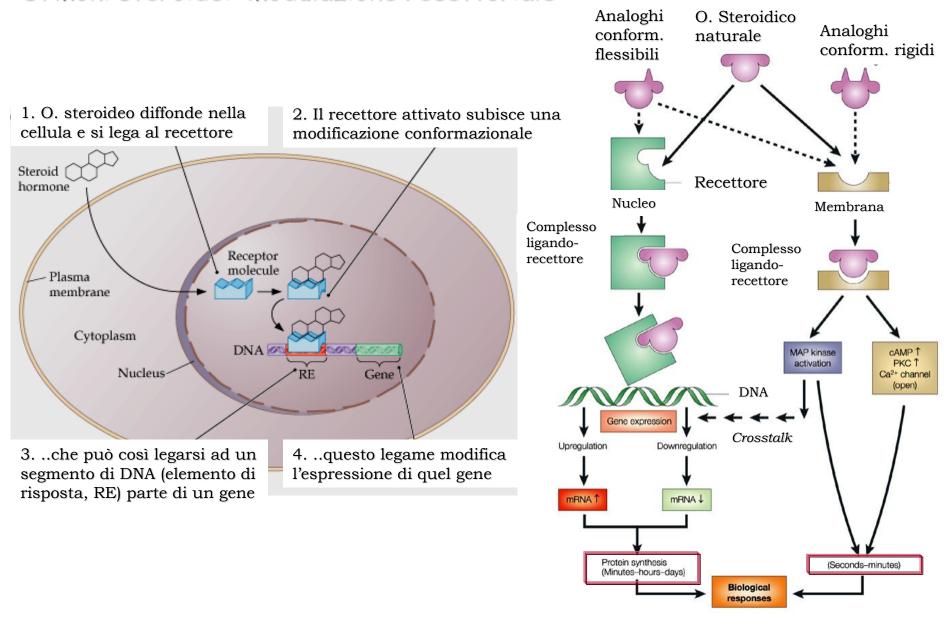
Chimica Farmaceutica e Tossicologica 2

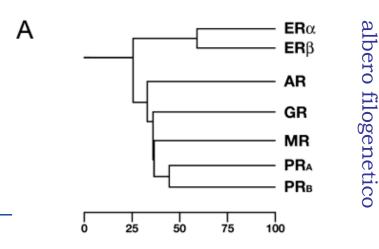
Ormoni steroidei

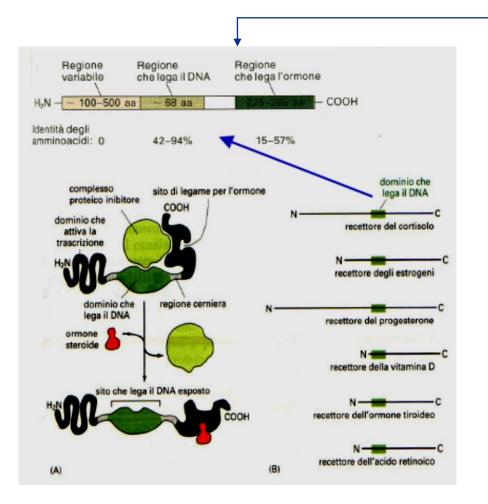
- recettori nucleari;
- nomenclatura;
- biogenesi.

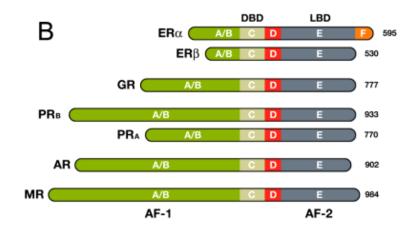
Ormoni steroidei: modulazione recettoriale



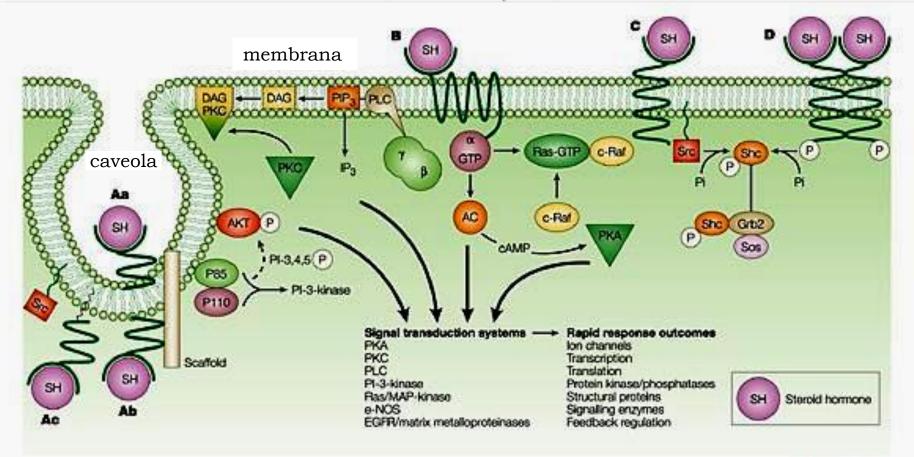
1128-Nature Reviews Drug Discovery 3, 27-41 (January 2004)







Ormoni steroidei: recettori di membrana (azione rapida)

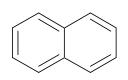


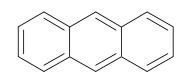
AC, adenylyl cyclase; DAG, diacylglycerol; EGFR, epidermal growth factor receptor; e-NOS, endothelial nitric oxide synthase; IP3, inositol triphosphate; MAP, mitogen-activated protein; PI3K, phosphatidylinositol 3-kinase; PIP3, phosphatidylinositol triphosphate; PKA, protein kinase A; PKC, protein kinase C; PLC, phospholipase C.

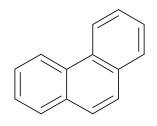
Nature Reviews Drug Discovery 3, 27-41 (January 2004)

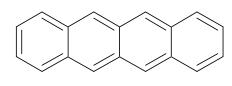
ORMONI STEROIDICI

- Colesterolo → dal termine greco cole = bile e steros = solido; Ippocrate → calcoli biliari;
- · Aristotele: effetti castrazione negli uccelli e nell'uomo;
- La pratica della castrazione « aggressività, » peso negli animali domestici; (eunuchi,cori medioevali);
- Arnolph A. BERTHOLD (1803-1861): impianta testicolo nella cavità addominale di galletti castrati dell'altro → conservazione caratteri sessuali secondari e comportamento simile ai galli normali
- Thomas ADDISON (1793-1860): relazione tra ghiandole surrenali e particolare patologia dal colorito bronzeo dell'epidermide (morbo di Addison);
- C-É Brown-Sequard (1817-1894): prepara un estratto testicolare testandolo su se stesso, rinnovato vigore;
- Adolf O. Windaus (Nobel Prize in 1928) identificazione strutture steroidee;
- · Heinrich O. Wieland (Monaco) (Nobel Prize in 1928), acidi biliari;
- Adolf F. Butenandt e Edward A. Doisy (1929), isolano indipendentemente un ormone steroidico sessuale attivo dalle urine di donne incinte (estrone);
- Adolf F. Butenandt, Tadeusz Reichstein (1930), strutture del progesterone e dei corticosteroidi;
- Bachmann, Woodward, Robinson, and Cornforth (1951), prime sintesi di strutture steroidiche;
- 1950-1960, primi studi biochimici, dimostrazione biogenesi da unità acetato;
- Hench et al. (Mayo Clinic) (1949) dimostrano un significativo miglioramento in pazienti affetti da artrite reumatoide in seguito a trattamento con cortisone;
- Gregory G.Pincus et al. (1965) usano formulazioni di estrogeni e progestinici per la contraccezione.









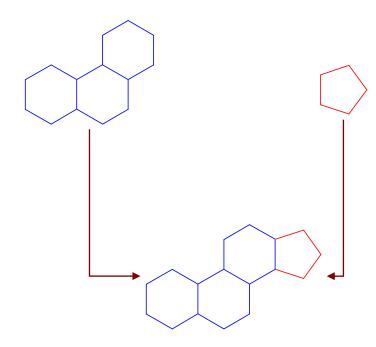
naftalene

antracene

fenantrene

tetracene

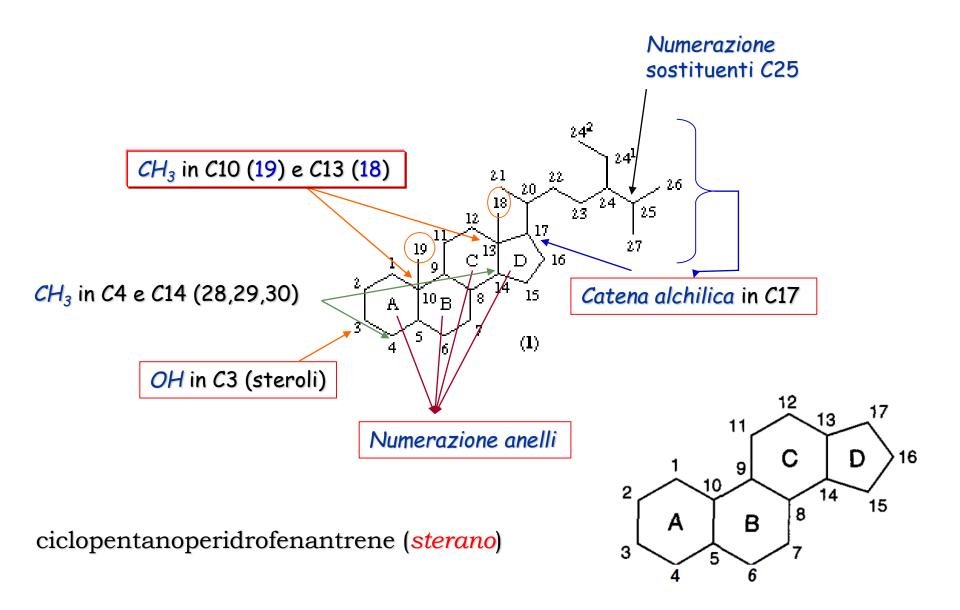
peridrofenantrene

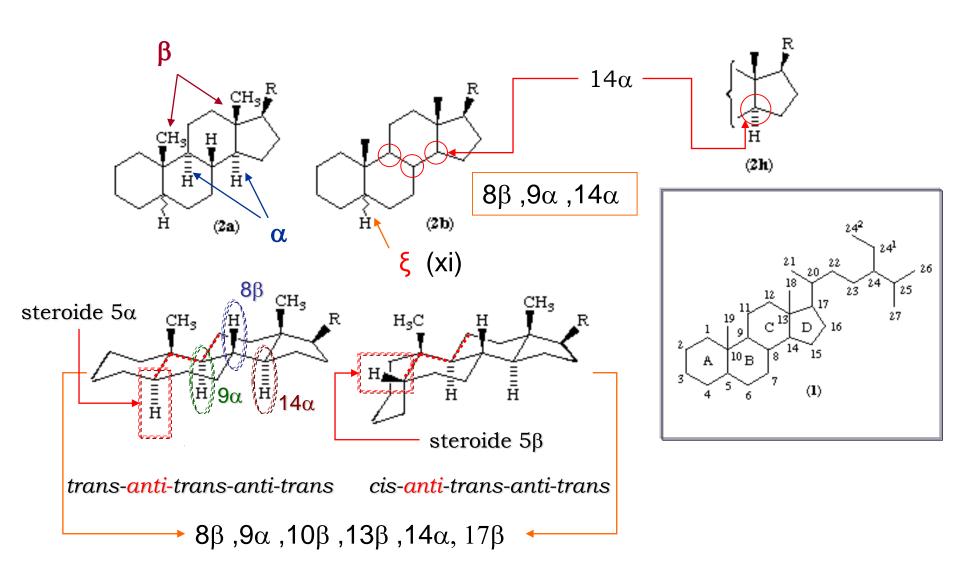


ciclopentano

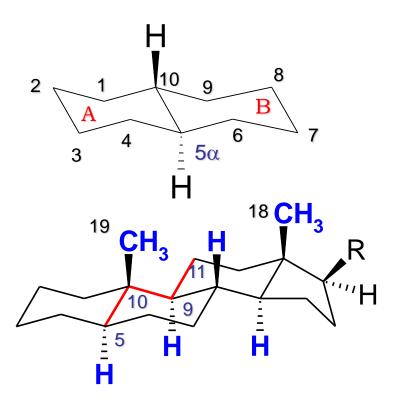
ciclopentanoperidrofenantrene

Nomenclatura steroidi



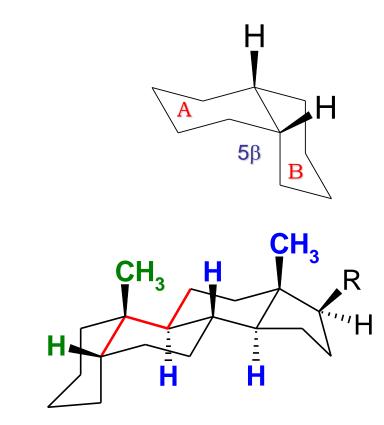


 $2^7 = 128$ possibili stereoisomeri



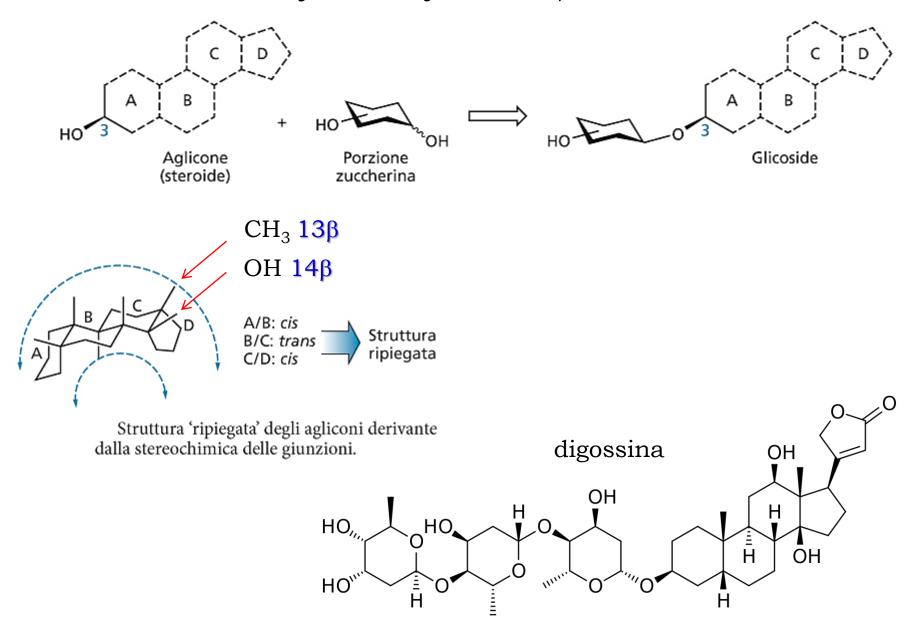
trans-anti (5-10, 9-11)-trans-trans

tutti gli anelli hanno fusione stereochimica trans diequatoriale

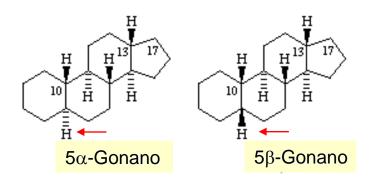


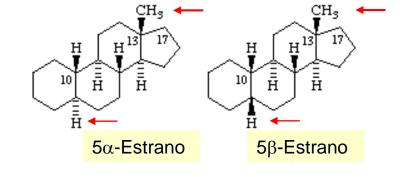
cis-anti-trans-trans

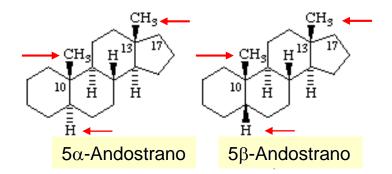
Glicosidi cardiaci (forma e funzione)

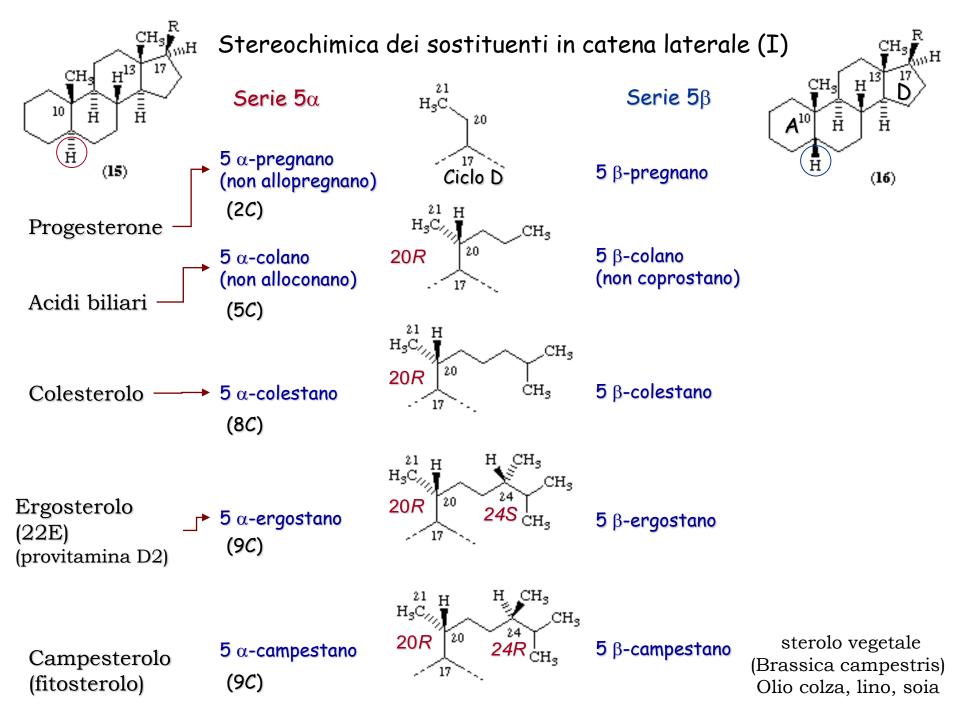


Carbocicli fondamentali, insaturazioni e sostituzioni alchiliche in C17

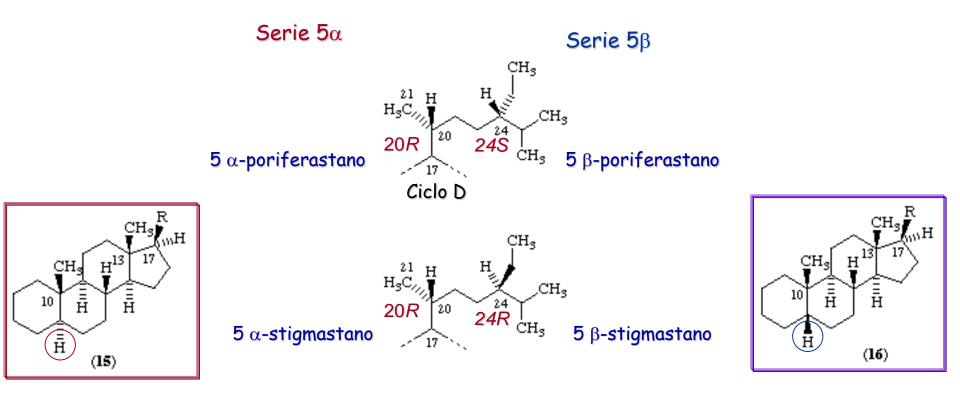








Stereochimica dei sostituenti in catena laterale (II)



"ALLO" = prefisso che indica lo stereoisomero che presenta l'H in 5α

"EPI" = prefisso che indica l'inversione configurazionale di un –OH in uno steroide, rispetto all'isomero naturale o tipico

Deidroandrosterone

Deidroepiandrosterone

3α-idrossi-androst-5-ene-17-one

3β-idrossi-androst-5-ene-17-one

"ISO" = prefisso che indica l'inversione configurazionale di un centro chirale in uno steroide, rispetto all'isomero naturale o tipico

"SECO" = prefisso di struttura derivante dall'apertura di un ciclo della molecola di uno steroide (es. Vit. D)

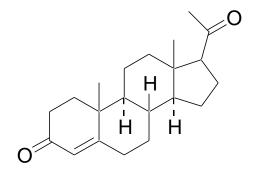
Esempi di Nomenclatura I

Didrogesterone

9 β ,10 α -pregna-4,6-dien-3,20-dione

Pregna-5,16-dien-3 β -ol-20-one

16-Deidropregnenolone

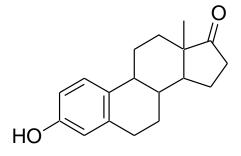


Progesterone

4-pregnen-3,20-dione

 9α -Fluoro- 16α -metil- 11β , 17α ,21-triidrossipregna-1,4-dien-3,20-dione

Desametasone

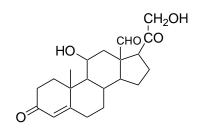


Estrone

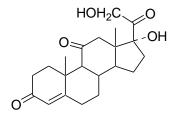
3-Idrossiestra-1,3,5(10)trien-17-one

17-Idrossi-19-nor-17αpregn-5(10)-en-20-in-3one

Noretinodrel



Esempi di Nomenclatura II



11β,21-diidrossipregn-4-en-3,18,20trione

 17α ,21-diidrossipregn-4-en-3,11,20trione

Cortisone

Aldosterone

HOH₂C_\ -OH HO

11 β ,17 α ,21-triidrossipregna-1,4-dien-3,20-dione

Prednisolone

3-(ciclopentilossi)-19-nor-17 α -pregna-3,5-dien-20-in-17-olo

Chingestanolo

$$\begin{array}{c} \text{H}_3\text{C} \\ \text{O} \\ \text{O}\text{-CO-(CH}_2)_4\text{-CH}_3 \\ \\ 17\alpha\text{-idrossi-19-norpregn-} \\ 4\text{-en-3,20-dione esanoato} \end{array}$$

Gestonorone caproato

17β-idrossiandrost-4-en-3-one

Testosterone

OH

 13β , 17α -dietil- 17β -idrossigon-4-en-3-one

Norboletone

 6α -fluoro-11 β ,21-diidrossi-16 α -metilpregna-1,4-dien-3,20-dione

Fluorocortolone

Esempi di Nomenclatura

Androisossazolo

Androstanazolo

 17α -metil- 17β -idrossiandrostan[2,3-c]isossazolo (... pirazolo)

ETEROSTEROIDI

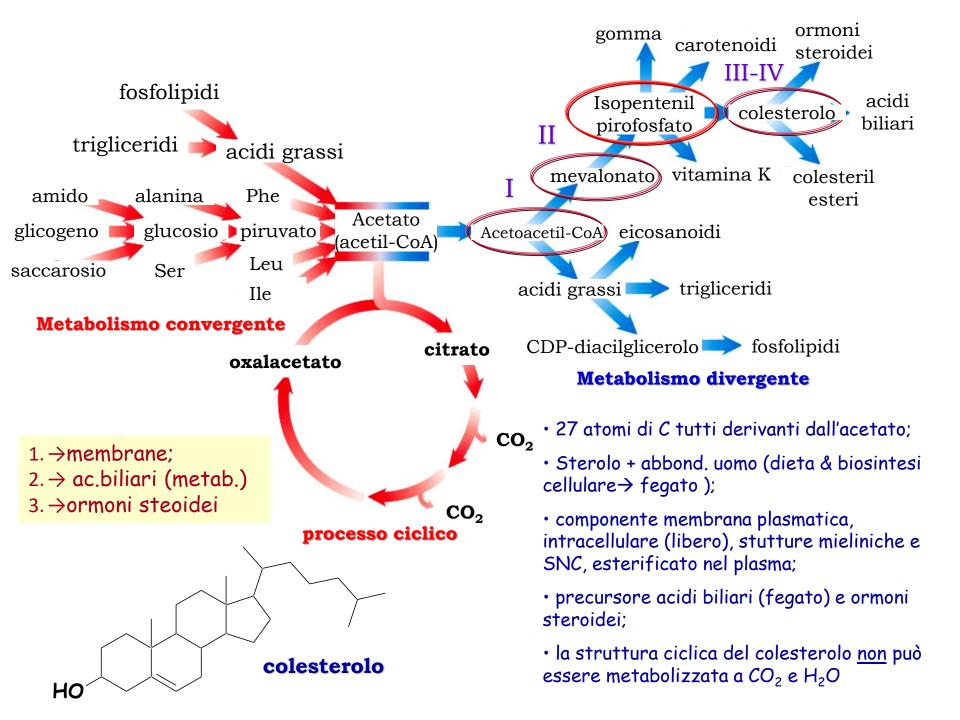
3-idrossi-6-azaestra-1,3,5(10)-trien-17-one

6-azaestrone

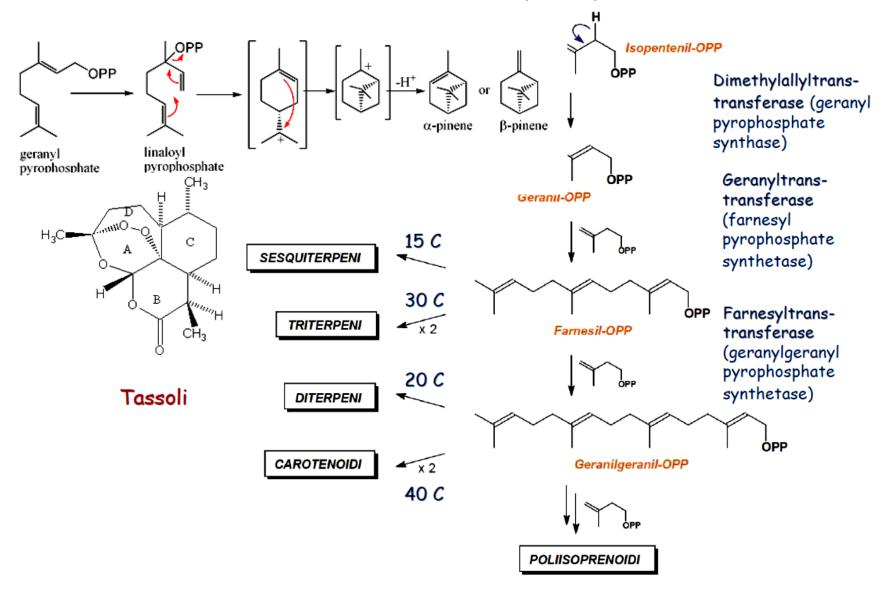
A-nor-3-fenil-2,3-diazaestra-1,5(10),8,14-tetraen-17-one

3-metossi-6-tiaestra-1,3,5(10)-trien-17-one

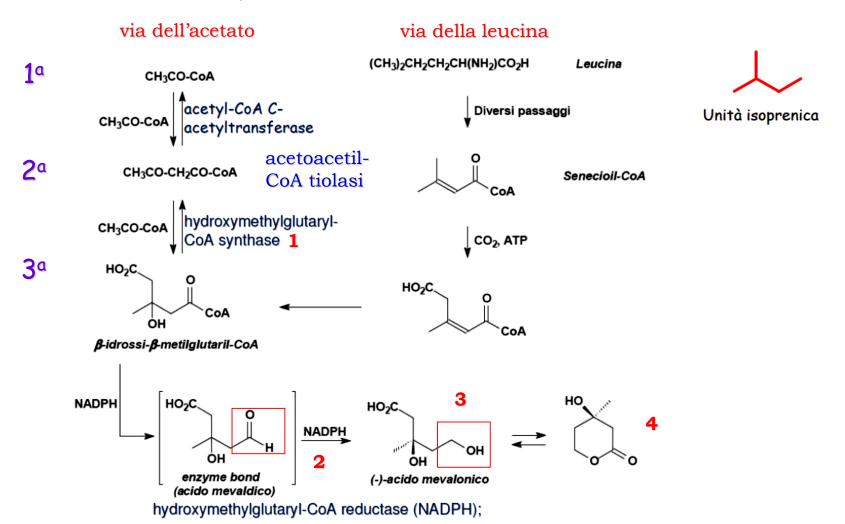
17β-idrossi-6-metil-6azaestra-4,8(14)dien-3-one



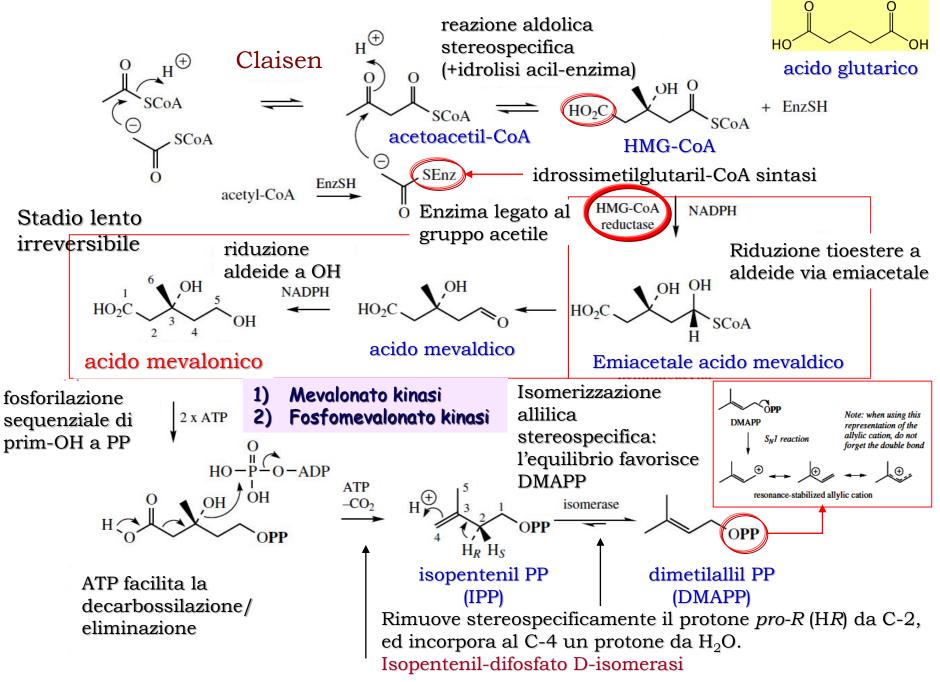
B) Formazione delle catene poliisopreniche



BIOGENESI DEL COLESTEROLO: A1) FORMAZIONE DELL'UNITA' BASE ISOPRENICA

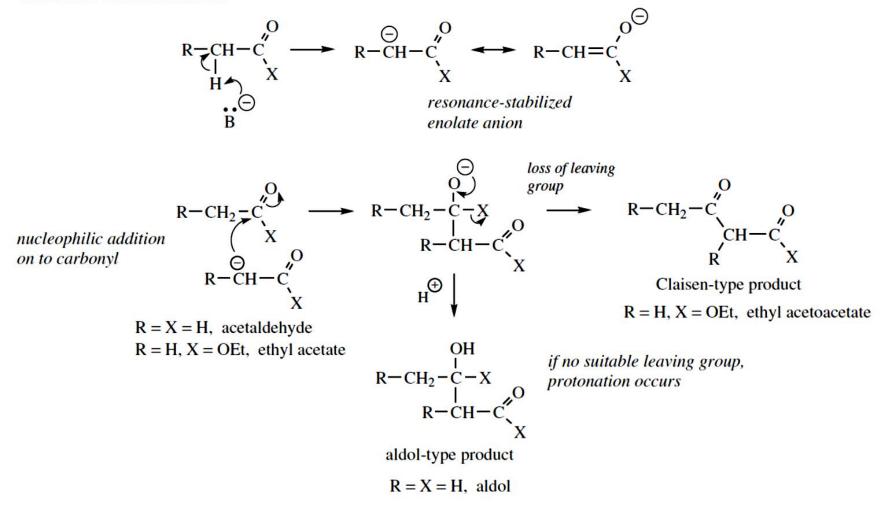


- 1 Due isoenzimi della HMG-CoA, una forma citoplasmatica l'altra mitocondriale (fegato).
- 2 In questa reazione si consumano due equivalenti di NADPH prodotte dal ciclo del pentoso fosfato.
- 3 acido (R)-3,5-diidrossi-3-metilpentanoico.
- 4 (R)-4-idrossi-4-metil-tetraidro-piran-2-one.

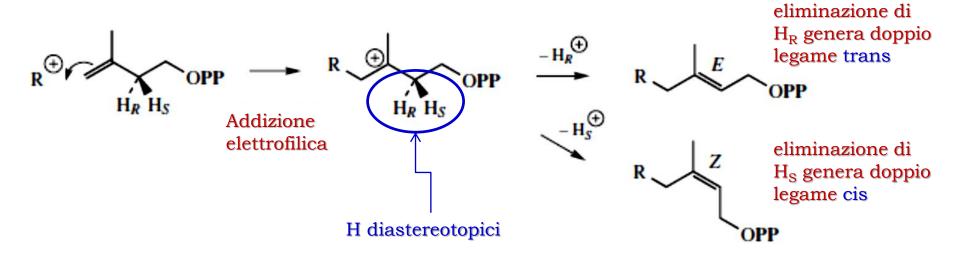


decarbossilazione/disidratazione, Difosfomevalonato decarbossilasi

Aldol and Claisen reactions



Il formarsi di un prodotto tipo Claisen o aldolico dipende soltanto dalla natura del gruppo uscente X. Due molecole di acetaldeide producono l'aldolo, mentre due molecole di etile acetato portano all'acetoacetato di etile.



Reazioni di alchilazione-Addizioni inter- e intramolecolari

Addizione elettrofilica (intermolecolare)

Addizione elettrofilica (intramolecolare)

$$\bigcirc \rightarrow \bigcirc \rightarrow$$

generazione carbocatione

$$\underset{R}{\overset{R}{\longmapsto}} \stackrel{}{\underset{L}{\longleftarrow}} \qquad \qquad \underset{R}{\overset{R}{\longmapsto}} \stackrel{}{\underset{R}{\longmapsto}}$$

perdita gruppo uscente

protonazione alchene

$$\stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{L}{\longrightarrow} R \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{OH}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\underset{R}{\longrightarrow}} \stackrel{R}{\longrightarrow} \stackrel{R}{\longrightarrow} \stackrel{R}{\longrightarrow} \stackrel{R}{\longrightarrow} \stackrel{R}{\longrightarrow} \stackrel{R}{\longrightarrow} \stackrel{R}{\longrightarrow$$

protonazione e apertura anello epossidico

metilazione alchene via SAM (S-adenosil metionina)

rimozione carbocatione

perdita protone

$$\begin{array}{cccc}
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & & & \\
R & & & & & \\
R & & & & & & \\
R & & &$$

ciclizzazione/ perdita di protone

rimozione via nucleofilo (acqua)

C) Ciclizzazione delle unità poliisopreniche (meccanismo) Iniziazione → H[®] , T **OPP Propagazione** → H[®] HO ® 1,2-R~

Terminazione

modo sincronizzato ed antiparallelo

acido pantotenico (vitamina B5 o vitamina W)

$$\begin{array}{c} \text{H}_{3}\text{C} \\ \\ \text{SCoA} \\ \\ \text{acetyl-CoA} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{H} \\ \\ \text{H} \\ \\ \text{H} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{H} \\ \\ \text{H} \\ \\ \text{H} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \text{O} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\ \\ \text{O} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} \text{O} \\ \\$$

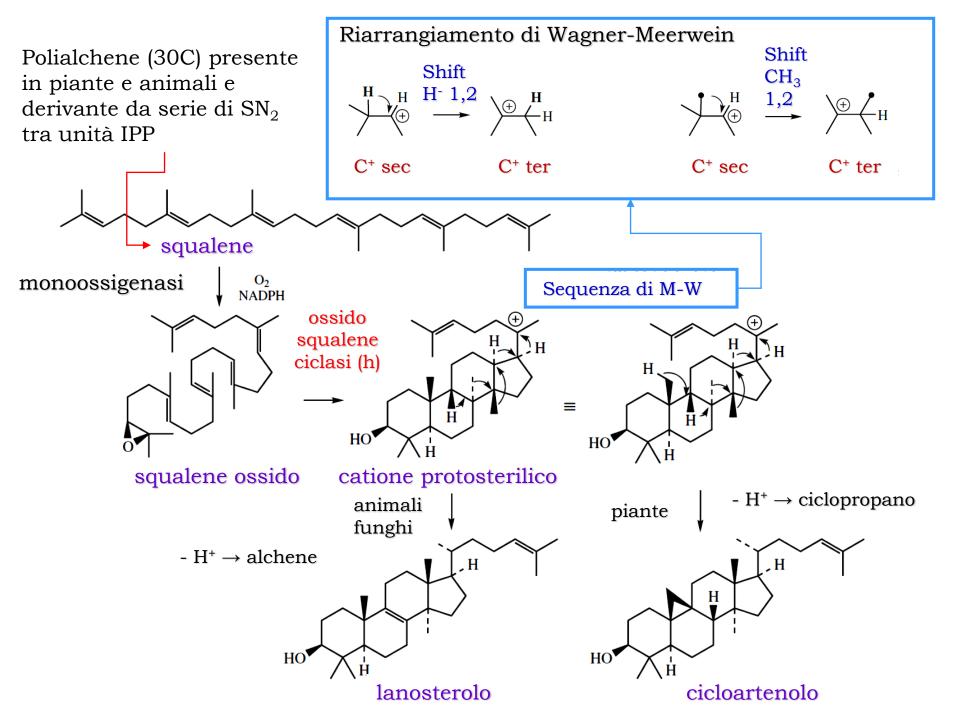
Questo tipo di delocalizzazione è preminente negli esteri rispetto ai tioesteri; dimensione, elettronegatività, energia orbitali.

dimetilallil-PP
prenil transferasi
(condensazione
testa-coda)

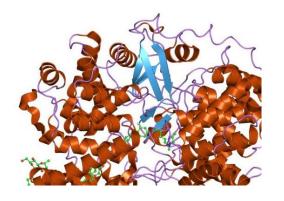
$$O = P - O - P$$

Mechanism of the prenyltransferase reaction illustrating the condensations catalyzed by GPP synthase, FPP synthase, and GGPP synthase.

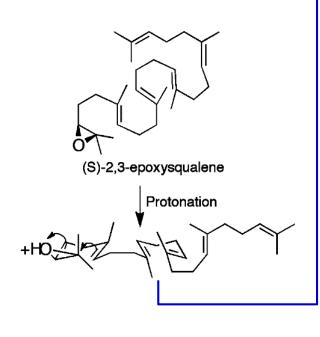
Charles C. Burke et al. PNAS 1999;96:13062-13067

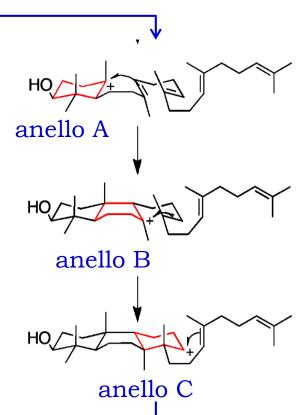


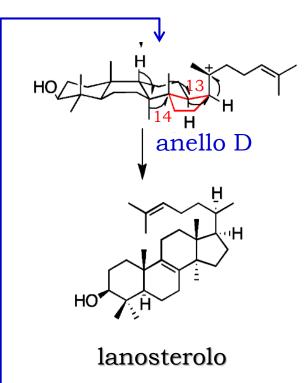
oxidosqualene ciclasi (OSC; lanosterolo sintasi, Pdb 1W6K)



Proteina monomerica di membrana composta di due domini (barrel) comunicanti e tre strutture beta più piccole. Il sito attivo, nel centro della proteina, è accessibile da un canale che il substrato (S)-2,3-epossidosqualene attraversa inducendo una modificazione conformazionale.





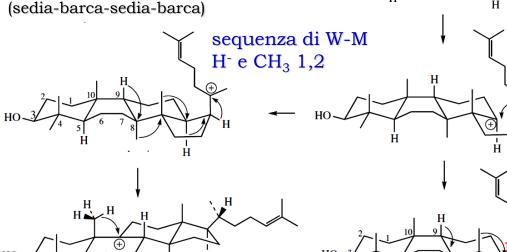


Nature 432, 118-122 (4 November 2004)

2,3-ossidosqualene

(sedia-barca-sedia-barca)

addizione Markovnikov



formazione
$$\triangle$$
 e -H⁺ da CH₃ (10)

cicloartenolo

lanosterolo

catione protostearilico (sedia-barca-sedia-barca)

lanosterolo

colesterolo

4,4-dimetil-14 α -idrossimetil-5 α -colesta-8-en-3 β -olo

4,4-dimetil-14 α -formil-5 α -colesta-8-en-3 β -olo

4,4-dimetil- 5α -colesta-8,14-dien-3- β -olo

4,4-dimetl- 5α -colesta-8-en-3- β -olo

NADPH NADPH
$$O_2$$
 NO O_2 NADPH O_2

 4α -idrossimetil- 4β -metil- 5α -colesta-8-en- 3β -olo

 4α -formil- 4β -metil- 5α -colesta-8-en- 3β -olo

HO
$$\frac{NAD^+}{O_2}$$
 $\frac{NAD^+}{O_2}$
 $\frac{NADH}{O_2}$
 $\frac{NADH}{O_2}$
 $\frac{NADH}{O_2}$
 $\frac{NADH}{O_2}$

NADH
$$O_2$$
 HO O_2 HO O_2 NAD+ O_2 13

15 16

J. M. Risley, Cholesterol Biosynthesis: Lanosterol to Cholesterol, Journal of Chemical Education, 2002, 79, 377 – 384.