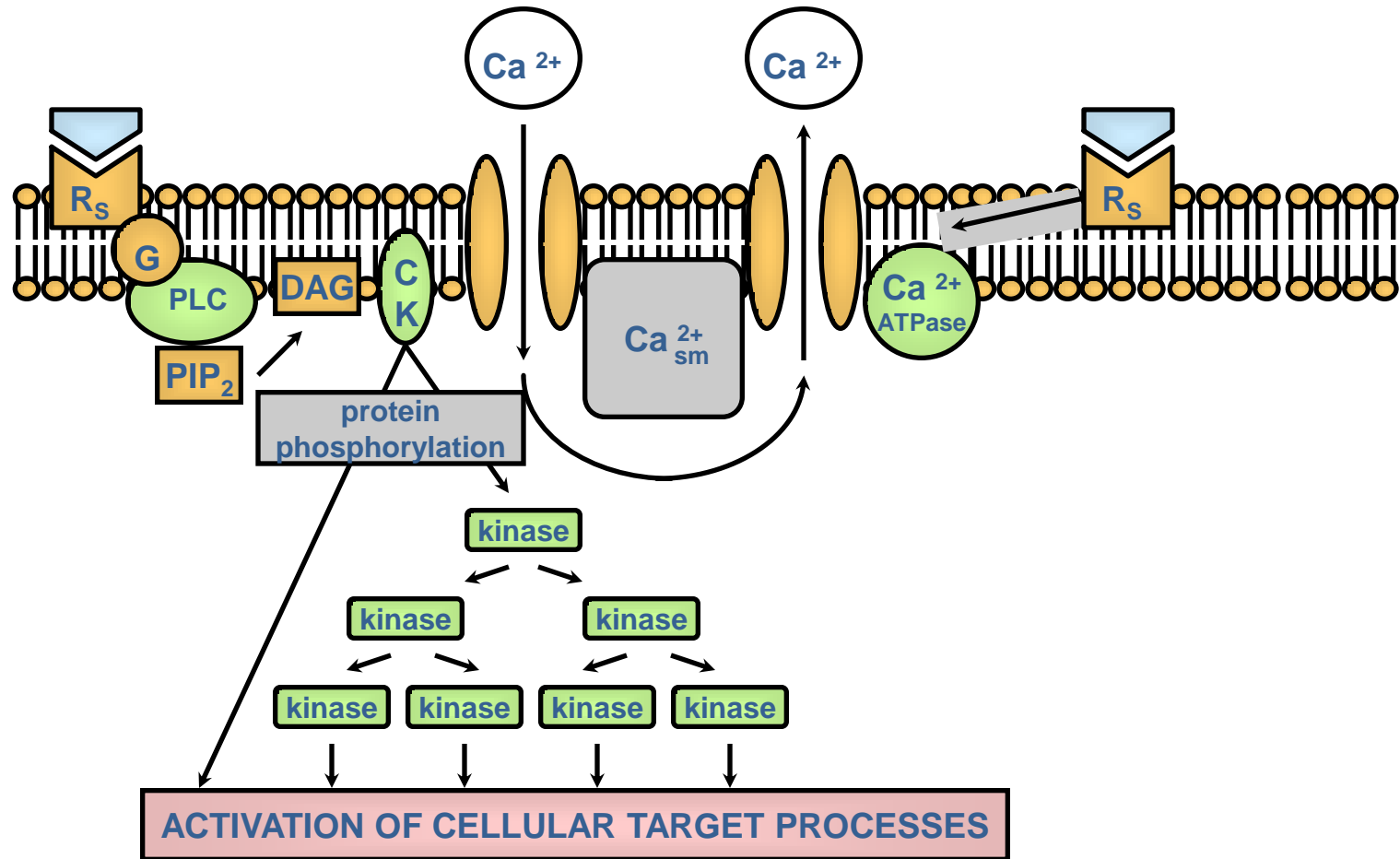


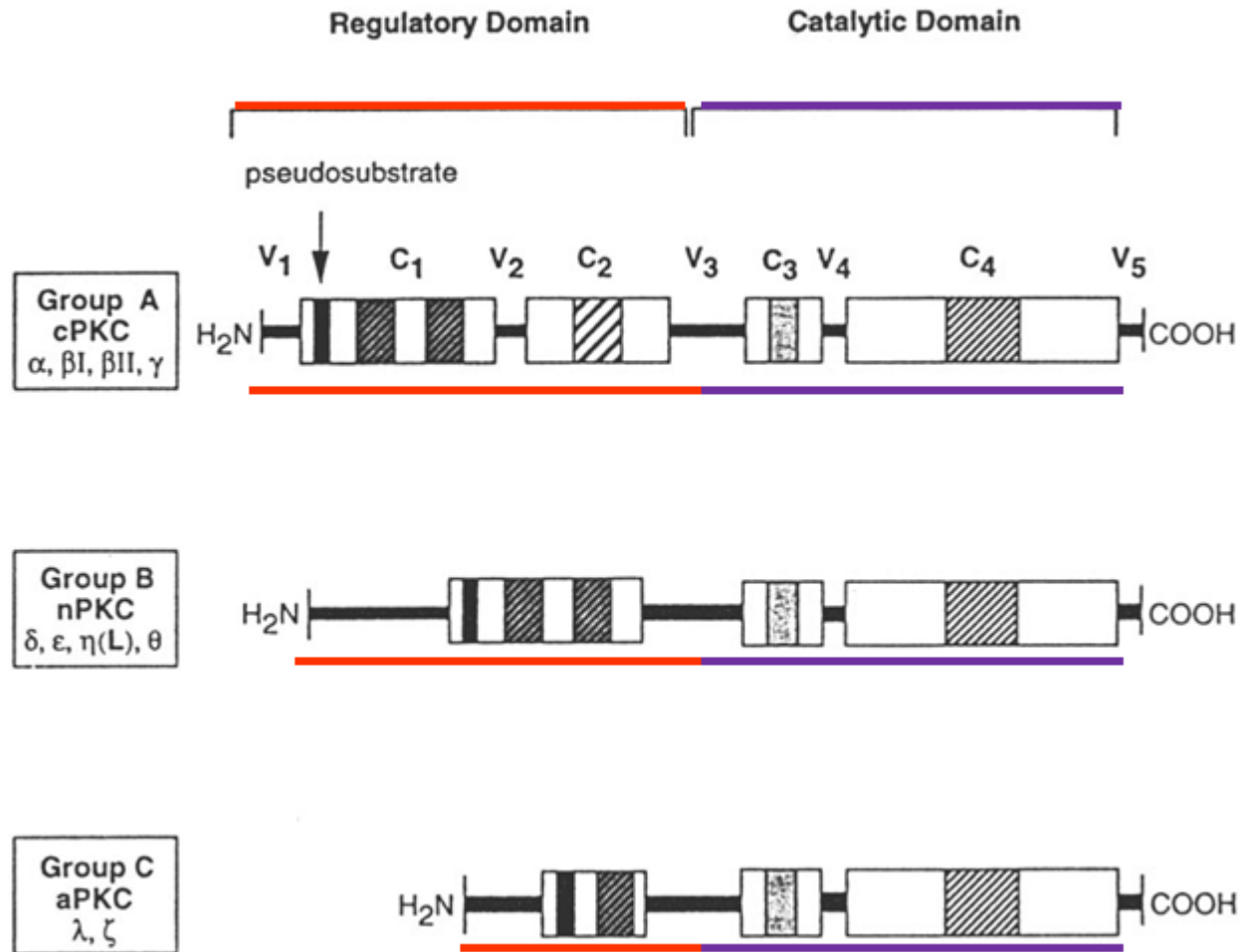
Figure 3-77 part 2 of 2. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.



# Kaskáda proteinových kináz v přenosu signálu

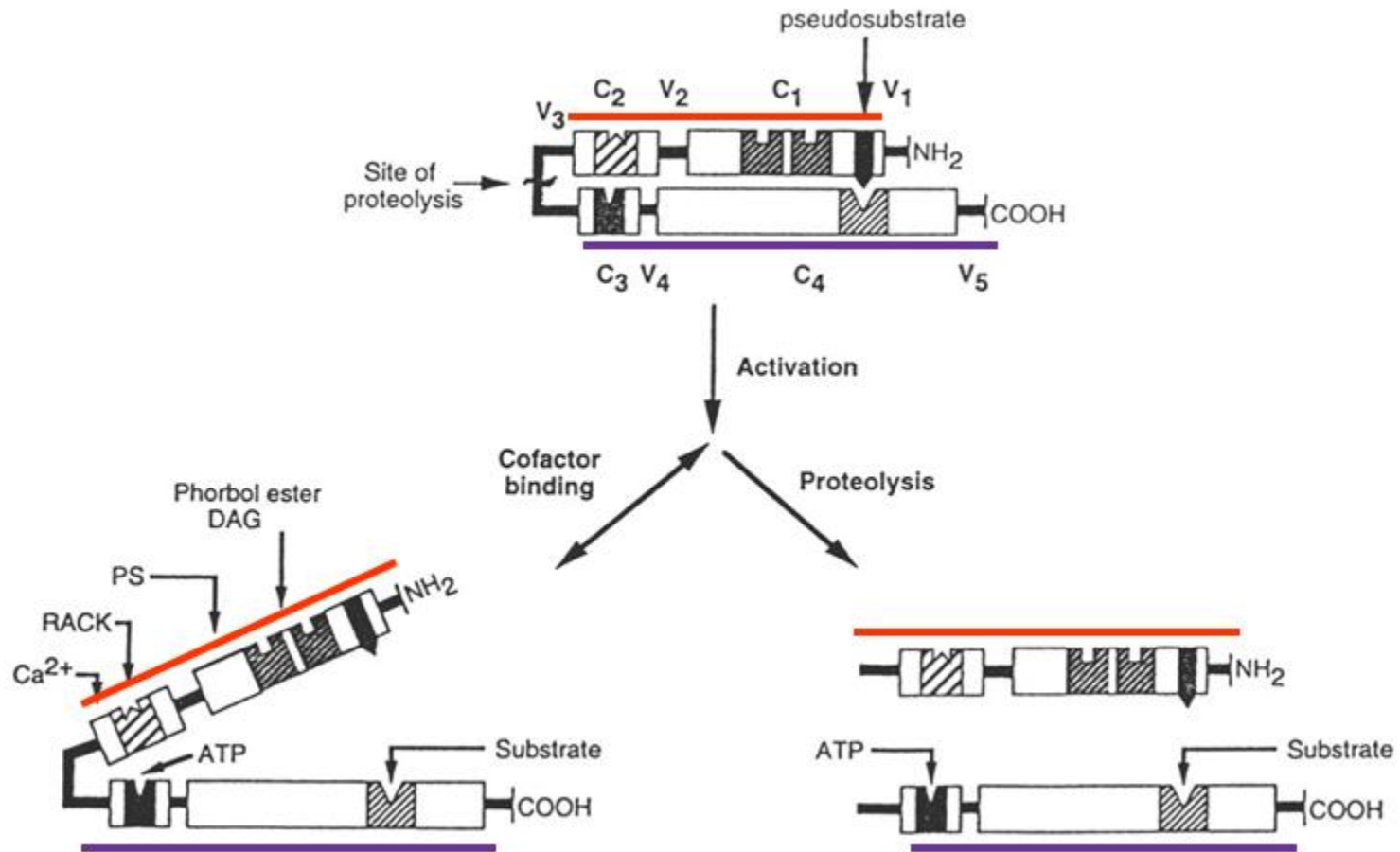


# Struktura izoforem protein kinázy C (PKC)



A. Basu: Pharmacol. Ther., 59 (3), 257-280, 1993

# Model aktivace protein kinázy C



A. Basu: Pharmacol. Ther., 59 (3), 257-280, 1993

# Evoluční strom vybraných proteinových kináz

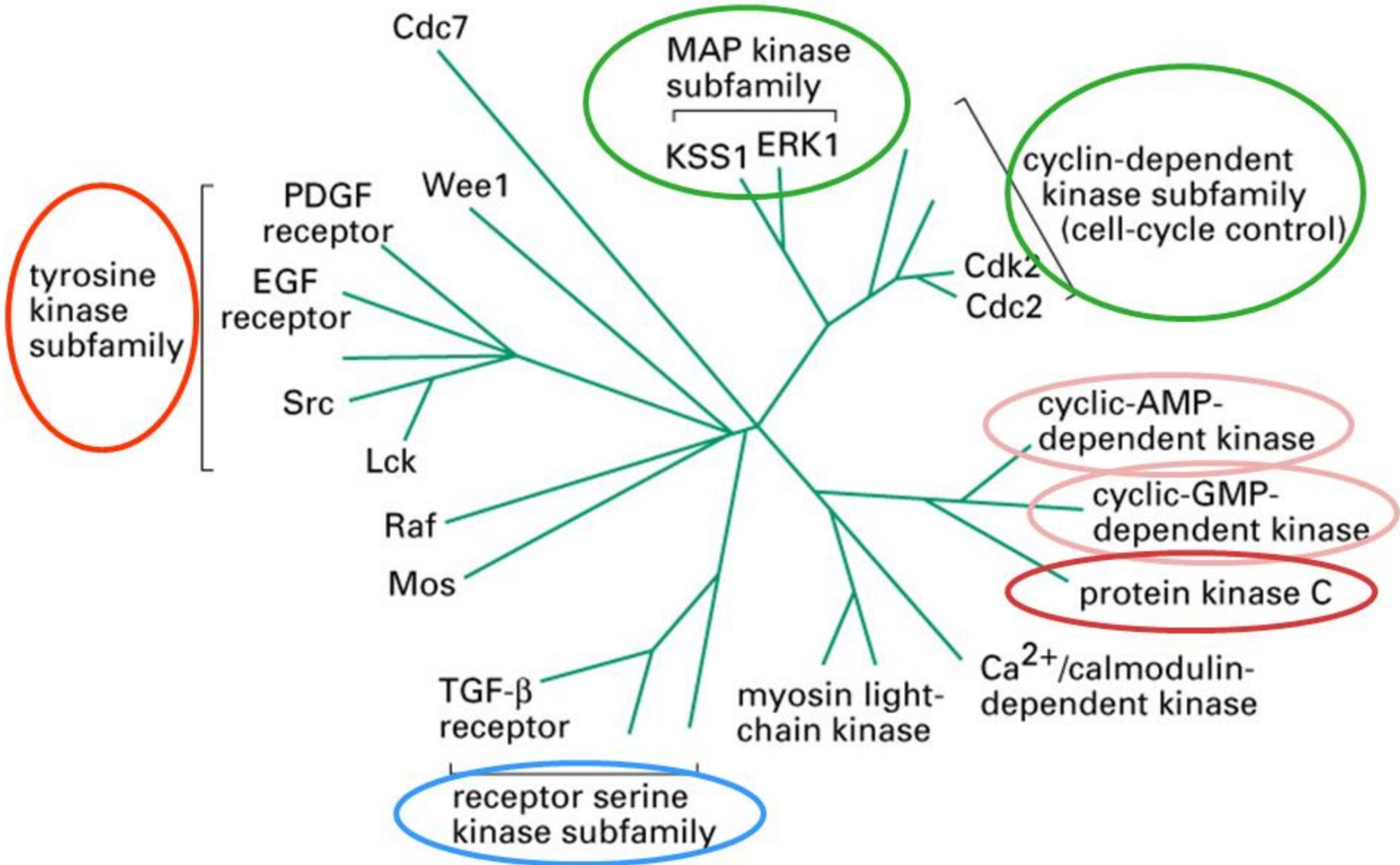


Figure 3-65. Molecular Biology of the Cell, 4<sup>th</sup> Edition.

# Fosforylace proteinů

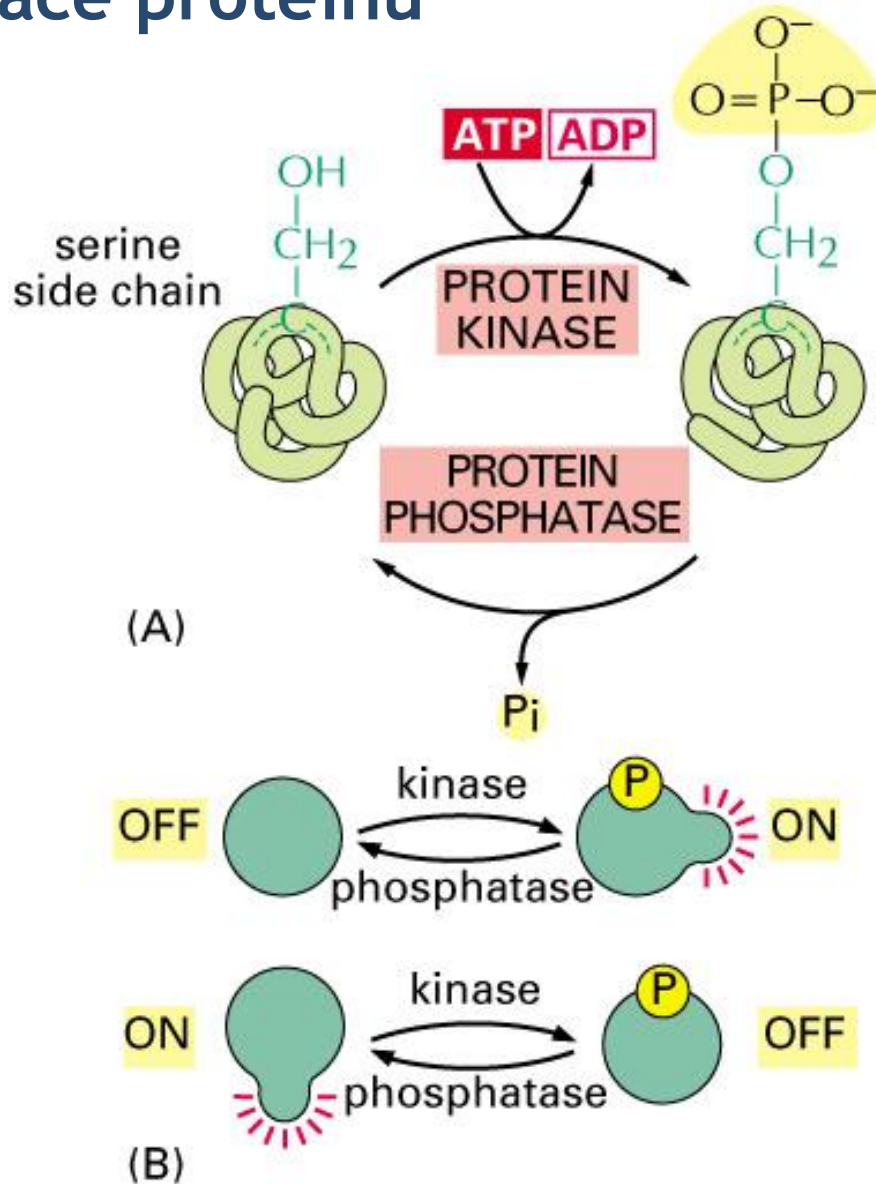


Figure 3-63. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.



# GTP-vazebné proteiny jako molekulární spouštěče

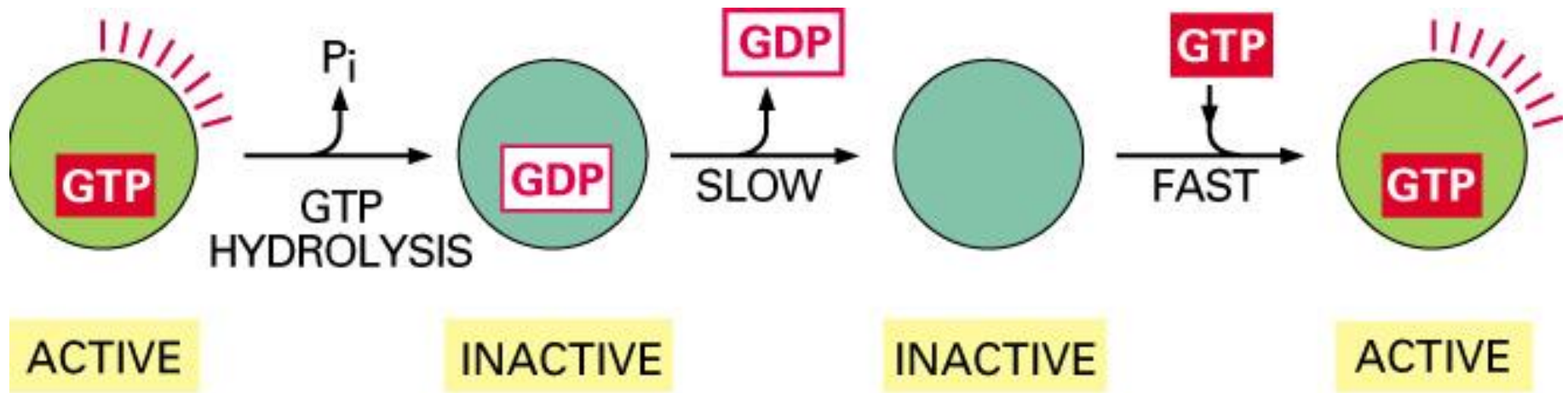


Figure 3–70. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Cdk protein funguje jako nástroj integrace

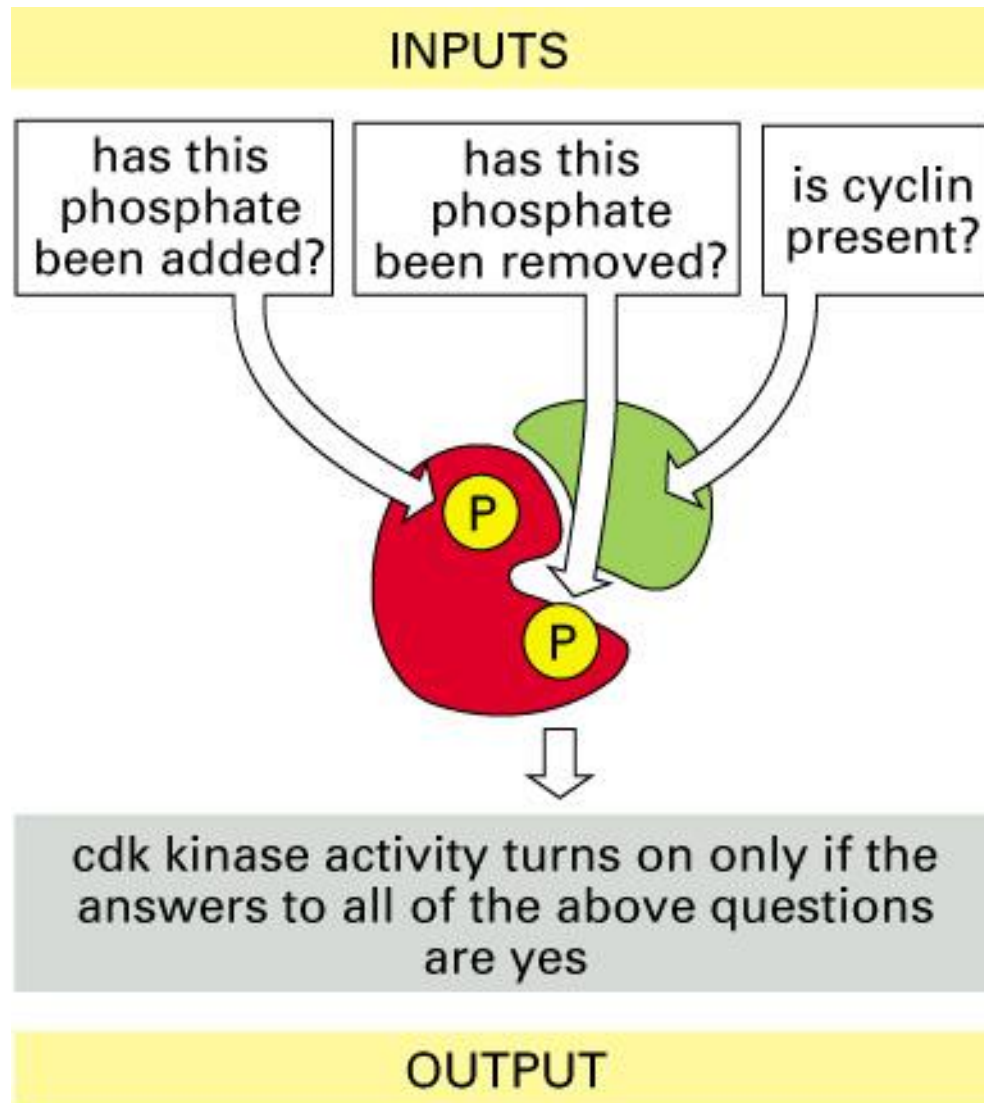
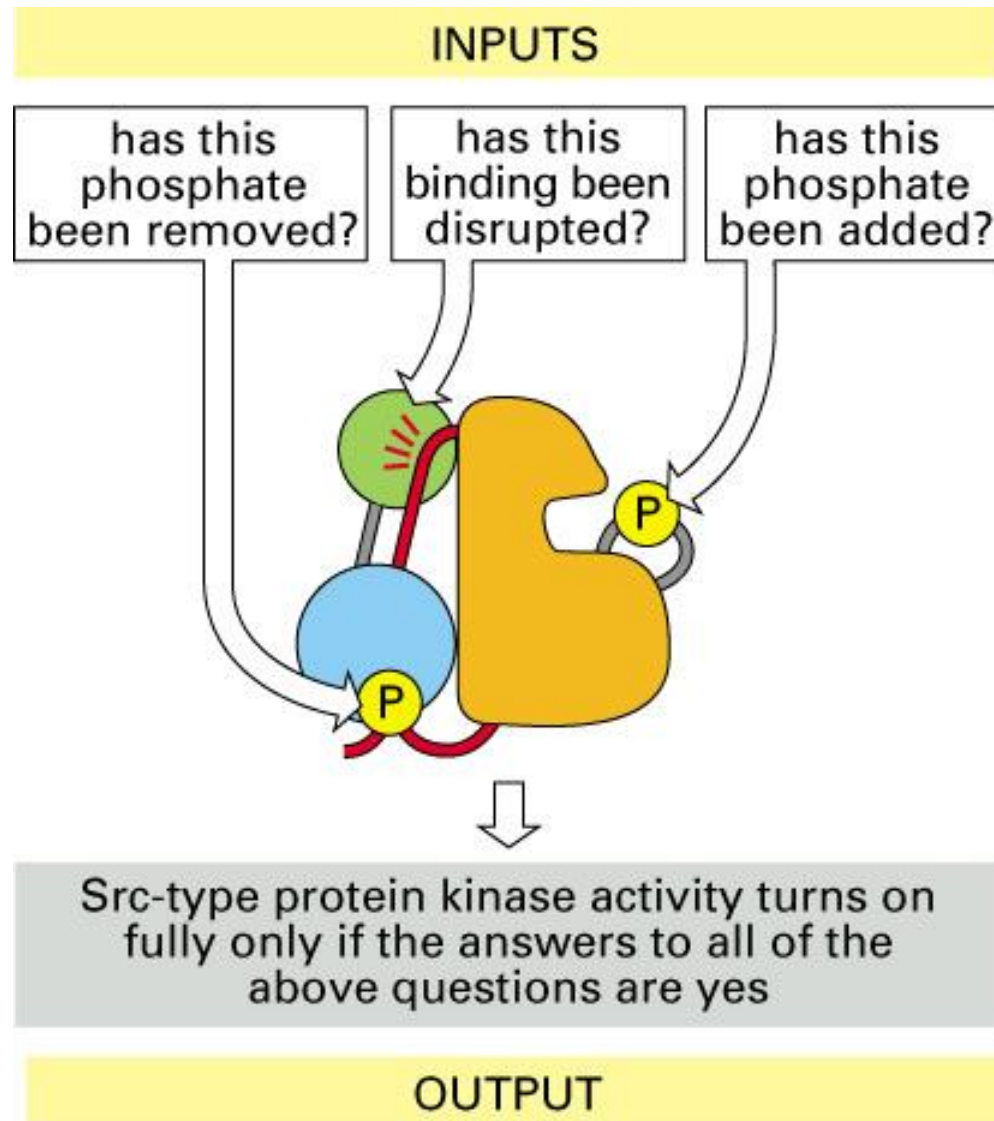
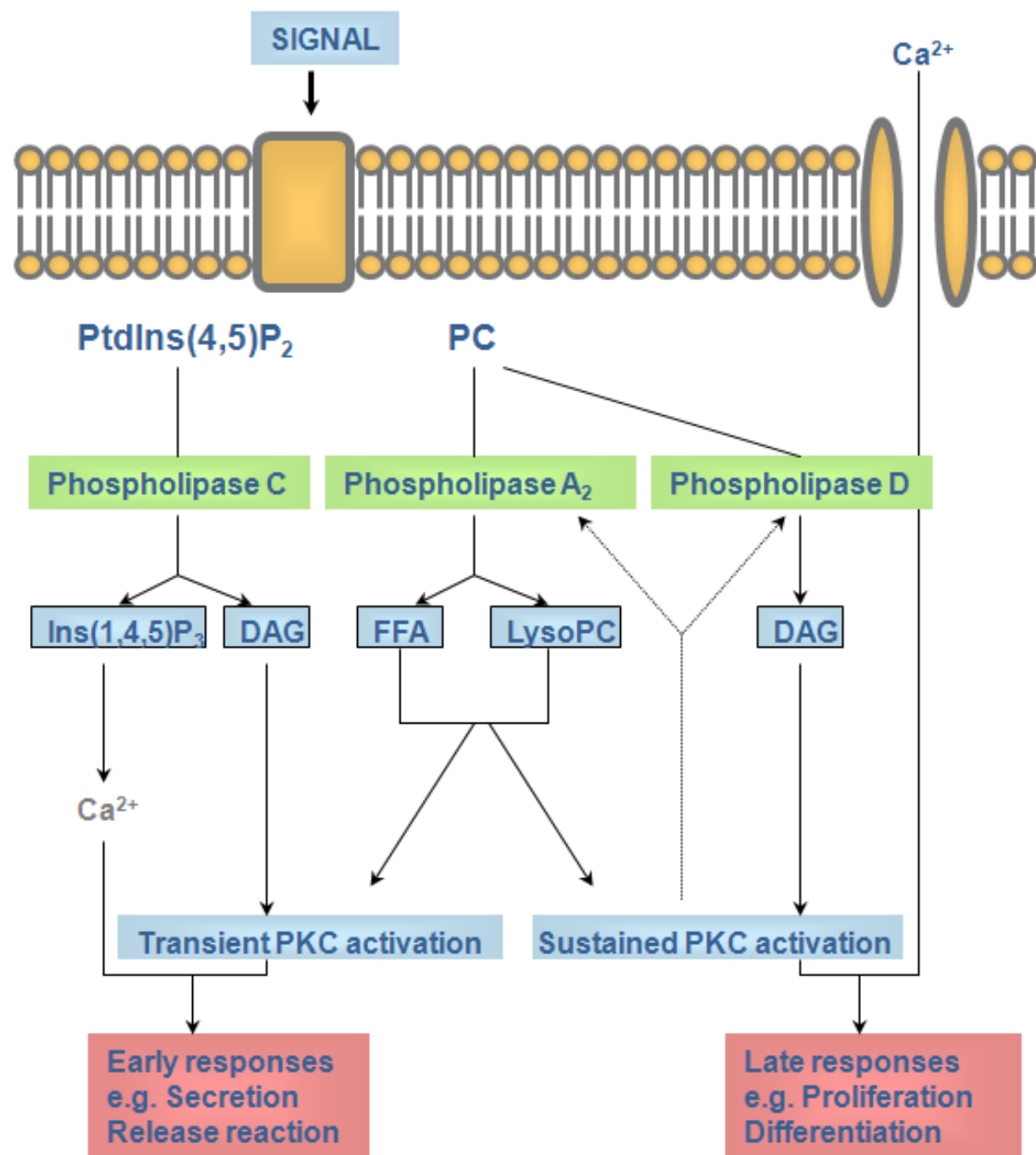


Figure 3–66. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Protein kináza typu Src funguje jako nástroj integrace



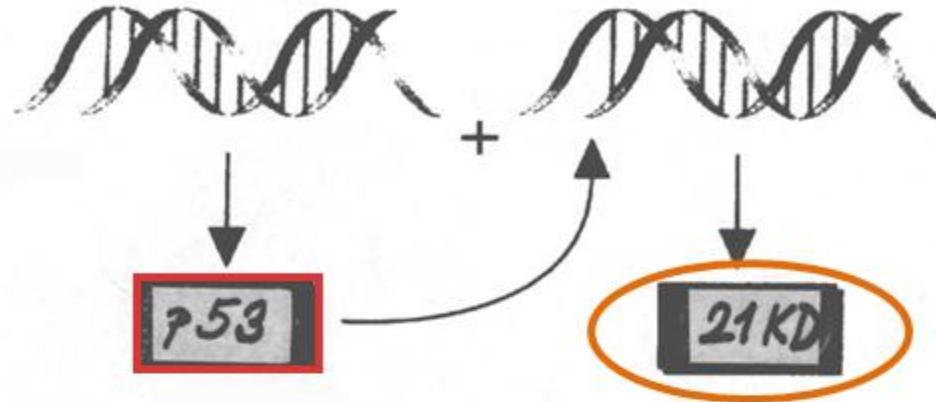
# Proteinové kinázy a fosfatázy



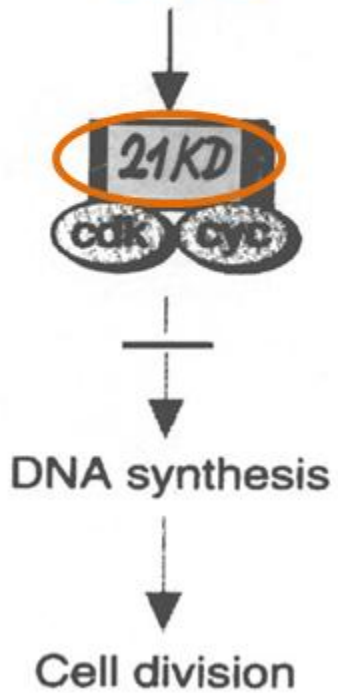
Změna konformace jako podstata řízení cytokinetyky

# **INHIBICE B. DĚLENÍ**





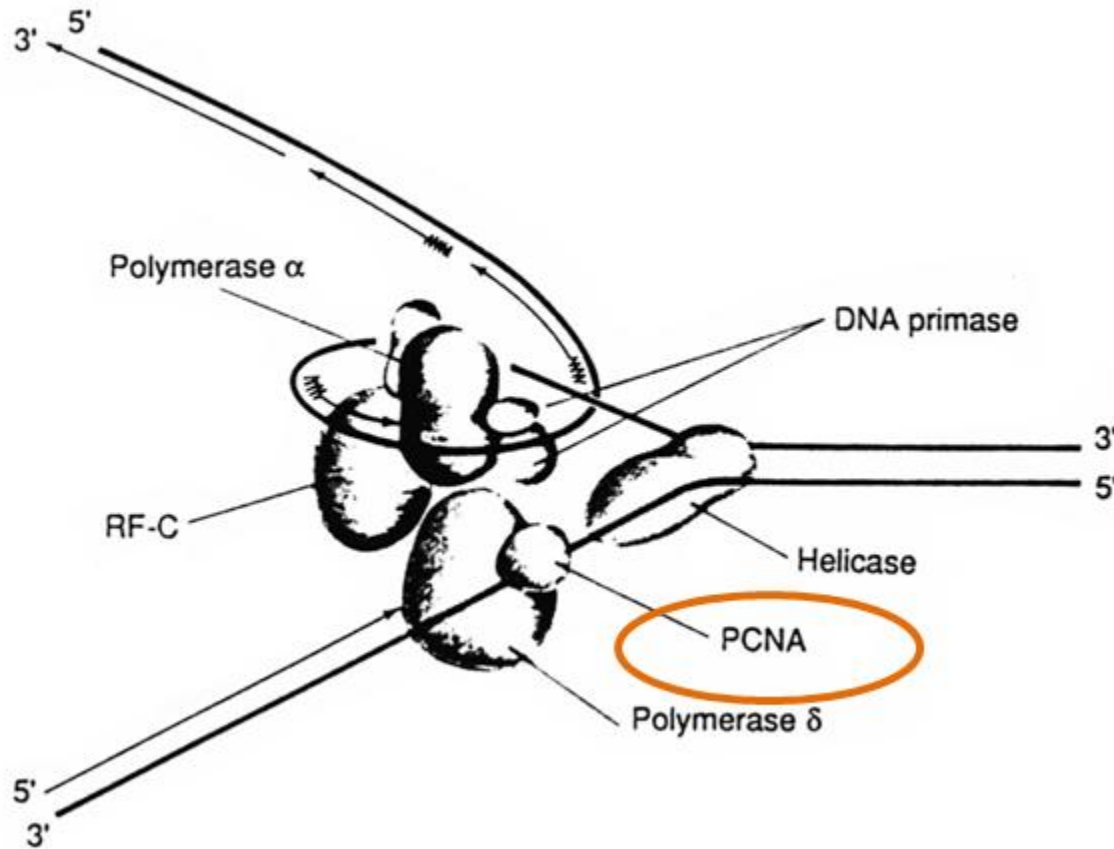
**What p53 does.** When the p53 protein is made, it turns on the gene for a 21 kilodalton protein that blocks Cdk enzymes, and thus cell division.



Změna konformace jako podstata řízení cytokinetyky

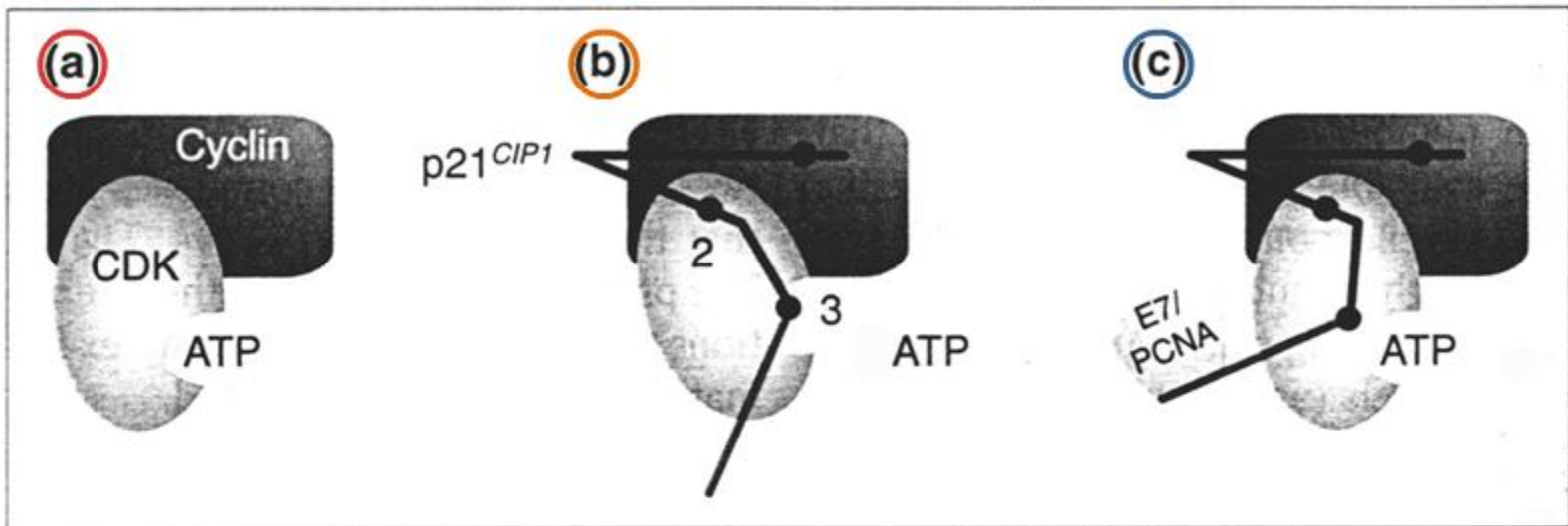
# **STIMULACE B. DĚLENÍ**

# Schema eukaryotické replikační vidličky ukazující sehrané působení DNA polymeráz $\alpha$ a $\delta$ na opačných stranách vidličky



R. A. Laskey et al.: Science 246, 609, 1989

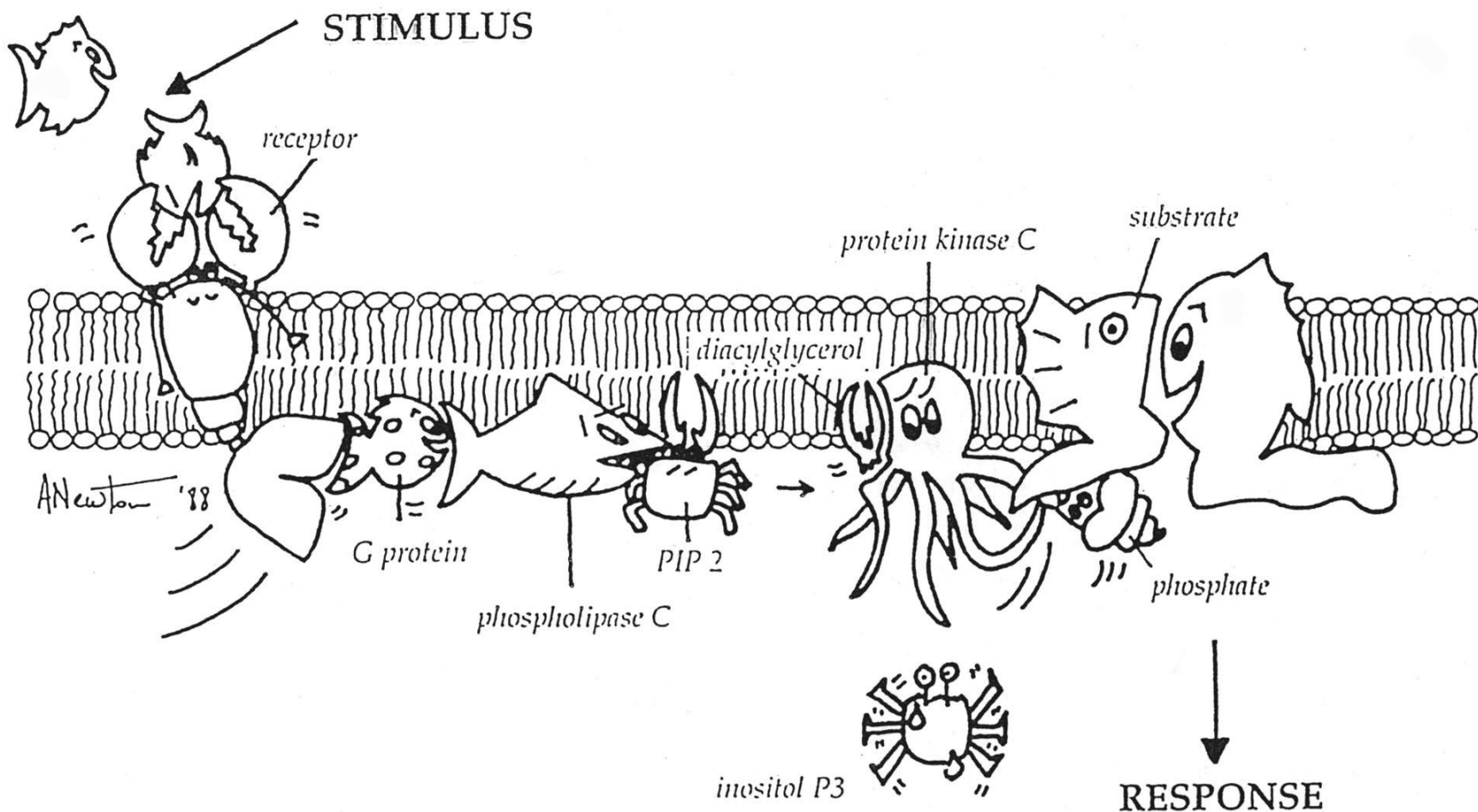
# Model blokace inhibice komplexů cyklin dependentní kináza - cyklin prostřednictvím p21



Model for the blocking of p21<sup>CIP1</sup>-mediated inhibition of cyclin-dependent kinase (CDK)-cyclin complexes. (a) An active CDK-cyclin complex, in which ATP is bound in the catalytic cleft. (b) Inhibition of the complex by a CIP/KIP CKI (Ref. 19). There are three major features of the interaction: (1) a hydrophobic interaction between the RRLFG motif in the CIP/KIP CKI N-terminus and the cyclin; (2) a rearrangement of the CDK such that the glycine-rich loop that binds to ATP is no longer available; and (3) the insertion of the CKI 3<sub>10</sub>-helix into the catalytic cleft, where it mimics ATP. The dark gray line represents the CIP/KIP CKI C-terminus, which was missing in the crystallization and whose orientation with respect to, and effect on, the CDK-cyclin complex is not clear. (c) Binding of E7 or proliferating-cell nuclear antigen to the p21<sup>CIP1</sup> C-terminus might rearrange the interaction between p21<sup>CIP1</sup> and the CDK-cyclin complex, and allow ATP binding and phosphorylation of some substrates.

# PODSTATA - ZMĚNA KONFORMACE

# Receptorem zprostředkovaná dráha aktivace





Změna konformace na úrovni genomu

# **PŘÍKLADY**

# Alosterický “walking” protein

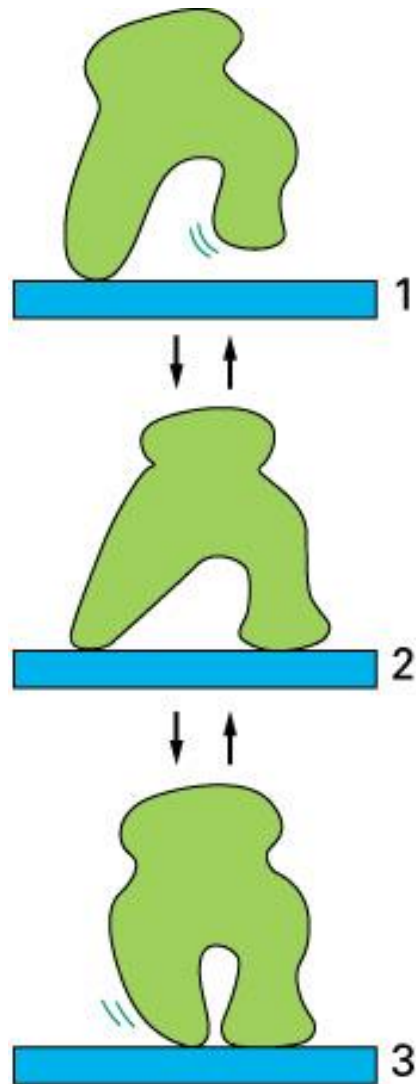


Figure 3–75. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Aktivace NF- $\kappa$ B TNF- $\alpha$

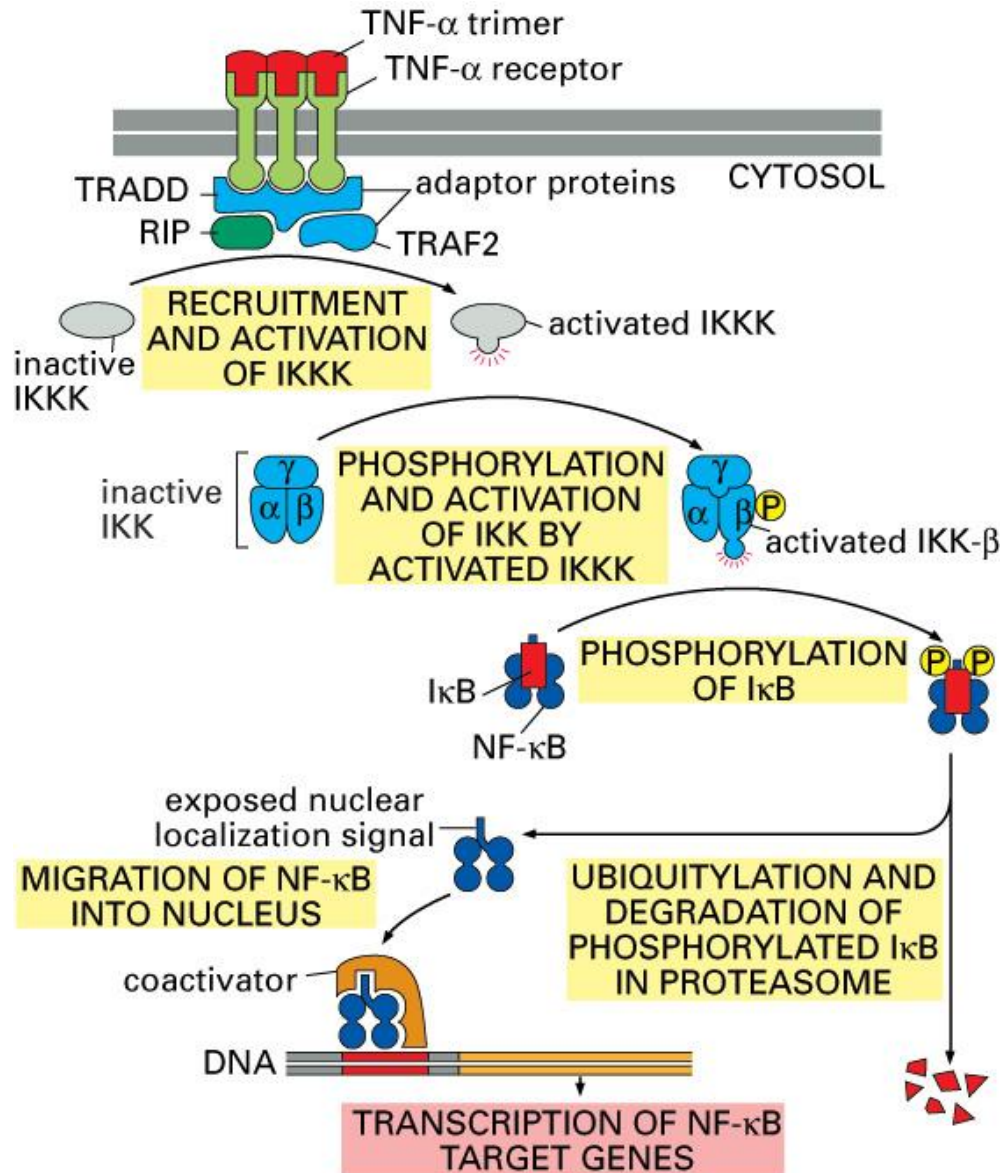


Figure 15–74. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Tvorba signálních proteinů s PH doménami k plasma tické membráně během aktivace B buněk

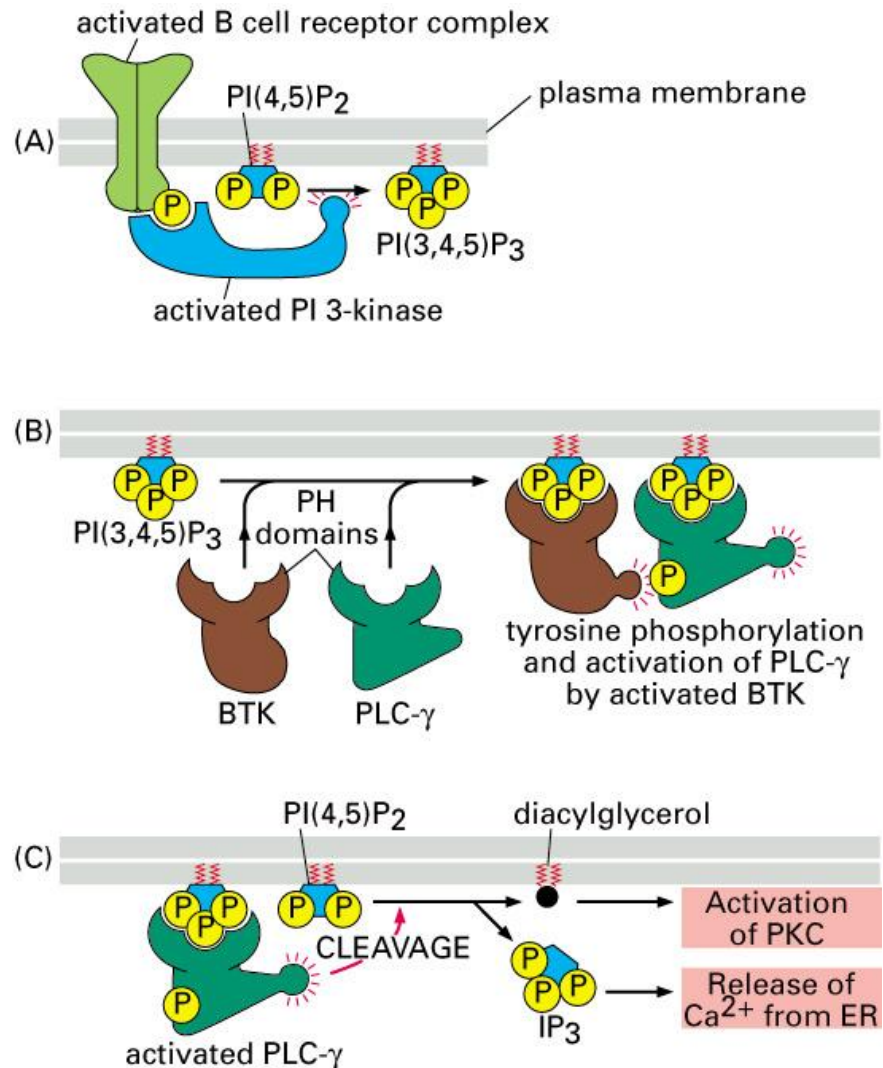


Figure 15–59. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Některé signální proteiny fungující přes cytokinové receptory a signální dráhu Jak-STAT

**TABLE 15-5** Some Signaling Proteins That Act Through Cytokine Receptors and the Jak-STAT Signaling Pathway

SIGNALING LIGAND	RECEPTOR-ASSOCIATED JAKS	STATS ACTIVATED	SOME RESPONSES
$\gamma$ -interferon	Jak1 and Jak2	STAT 1	activates macrophages; increases MHC protein expression
$\alpha$ -interferon	Tyk2 and Jak2	STAT 1 and STAT2	increases cell resistance to viral infection
Erythropoietin	Jak2	STAT 5	stimulates production of erythrocytes
Prolactin	Jak1 and Jak2	STAT 5	stimulates milk production
Growth hormone	Jak2	STAT 1 and STAT5	stimulates growth by inducing IGF-1 production
GM-CSF	Jak2	STAT 5	stimulates production of granulocytes and macrophages
IL-3	Jak2	STAT 5	stimulates early blood cell production





# Model Smad-dependentní signální dráhy aktivované TGF- $\beta$

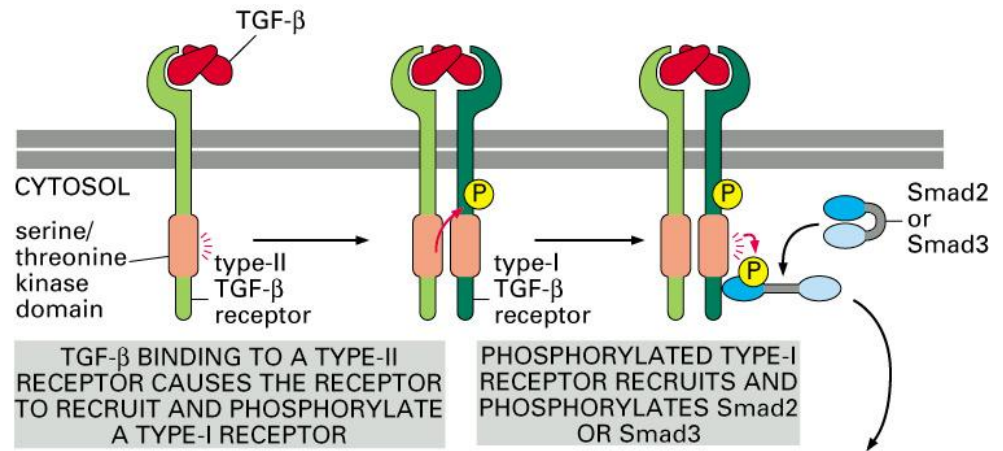
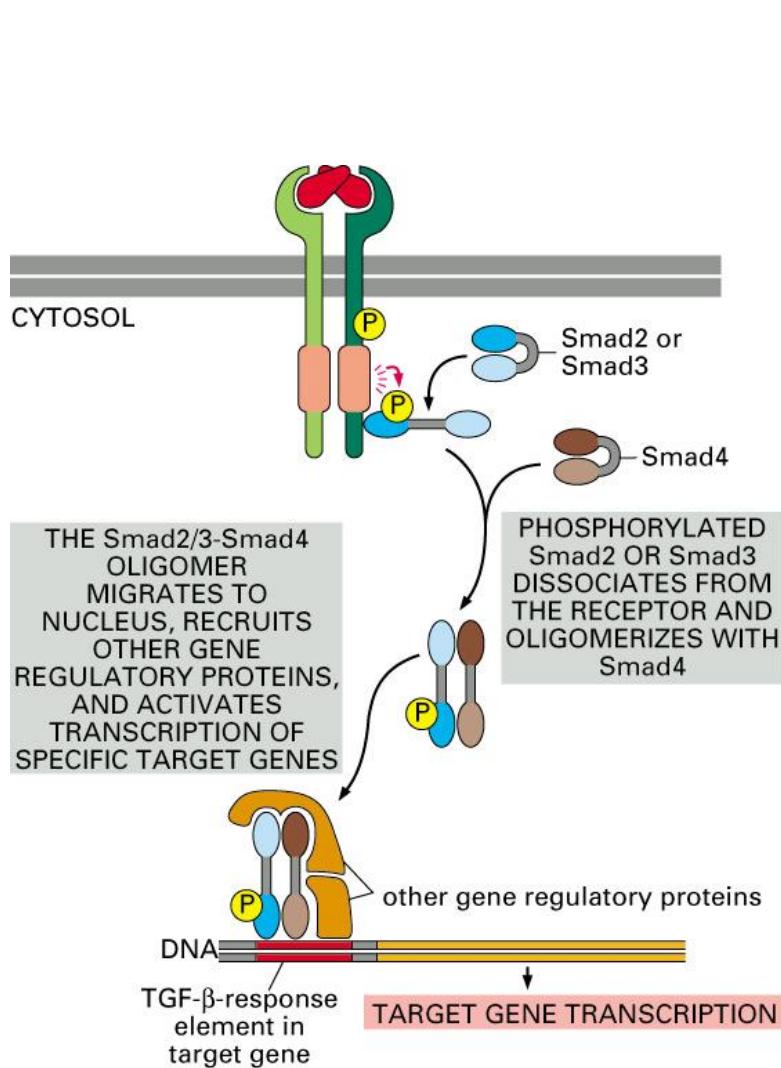


Figure 15-65 part 1 of 2. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

Figure 15-65 part 2 of 2. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Kontrola transkripce genů environmentálními signály

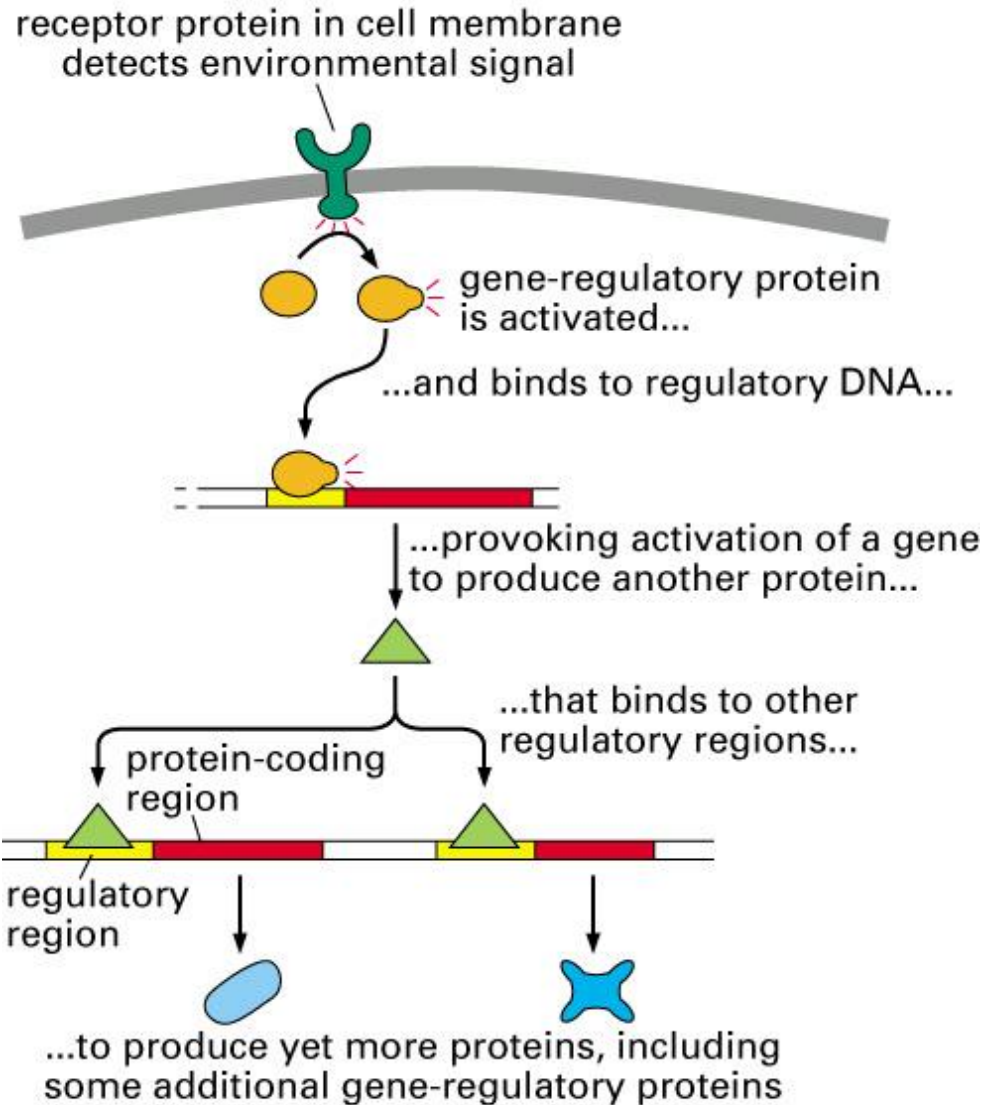


Figure 1-40. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Aktivace protein kinázy typu Src dvěma následujícími ději

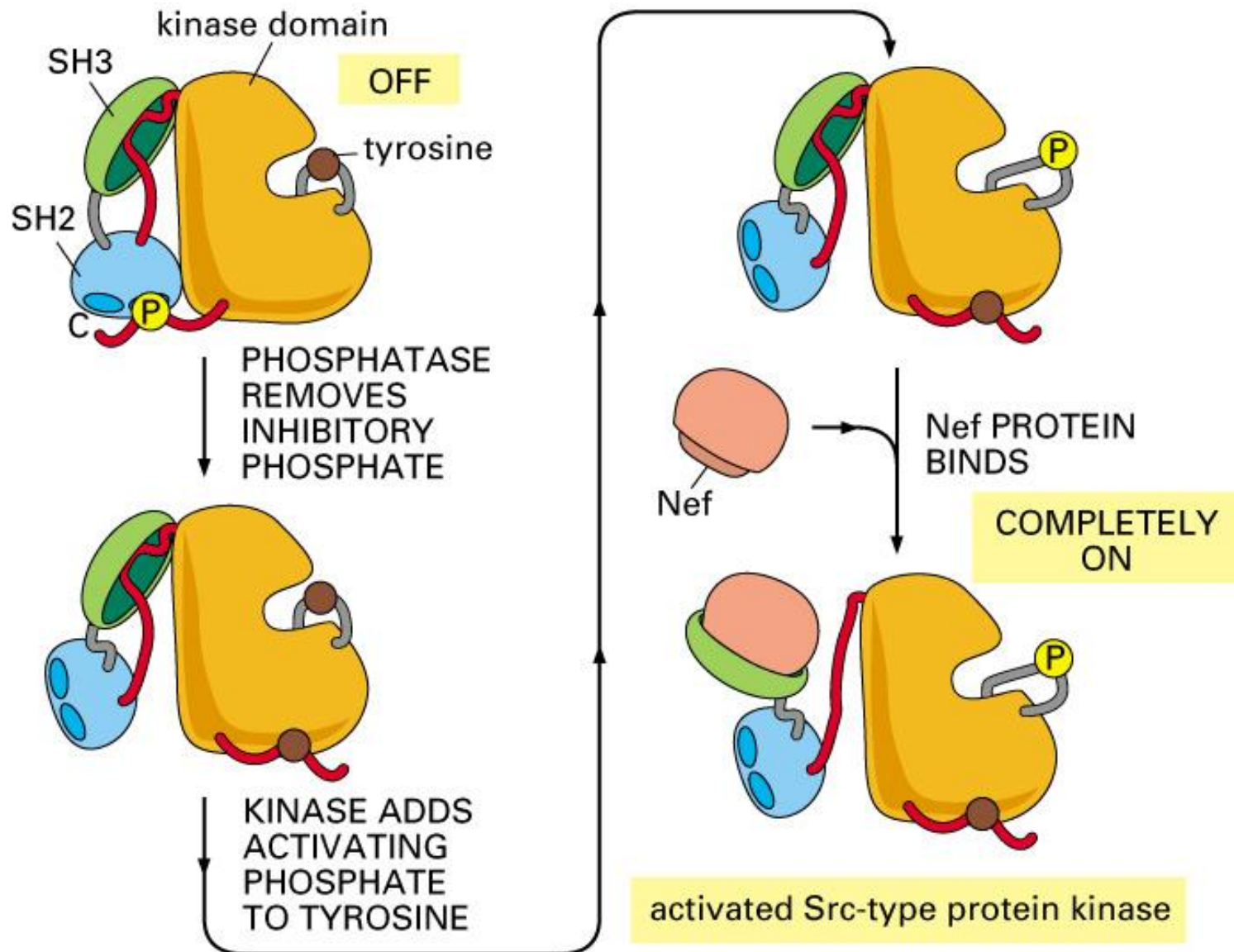


Figure 3–68. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.

# Srovnání dvou hlavních vnitrobuněčných signálních mechanismů u eukaryotických buněk

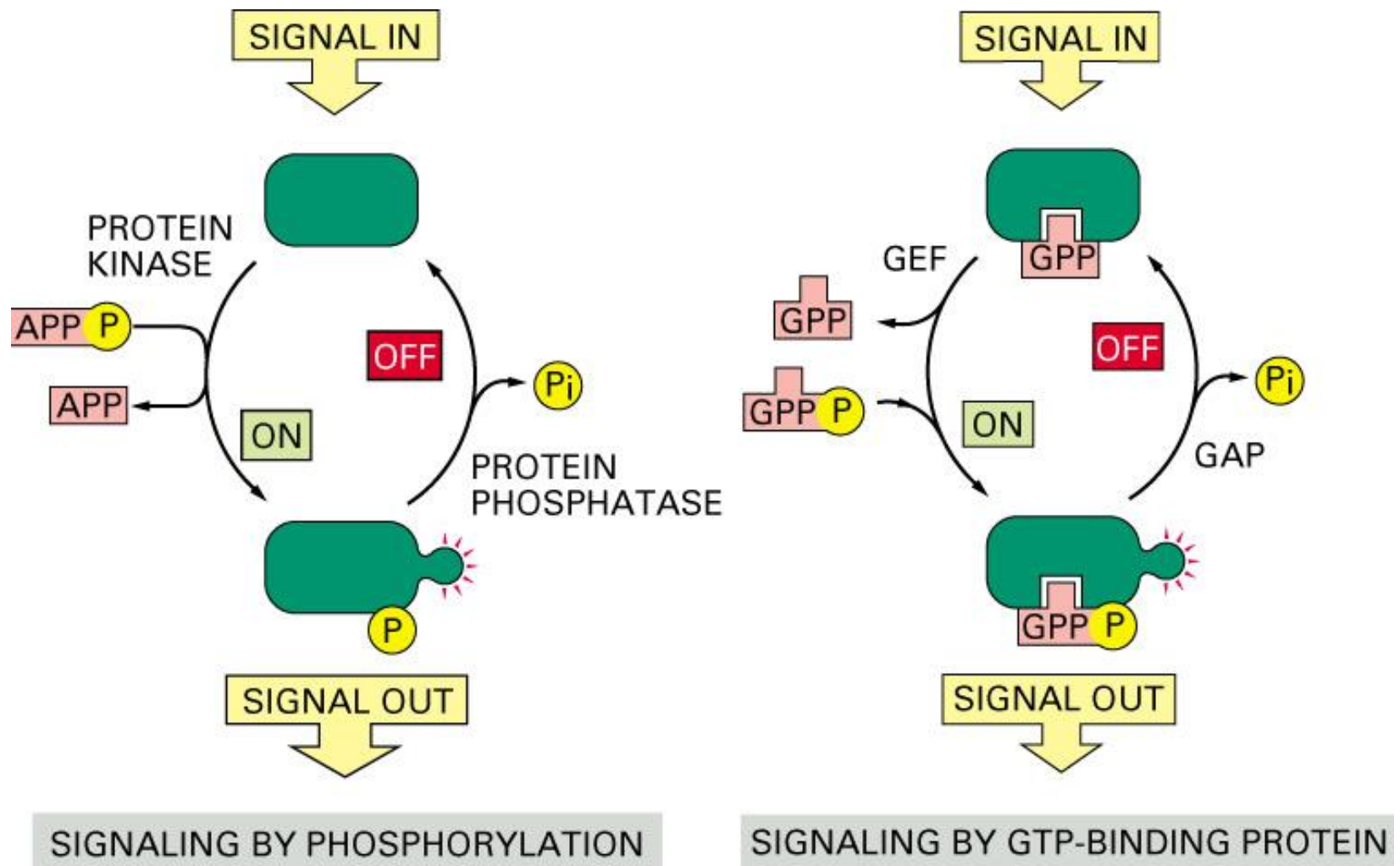


Figure 3-72. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition.



# Velké konformační změny v EF-Tu způsobené hydrolýzou GTP

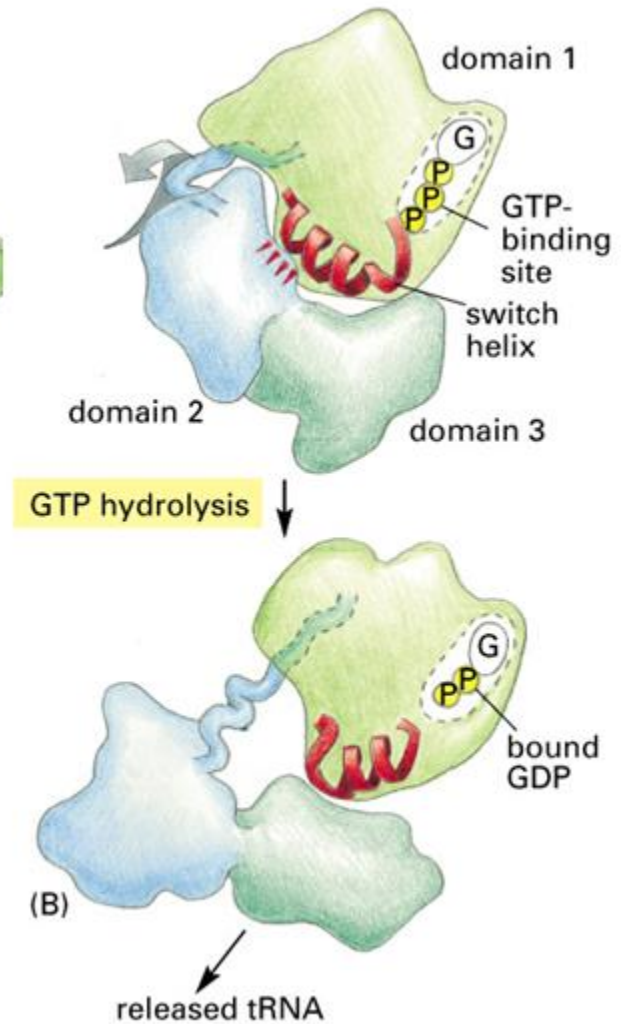
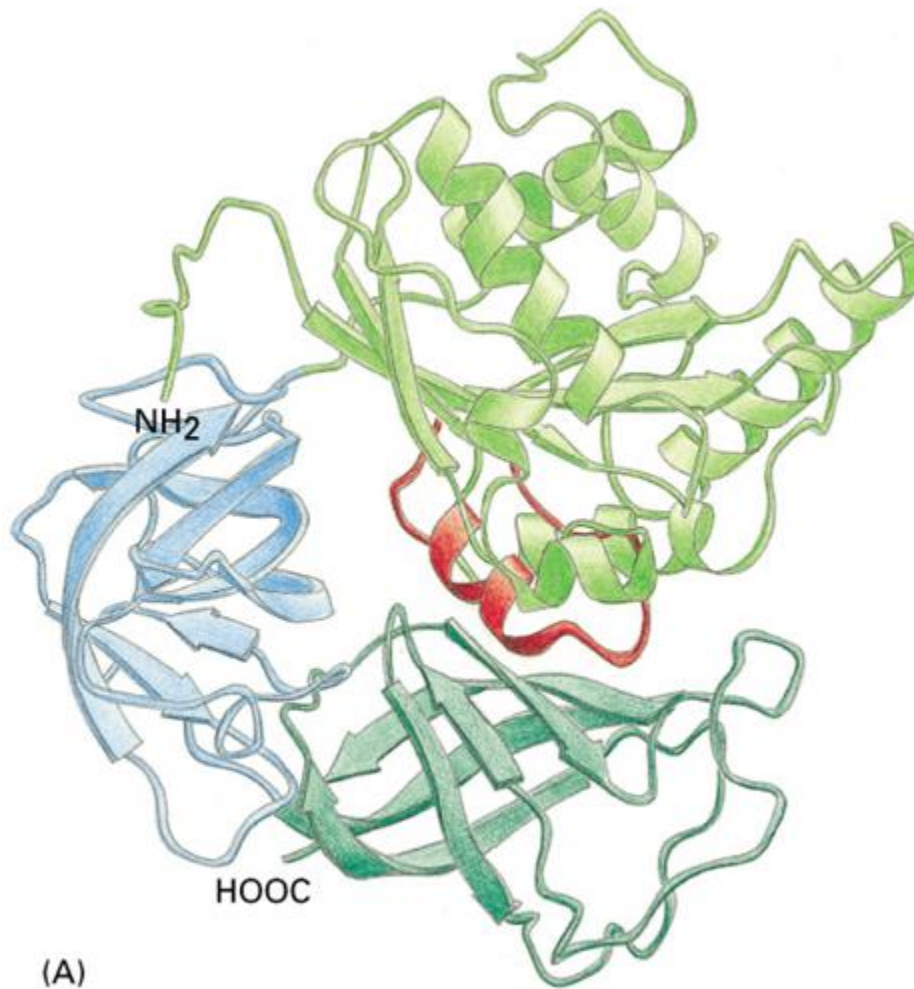
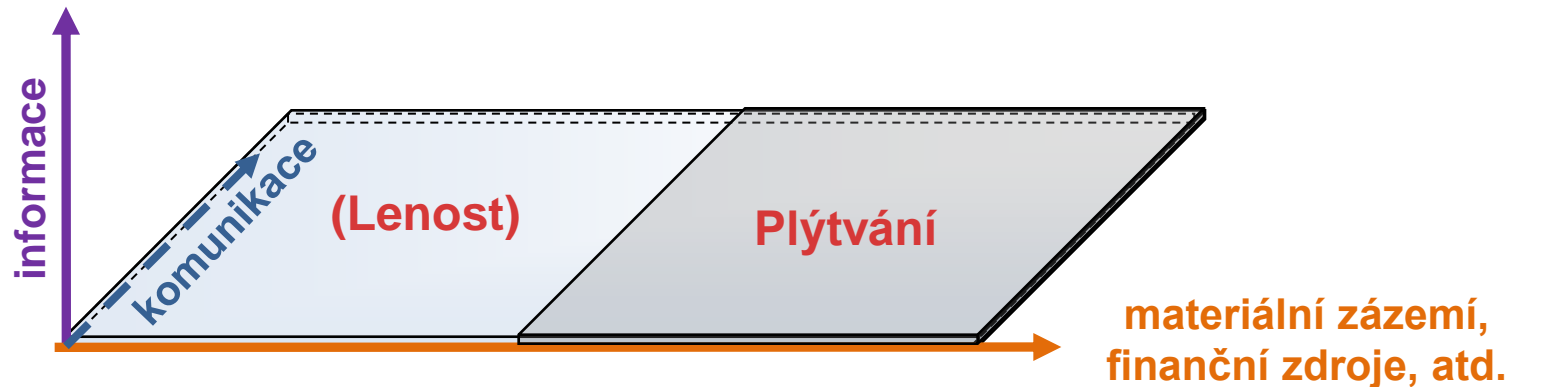
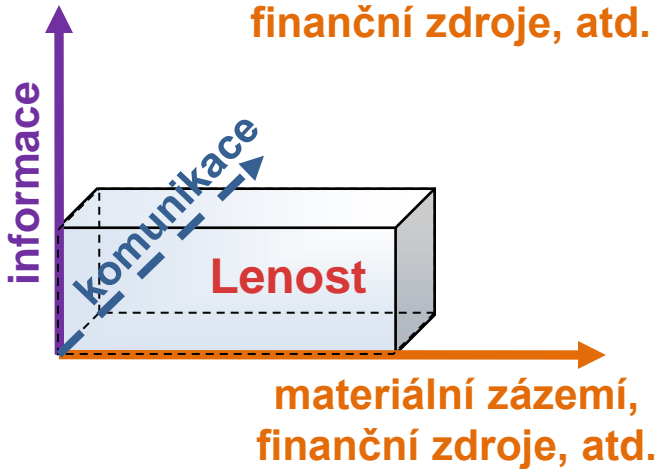
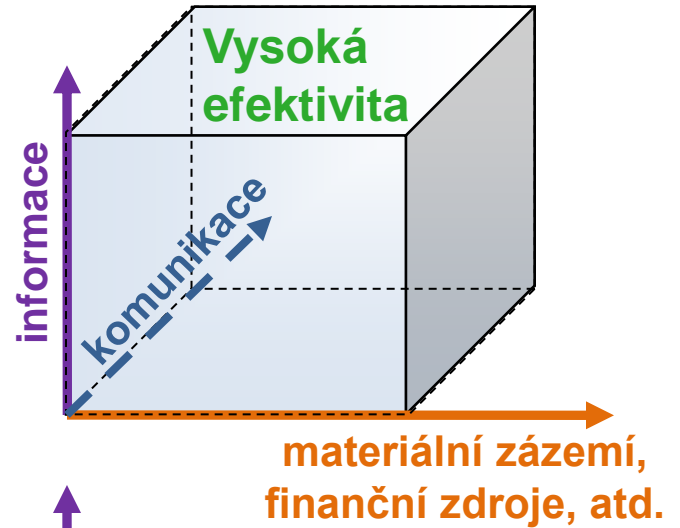


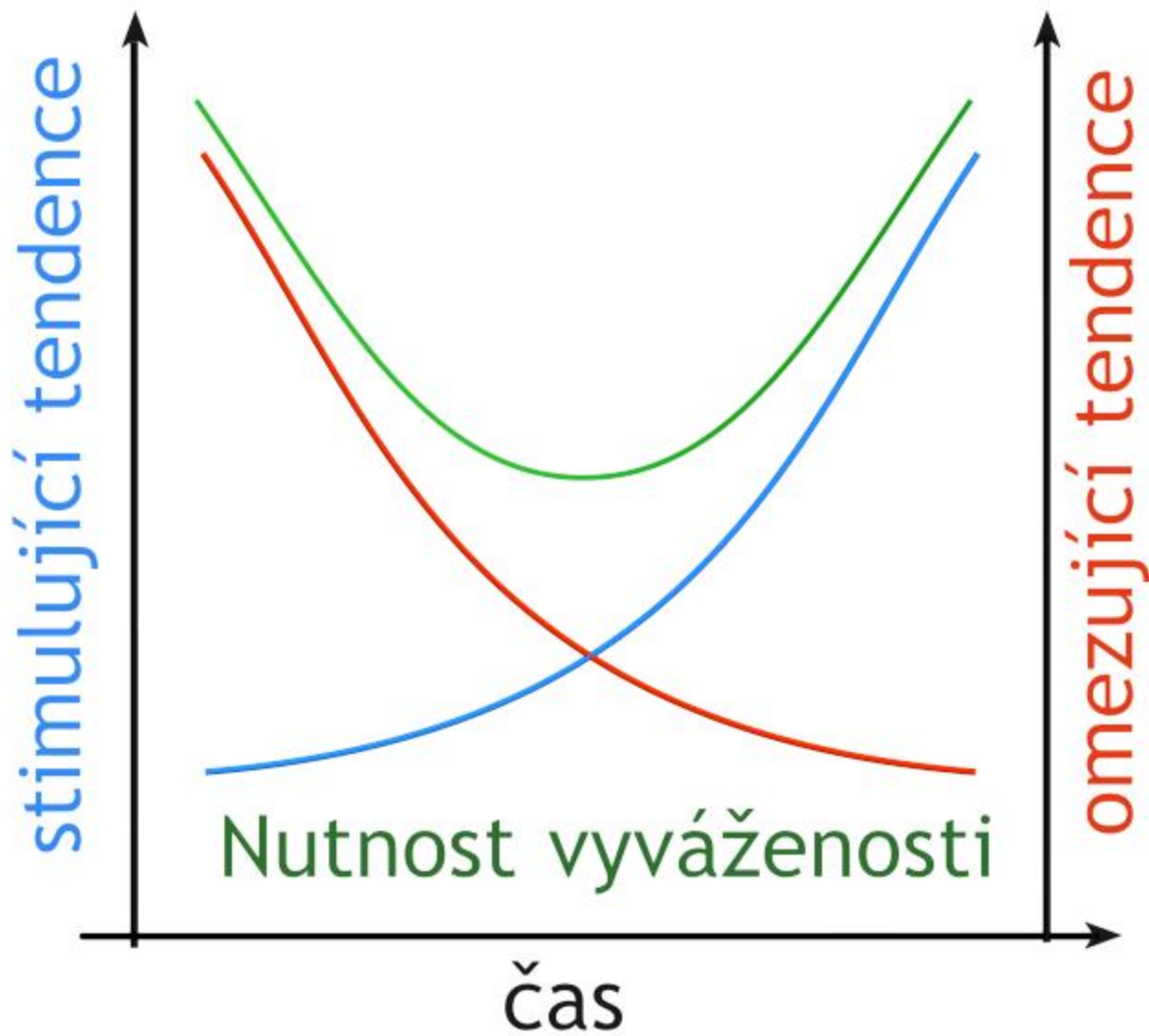
Figure 3-74 part 1 of 2. Molecular Biology of the Cell, 4th Edition

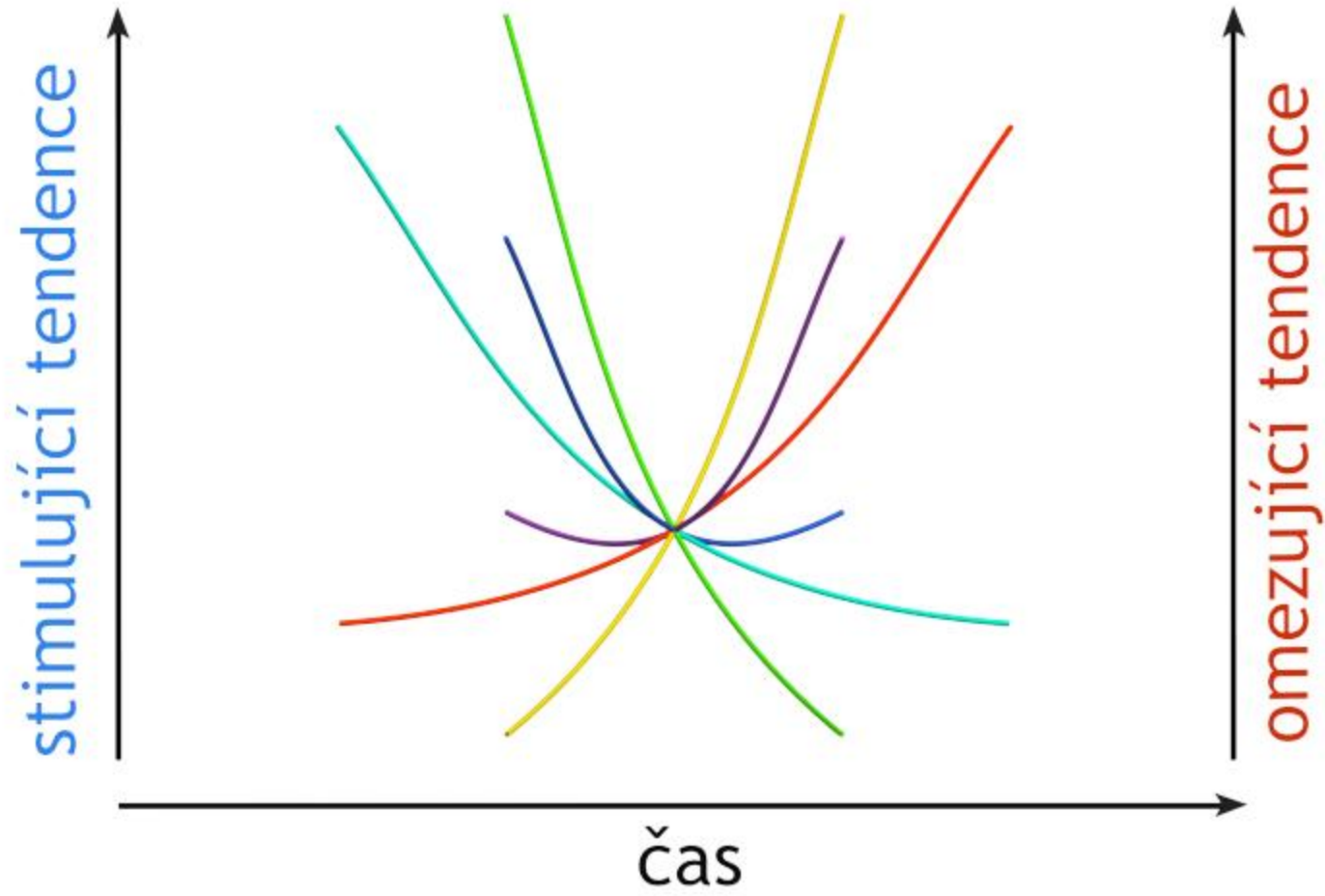
**potenciál**





# VŠECHNY HLAVNÍ KOMPONENTY SPOLUPŮSOBÍ





# Nutnost vyváženosti

