Historical milestones

1901, Langley and Dale: idea of a "receptive substance" on reactive cells

Beginning '900, Ariens, Furchgott, Schild, Blake: studies on animal models, isolated organs and tissues to investigate the crc of neurotransmitters, peptides, and drugs.

The target for most of these molecules later turned up to be GPCRs.

Definitions of agonist, antagonist, affinity, efficacy, potency, etc

Developed of methods to analyze dose response curves

1970s: Radioligand binding studies

receptors as concepts



Fig. 5(a-d): Dose response tracing for (a) Acetylcholine (b) It's respective antagonism by SDE (c) Histamine and (d) It's respective antagonism by SDE

receptors as concepts

Single representative experiment of the concentrationresponse curve to N/OFQ



Concentration-response curves to agonists and inhibition response curves to antagonists were analyzed with a four-parameter logistic nonlinear regression model:

 $Effect = Baseline + (E_{max} - Baseline) / (1 + 10^{((LogEC_{50} - Log[ligand])Slope)))$

Control twitch

receptors as concepts



receptors as concepts (in vivo)



'60 - '70: elements of the signaling cascade

1950-'60, Sutherland: discovery of cAMP

1968, Krebbs: discovery of protein kinase A

THE JOURNAL OF BIOLOGUEAL CHEMINERY Vol. 243, No. 13, have of July 10, pp. 3763-3774, 1968 Printed in. U.S.A.		
1	Communications	
An	Adenosine 3'.5'-Monophosphate-	
depe	endant Protein Kinase from	
Rab	bit Skeletal Muscle*	
	(Received for publication, April 2, 1968)	
	D. A. Walsh, [‡] John P. Perkins, [§] and Edwin G. Krebs	
	From the Department of Biochemistry, University of Washington, Seattle, Washington 98105	

1971, Rodbell: proposed the existence of guanine nucleotide regulatory protein that serves as a transducer between hormone receptors and adenylyl ciclase

The Glucagon-sensitive Adenyl Cyclase System in Plasma Membranes of Rat Liver

IV. EFFECTS OF GUANYL NUCLEOTIDES ON BINDING OF 1261-GLUCAGON

(Received for publication, October 7, 1970)

MARTIN RODBELL, H. MICHIEL J. KRANS,* STEPHEN L. POHL, AND LUTZ BIRNBAUMER From the Section on Membrane Regulation, Laboratory of Nutrition and Endocrinology, National Institute of Arthritis and Metabolic Diseases, Bethesda, Maryland 20014

1971, Gilman: demonstrated the existence of that protein, purified the protein and named it Gs

Resolution of Some Components of Adenylate Cyclase Necessary for Catalytic Activity*

(Beceived for publication, August 4, 1977)

ELLIOTT M. Rosst and ALFRED G. GLMAM! From the Department of Pharmacology, University of Virginia School of Medicine, Charlottesville, Virginia 2000

G Proteins: Transducers of Receptor-Generated Signals

A G Gilman Annual Review of Biochemistry, July 1987, Vol. 56, Pages 615-649 (doi: 10.1146/annurev.bi.56.070187.003151)

'80 - '90: molecular era of receptor research

1979, Lefkowitz : β_2 -adrenoceptor purification

THE JOURNAL OF BEOLOGICAL CREMENTER Vol. 204, No. 8, Januar of April 20, pp. 1913-2017, 1979 Prosteri in U. S.A.

Affinity Chromatography of the β -Adrenergic Receptor*

(Received for publication, September 28, 1978)

Marc G. Caron,[‡] Yogambal Srinivasan, Josef Pitha,[§] Karol Kociolek,[§] and Robert J. Lefkowitz[¶]

From the Departments of Medicine and Biochemistry, Duke University Medical Center, Durham, North Carolina 27710, the § Laboratory of Cellular and Molecular Biology, Gerontology Research Center, National Institute on Aging, National Institutes of Health, United States Public Health Service, Department of Health, Education, and Welfare. Bethesda Maryland 20206, and the Baltimore City Hospitals, Baltimore, Maryland 21224

Proc. Natl. Acad. Sci. USA Vol. 80, pp. 4899-4903, August 1983 Biochemistry

Reconstitution of β -adrenergic receptors in lipid vesicles: Affinity chromatography-purified receptors confer catecholamine responsiveness on a heterologous adenylate cyclase system

(octyl glucoside/Sepharose-alprenolol)

RICHARD A. CERIONE^{*}, BERIA SIRULOVICI^{*}, JEFFREY L. BENOVIC[†], CATHERINE D. STRADER^{*}, MARC G. CARON^{*†}, AND ROBERT J. LEFKOWITZ^{*‡}

Howard Hughes Medical Institute, Departments of *Medicine (Cardiology), †Biochemistry, and †Physiology, Duke University Medical Center, Durham, North Carolina 27710

Communicated by Henry A. Lardy, May 2, 1983



FIG. 4. Adenylate cyclase activity of *Xenopus* erythrocyte membranes as a function of the amount of reconstituted affinity chromatography-purified BAR added to the fusion system. The basal adenylate cyclase activity was 0.5–1 pmol per assay and was subtracted from each point. The data represent triplicate determinations and are representative of two experiments. **1982, Lefkowitz & Merck's researchers**: β_2 -adrenoceptor cloning \rightarrow homology to bovine rhodopsin sequence \rightarrow speculation on the presence of a large genetic family of such receptors GPCR - 7TM

This concept was confirmed when other GPCR were cloned: ACh_R , 5-HT_R (Hall, 1987) and sub. K receptor (Masu, 1987)

Cloning of the gene and cDNA for mammalian β -adrenergic receptor and homology with rhodopsin

Richard A. F. Dixon^{*}, Brian K. Kobilka[†], David J. Strader[‡], Jeffrey L. Benovic[†], Henrik G. Dohlman[†], Thomas Frielle[†], Mark A. Bolanowski[†], Carl D. Bennett[§], Elaine Rands^{*}, Ronald E. Diehl^{*}, Richard A. Mumford[‡], Eve E. Slater[‡], Irving S. Sigal^{*}, Marc G. Caron[†], Robert J. Lefkowitz[†] & Catherine D. Strader[‡]





1989, Costa and Herz: discovery of the phenomenon of inverse agonism and hypothesis of receptor constitutive activity

Antagonists with negative intrinsic activity at δ opioid receptors coupled to GTP-binding proteins

(guanine nucleotide-binding regulatory proteins/GTPase/ternary complex)

TOMMASO COSTA* AND ALBERT HERZ Department of Neuropharmacology, Max-Planck-Institut fuer Psychiatrie, Am Klopferspitz 18a, Martinsried, Federal Republic of Germany



1990s mutagenesis studies to understand structural features that determine receptor function

ligand binding domain and intracellular domain interacting with G proteins were determined

1992, Cotecchia discovery of constitutively activated mutant receptors

→ nucleic acid-based homology screening approaches could be applied to found new GPCRs

'90s: orphan receptors and reverse pharmacology

2001: elucidation of human genome improved reverse pharmacology

7TM receptors evolution tree



The first successful example of reverse pharmacology





1995: identification of the natural ligand

Meunier et al., *Nature,* 1995 Reinschied et al., Science, 1995

Opioid receptor-like 1 (NOP)

- ✓GPCR
- High structural homology with classical opioid receptors
- No affinity for opioid ligands

Nociceptin/Orphanin FQ (N/OFQ)

FGGFTGARKSARKLANQ

- High structural homology with dynorphin A
- No affinity for opioid receptors

DEORPHANIZATION STRATEGIES

FLIPR (↑ Ca²⁺)

To direct the signaling via PLC the receptors are expressed in cells in the presence of a cocktail of G protein ($G_{q15/16}$; chimeric protein G_{qi} and G_{qs})

Ex: UT, NPS_R

GPCR can be expressed in **yeast**. The receptor activation is linked to the expression of a reporter gene (β -galactosidase)

Ex: GPR119 - oleylethanolamide

GPCR can be expressed in **Xenopus cells**. If the receptor coupled with G_s or G_q its activation causes a darkening of the cell; If the receptor coupled with G_i its activation causes a lightening of the cell

Ex: GPRC6A – L-aminoacids with preference for basic Aa

REVERSE PHARMACOLOGY PRODUCTS

Date	Transmitters found ^b				
	By synthetic ligand binding	In tissue extracts			
1995	-	N/OFQ.			
1996	C3a	-			
1997	LTB ₄	-			
	Latrotoxin	-			
1998	S1P	Hypocretins and orexins			
	LPA	PrRP			
	-	Apelin			
1999	LTD ₄	Ghrelin			
	MCH	MCH			
	UII	UII			
	Motilin	-			
2000	NMU	NMU			
	UDP-glucose	-			
	SPC	-			
	LTB ₄	-			
	Histamine	-			
	Prostaglandin D ₂	-			
	LTC ₄ and LTD ₄	-			
	NPFF and NPAF	-			
	hRFRP-1 and hRFRP-3	-			
2001	LPC	Metastin			
	SPC	-			
	ADP	-			
	Psychosine	-			
	Trace amines	-			
2002	5-Oxo-ETE	NPB and NPW			
	Bile acids	Adenine			
	PK1 and PK2	PK1 and PK2			
	BAM22	-			
	Relaxin	-			
2003	Bradykinin	Relaxin 3			
	QRFP	-			
	Cortistatin	-			
	Medium and long fatty acids	-			
	Nicotinic acid	-			
	Proton	-			
2004	6-Alanine	Succinate			
	x-Ketoglutarate	NPS			
	AMP and adenosine	-			

Table 1. The transmitters iden	tifies as ligands of orphan GPC	Rs
after 1995 ^a		

Deorphanized GPCRs reported to be in drug discovery

Orphan receptor	Ligand	Therapeutic indication	Action of the compounds	References
ORL-1 (NOP)	Nociceptin/Orphanin FQ	Stress and pain	Agonist	Shoblock (2007)
Edg1, 3, 5, 6, 8	S1P	Autoimmune diseases	Agonist/antagonist	Chiba (2005); Foss et al. (2007)
H3	Histamine	Dementia	Antagonist/inverse agonist	Hancock (2006)
Orexin1, 2	OrexinA and B	Sleep disorders	Antagonist	Bingham et al. (2006)
SLC-1 (MCH1)	MCH	Obesity, anxiety and depression	Antagonist	McBriar (2006); Shimazaki et al. (2006)
GHSR	Ghrelin	Catabolic disorders	Agonist	Davenport et al. (2005)
GPR38	Motilin	Gastroparesis and irritable bowl syndrome	Agonist	McCallum et al. (2007)
GPRv53 (H4)	Histamine	Inflammation	Antagonist	Dunford et al. (2007)
P2Y12	ADP	Platelet aggregation	Antagonist	van Giezen and Humphries (2005)
GPR16 (BLT1)	LTB4	Inflammation and rheumatoid arthritis	Antagonist	Ding et al. (2005); Lundeen et al. (2006)
BLT2	LTB4	Inflammation and rheumatoid arthritis	Antagonist	Ding et al. (2005); Lundeen et al. (2006)
HG55 (CysLT1)	LTD4	Bronchoconstriction	Antagonist	Nayak (2004)
GPR40	Medium and long fatty acids	Diabetes	Agonist	Song et al. (2007)
HM74A, B	Nicotinic acid	Dyslipidaemia	Agonist	Offermanns (2006)

How do Receptors Work?





GPCR crystal structure





Stevens Lab GPCR Molecular Recognition

2007-2012 16 unique GPCR Structures 84 Co-ligand GPCR structures





S1P1 (EDG1)

Nociceptin (OPRL1)



🚺 The NIH Common Fund



H₁ Histamine (HRH1)





к-Opioid (OPRK1)



β, Adrenergic* (ADRB2)

D3 Dopamine (DRD3)



M3 Muscarinic (CHRM3)



µ-Opioid (OPRM1)

Dozens of Effectors

Thousands of

Ligands -**Chemical**

Diversity

Hundreds of Different Human

Receptors (largest family in human genome) Signaling Mechanism/ Molecular Recognition



A₂₄ Adenosine* (ADORA2A) β, Adrenergic (ADRB1) *Both active (agonists) and inactive (antagonists) structures known





M2 Muscarinic (CHRM2)



δ-Opioid (OPRD1)



GPCR Structure-Function







Figure 2 | **The strategy of the GPCR Network.** This schematic diagram demonstrates the strategy undertaken by the GPCR Network to determine receptor structure and function. It includes leveraging each experimentally determined receptor structure (for example, human β_2 -adrenergic receptor (β_2 -AR); centre) towards the understanding of G protein-coupled receptor (GPCR) family diversity and receptor selectivity for ligands (right

panel) as well as individual GPCR structure–function studies and conformational selectivity by ligands (left panel). By creating a complete data package for each receptor that includes complementary biophysical, structural, functional and ligand data, the receptors can be more thoroughly understood in contrast to just solving the structure with limited follow up. S1P, sphingosine-1-phosphate.



a Adenosine A_{2A} receptor-ZM241385 complex



b Dopamine D₃-eticlopride complex

d CXCR4-CVX15 complex





The orthosteric ligand-binding pocket





Molecular docking in the NOP orthosteric-binding pocket



UFP-101 / NOP receptor



NOP and classical opioid receptor structures



Meccanismi di Azione non recettoriali

- Proprieta' fisico/chimiche
- Enzimi
- Trasportatori
- Pompe
- etc

Receptor Characterization

The integrated approach towards receptor characterization



Receptor Class Code

Code	Structural Class
1.0	Ion-channel receptors
2.0	7TM - GPCR
3.0	Enzyme-associated receptors
4.0	Transcriptional regulator receptors



GRAC & NC IUPAR



Fig. 4.2. Schema che illustra le varie famiglie di recettori di membrana. Canali ionici (A) aperti dal legame con il neurotrasmettitore. Recettori (B) accoppiati a proteine G con la caratteristica struttura a sette zone transmembranarie. Recettori (C) che possiedono attività protein chinasica intrinseca (cilindri neri) che fosforila residui aminoacidici tirosinici. Recettori (D) che possiedono una attività guanilato ciclasica intrinseca. Il simbolo colorato rappresenta il ligando.



Fig. 4.3. Schema della struttura di un recettore canale: il recettore nicotinico muscolare. Esso è composto da 5 subunità $(2\alpha, \beta, \gamma, \delta)$, che nel loro insieme formano un pentamero e delimitano un canale ionico che attraversa la membrana cellulare ed è permeabile ai cationi (prevalentemente Na⁺). Ogni subunità è costituita da una catena peptidica che presenta, al terminale amminico, un'estesa porzione extracellulare; qui, nelle subunità α , è posto il sito di legame per l'acetilcolina. I quattro territori transmembranari sono identificati dalle sigle M1-M4. Essi sono organizzati spazialmente in modo che i tratti M2 delle 5 subunità formino le pareti del canale. Nello schema del recettore visto in sezione sono stati visualizzati i tre anelli carichi che sono importanti per la selezione degli ioni che passano attraverso il canale. Essi sono formati da aminoacidi posti in registro nei tratti M2 di ciascuna delle 5 subunità.



Fig. 6.1. I recettori accoppiati a proteine G sono formati da un unico filamento proteico che attraversa sette volte la membrana plasmatica (mostrato in modo schematico nella figura *A*). La sequenza aminoacidica ha il terminale aminico in posizione extracellulare mentre quello carbossilico è intracellulare; oltre ai sette territori transmembrana, numerati da La VII (numerazione mostrata in *B*), vi sono tre tratti (chiamati *loops* o anse) extracellulari e tre intracellulari. La figura *B*) mostra un modello tridimensionale di recettore accoppiato a prôteina G. Le Y presenti al terminale NH₂ indicano i siti di glicosilazione mentre i tondini pieni presenti nei territori intracellulari indicano i siti di fosforilazione. In questo modello si vede bene come il sito di legame per la proteina G, da cui dipende la specificità della risposta all'attivazione recettoriale, è formato dalla III ansa intracellulare in combinazione con il territorio carbossitere. Mutazioni della sequenza originale di un recettore possono essere causa di patologie: nella figura *A*) sono evidenziati i siti delle mutazioni spontanee identificati nei recettori per TSH (1,2) e LH (3). Queste mutazioni, che rendono i recettori costitutivamente attivi, sono responsabili rispettivamente della formazione di adenomi tiroidei e di pubertà precoce.

Nella figura *C*) sono mostrate le diverse strategie utilizzate dai recettori accoppiati a G proteine per legare l'agonista e trasdurne il messaggio. Nel caso dei fotoni, di alcuni neurotrasmettitori e di piccoli ligandi, il sito di legame per l'agonista è formato da alcuni territori transmembranari e localizzato in una tasca presente nello spessore della membrana plasmatica. Peptidi e citochine riconoscono un sito di legame presente sulla superficie extracellulare del recettore. Ormoni glicoproteici si legano ad una porzione N-terminale del loro recettore: qui fissati, essi vengono portati a contatto con la zona attiva del sito di legame che è presente sulla superficie extracellulare del recettore. Nel caso di glutammato e trombina, l'attivazione è dovuta ad interazione della superficie del recettore con un tratto N-terminale del recettore stesso. Il glutammato compie questo processo legandosi al terminale aminico e costringendolo a piegarsi sulla superficie extracellulare del recettore; la trombina invece taglia un pezzo del recettore generando un nuovo terminale aminico capace di attivare il recettore stesso.
GPCR sequence/function





Fig. 6.2. Ciclo delle proteine G. Il legame dell'agonista al recettore stimola la formazione del complesso recettore-proteina G; questa è in fase trimerica e porta, nel sito di legame per i nucleotidi guanilici, una molecola di GDP. Il recettore stimola lo scambio GDP-GTP a seguito del quale la proteina G si dissocia dal recettore e le tre subunità si separano a formare la subunità α , a cui è legato il GTP e che è in grado di attivare l'effettore (E) e il complesso $\beta\gamma$. La subunità α attivata e il complesso $\beta\gamma$ (dimostrato per alcuni casi) si legano agli effettori modulandone l'attività. La subunità α è dotata anche di attività GTPasica e quindi idrolizza il GTP che porta legato e lo trasforma in GDP; a questo punto essa perde la capacità di legare l'effettore e si riassocia al complesso $\beta\gamma$. Le tossine batteriche del colera e della pertosse sono in grado di modificare la subunità α . alterando il normale funzionamento del ciclo della proteina G.

GPCR and G proteins





Reassembly of heterotrimeric G protein

Proteina G	Effetto	Recettore per Pr	oteina G	Effettore
Gs	↑ Adenilato ciclasi	Fattore di rilascio	G.	↑ Adenilato ciclasi
↑ Canali al C G _s G _q G _i	Ca ²⁺ ↑ Adenilato ciclasi ↑ Fosfolipasi C ↓ Adenilato ciclasi (+	Somatostatina	G _i G _o	↓ Adenilato ciclasi ↑ Canali al K ⁺ ↓ Canali al Ca ²⁺
G _o ↓ Canali G _s	al Ca²⁺ ↑ Adenilato ciclasi	V_1 V_2	G _q G _s	 ↑ Fosfolipasi C ↑ Adenilato ciclasi
G _i ↑ Canali al ŀ G _o ↓ Canali G _i	↓ Adenilato ciclasi al Ca ²⁺ ↓ Adenilato ciclasi ↑ Fosfolipasi C ↑ Adenilato ciclasi	Glucagone Ormone paratiroideo (PTH) Calcitonina	Gs G? G? G? G?	 Adenilato ciclasi Adenilato ciclasi Fosfolipasi C Adenilato ciclasi ↑ Fosfolipasi C
T2 Gq T4 Gs etilcolina Gs		<i>Altri fattori di regolazione:</i> Trombina	Gi Gq?	↓ Adenilato ciclasi ↑ Fosfolipasi C
G _q G _i ↑ Canali al ŀ	↑ Fosfolipasi C ↓ Adenilato ciclasi (+	Bradichinina B ₂	Gq	↑ Fosfolipasi C
CO G _s G _q ?↑ Fosfc te G _s G _s	 ↑ Adenilato ciclasi ↑ Adenilato ciclasi lipasi C ↑ Adenilato ciclasi ↑ Adenilato ciclasi 	Eicosanoidi: Prostaglandina PGE_2 EP_3 Prostaglandina PGF_{2a} Prostaciclina PGI_2 Leucotrieni LTC_4 , LTD_4 Trombossano TXA_2	Gi GG GG G G G G	↓ Adenilato ciclasi ↑ Fosfolipasi C ↑ Adenilato ciclasi ↑ Fosfolipasi C ↑ Fosfolipasi C
G _q ↑ Fosfolip G _s	asi C ↑ Adenilato ciclasi	Fotoni Rodopsina	Gt	↑ cGMP fosfodiesterasi
G _q G _q	↑ Fosfolipasi C ↑ Fosfolipasi C	↑ = stimolazione ↓ = inibizione		
	Proteina G G _s \uparrow Canali al C G _q \uparrow Canali al P G _o \downarrow Canali \downarrow Canali al P G _o \downarrow Canali \downarrow Canali al P G _o \downarrow Canali \downarrow Canali al P \downarrow Canali \downarrow	Proteina G Effetto $G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi$ $\uparrow Canali al Ca2+ G_{g} \uparrow Fosfolipasi C G_{q} \uparrow Fosfolipasi C G_{q} \downarrow Adenilato ciclasi \uparrow Canali al K+ G_{o} \downarrow Canali al Ca2+ G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi \uparrow Canali al K+ G_{o} \downarrow Canali al Ca2+ G_{i} \downarrow Adenilato ciclasi G_{q} \uparrow Fosfolipasi C G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi G_{q} \uparrow Fosfolipasi C G_{i} \downarrow Adenilato ciclasi \uparrow Canali al K+ Do G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi \uparrow Canali al K+ Do G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi \uparrow Canali al K+ Do G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi G_{q} \uparrow Fosfolipasi C G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi G_{q} \uparrow Fosfolipasi C te G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi G_{q} \uparrow Fosfolipasi C G_{s} \uparrow Adenilato ciclasi G_{q} \uparrow Fosfolipasi C$	Proteina GEffettoRecettore perPr G_s ↑ Adenilato ciclasi G_s ↑ Adenilato ciclasi \uparrow Canali al Ca ^{2*} G_q ↑ Fosfolipasi C G_q ↑ Fosfolipasi C G_q ↑ Canali al K* G_o ↓ Adenilato ciclasi V_1 G_o ↓ Adenilato ciclasi V_1 G_o ↓ Adenilato ciclasi G_q G_q ↑ Adenilato ciclasiGlucagone \uparrow Canali al K*Glucagone G_o ↓ Adenilato ciclasi G_q ↑ Fosfolipasi C G_q ↑ Fosfolipasi C G_q ↑ Fosfolipasi C G_q ↑ Fosfolipasi C G_q ↑ Adenilato ciclasi \uparrow Canali al K* G_q ↑ Fosfolipasi C G_q ↑ Adenilato ciclasi f Canali al K* G_q ↑ Adenilato ciclasi G_q <td>Proteina GEffettoRecettore perProteina GG_s↑ Adenilato ciclasiG_s↑ Adenilato ciclasi$G_i$$G_i$$\uparrow$ Canali al Ca²⁺G_i↓ Adenilato ciclasi$G_o$$G_o$$G_o$$G_q$↓ Canali al Ca²⁺$G_s$↑ Adenilato ciclasi$G_o$$G_a$$G_q$↓ Adenilato ciclasi$G_o$$G_a$$G_a$$G_a$$G_q$↓ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$$G_q$↓ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$$G_q$↓ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$$G_a$↓ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$$G_a$↓ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$$G_a$↓ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$$G_a$↑ Fosfolipasi C$G_a$$G_a$$G_a$$G_a$↑ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$$G_a$↑ Adenilato ciclasi$G_a$$G_a$$G_a$</td>	Proteina GEffettoRecettore perProteina G G_s ↑ Adenilato ciclasi G_s ↑ Adenilato ciclasi G_i G_i \uparrow Canali al Ca ²⁺ G_i ↓ Adenilato ciclasi G_o G_o G_o G_q ↓ Canali al Ca ²⁺ G_s ↑ Adenilato ciclasi G_o G_a G_q ↓ Adenilato ciclasi G_o G_a G_a G_a G_q ↓ Adenilato ciclasi G_a G_a G_a G_q ↓ Adenilato ciclasi G_a G_a G_a G_q ↓ Adenilato ciclasi G_a G_a G_a G_a ↑ Fosfolipasi C G_a G_a G_a G_a ↑ Adenilato ciclasi G_a G_a G_a



Fig. 4.4. Cascata amplificante innescata dalla interazione tra un neurotrasmettitore e un suo recettore accoppiato a proteina G. L'interazione trasmettitore-recettore attiva proteine G specifiche (per semplicità nello schema ne è mostrata solo una) che, a loro volta, possono attivare più molecole enzimatiche, dette effettori (es. fosfolipasi o ciclasi). Ognuna di esse sintetizza o libera numero-se molecole di secondi messaggeri (es. cAMP, cGMP, IP₃) che a loro volta possono attivare numerose protein chinasi. La fosforilazione di substrati specifici dà inizio alla reazione cellulare che sfocia nella risposta biologica. Questa cascata amplifica il segnale generato dall'interazione agonista-recettore; il suo sviluppo può essere controllato ad ogni livello, sia positivamente che negativamente.

Fig. 6.4. Sistema dell'adenilato ciclasi. Sono rappresentati la struttura dell'enzima e i principali meccanismi della sua regolazione da parte di recettori stimolatori (RS) e inibitori (RI). Le subunità α delle proteine G sono rappresentate nel citoplasma solo per chiarezza del disegno e la loro posizione rispetto alla molecola dell'adenilato ciclasi è arbitraria. Stimolazione e inibizione sono indicate con + e – e sono indotte da interazioni con GTP- α_s o GTP- α_i rispettivamente. La stimolazione dell'adenilato ciclasi porta ad aumento della concentrazione intracellulare di cAMP e a conseguente attivazione della PKA ed inibizione delle fosfatasi. Il cAMP è infine idrolizzato dalle fosfodiesterasi.





Fig. 6.5. Idrolisi dei fosfoinositidi. Sono rappresentati i due meccanismi di attivazione delle fosfolipasi C (PLC) di tipo β e di tipo γ da parte di recettori accoppiati a proteine G e di recettori ad attività tirosin chinasica, rispettivamente. Per chiarezza di disegno le due fosfolipasi sono rappresentate nel citoplasma. Nella realtà, come descritto nel testo, in seguito ad attivazione le fosfolipasi traslocano alla membrana dove sono localizzati i fosfoinositidi. Qui esse idrolizzano il fosfatidilinositolo 4,5-bisfosfato (PIP₂) generando inositolo-1,4,5-trisfosfato (IP₃) e diacilglicerolo (DAG): il prime, interagendo con un suo recettore specifico, induce liberazione di ioni calcio da depositi intracellulari a rapido scambio mentre il secondo è fondamentale per l'attivazione della proteinchinasi C (PKC). Sono rappresentate anche le vie metaboliche principali dell'IP₃ con i siti d'azione del litio, seguite dal ciclo di risintesi dei fosfoinositidi dall'inositolo 4,5-bisfosfato; PIP₂ = fosfatidilinositolo 4,5-bisfosfato; PIP = fosfatidilinositolo 4-fosfato; PI = fosfatidilinositolo; DAG = diacilglicerolo; Ins = inositolo; PKC = proteinchinasi C.



Fig. 3.9. Meccanismo di amplificazione a cascata del segnale. L'esempio riguarda l'attivazione della glicogenolisi da parte del glucagone. Il fattore di amplificazione della risposta ad ogni passaggio varia fra 10² e 10⁶.

stimulus / response



interesting enough...



Cells expressing α_2 -adrenoceptors

- ADRENALINE tested in presence of PTX or CHX (● or
 ■, respectively)
- OXYMETAZOLINE tested in presence of PTX or CHX (○ or □, respectively)

Agonist









Fig. 8.4. Schema del meccanismo di attivazione recettoriale tramite dimerizzazione. *A*) In assenza di ligando, i recettori sono dispersi in forma monomerica sulla superficie della cellula. Il dominio tirosin chinasico è inattivo e la coda citoplasmatica non è fosforilata. *B*) Il ligando (L) occupa il sito e induce un cambiamento di conformazione della parte extracellulare del recettore che ne facilita la dimerizzazione. *C*) Nel dimero i domini citoplasmatici si avvicinano al di sotto di una distanza critica e si attivano trans-fosforilandosi reciprocamente. *D*) Un cambiamento *conformazionale della regione citoplasmatica* espone al microambiente circostante sequenze aminoacidiche critiche contenenti una o più tirosine fosforilate, capaci di legare trasduttori del segnale dotati di domini SH2. (Modificata da P.M. Comoglio, *La Cellula: biologia molecolare e dello sviluppo*. UTET, 1993).



Fig. 8.6. Schema dei principali meccanismi di trasduzione del segnale dei recettori per fattori di crescita. Il legame del fattore al recettore causa l'attivazione del dominio chinasico e la fosforilazione (P) delle tirosine di ancoraggio per i trasduttori. La molecola Grb-2 si associa alla tirosina fosforilata per mezzo del dominio SH2 e, tramite i due domini SH3, alla molecola Sos. Quest'ultima, reclutata alla membrana plasmatica, lega il complesso inattivo Ras-GDP e promuove lo scambio della molecola di GDP con una di GTP; il complesso Ras-GTP è un trasduttore attivo, capace di associare e stimolare la serin chinasi Raf. Questa innesca una cascata di fosforilazioni mediate dalle cinasi citoplasmatiche della famiglia *MAP* (acronimo di Mitogen Activated Protein- Kinase). I bersagli finali di questa cascata sono i fattori nucleari che controllano la trascrizione dei geni responsabili della risposta mitogenica.



Fig. 15.5. Organizzazione strutturale e funzionale dei recettori intracellulari. Le proteine appartenenti alla superfamiglia dei recettori degli ormoni steroidei hanno una organizzazione strutturale simile: la regione N-terminale è la meno conservata tra le diverse specie recettoriali ed è in gran parte responsabile della specificità d'azione dei singoli recettori; il territorio deputato al riconoscimento del DNA è molto conservato (i numeri indicano la percentuale di omologia) ed è posizionato all'interno della molecola recettoriale; la regione C-terminale contiene il sito di legame del ligando.



Fig. 15.1. Meccanismo d'azione dei recettori intracellulari. L'ormone, lipofilo, attraversa la membrana cellulare, si lega al recettore specifico (R) e lo rimuove dal legame con proteine inibitorie (I). Il complesso recettore-ligando dimerizza e acquisisce la capacità di riconoscere sequenze specifiche di DNA alle quali si lega regolando la trascrizione dei geni bersaglio. L'RNA messaggero neosintetizzato raggiunge il citoplasma dove avviene la sintesi proteica.

Fig. 4.1. Schema del meccanismo di trasduzione del segnale dei recettori per gli ormoni steroidei. In questo esempio il recettore per il progesterone (PR) è associato con tre *heat-shock proteins* (hsp) ed è inattivo. Quando il progesterone si lega al recettore, esso cambia conformazione, si dissocia dalle HSP, dimerizza ed è quindi trasportato nel nucleo. Qui interagisce con sequenze specifiche di DNA, dette *progesteron-response element* (PRE) e presenti nel promotore di geni sensibili al progesterone. In tal modo viene attivata la trascrizione del gene.



arrestins

- **1987** functional desensitization of the isolated β-adrenergic receptor by the βadrenergic receptor kinase: Potential role of an analog of the retinal protein arrestin (48-KDa protein) (by Lefkowitz)
- **1985** "antigen S" identified as the 48KDa protein regulating light-dependent phosphodiesterase in rods (visual and pineal arrestin)
- **1990** " β -arrestin" a protein that regulates β -adrenergic receptor function
- **1992** β -arrestin 2, a novel member of the arrestin/ β -arrestin gene family
- 1996 β -arrestins act as clathrin adaptors in endocytosis of the β 2-adrenergic receptor
- **1999** β -arrestin dependent formation of β 2adrenergic receptor-SRC protein kinase complexes
- **2000** the proliferative and antiapoptotic effects of Substance P are facilitated by formation of β -arrestin dependent scaffolding complex
- **2000** differential affinity of visual arrestin, β -arrestin 1, and 2 for GPCRs delineate two major classes of receptors (fast vs slow internalization/recicling GPCR)

Classical model of how arrestins modulate GPCRs



arrestins and internalization processes



Receptor Dimers

GABA_B story



Receptor heterodimerization



Nature Reviews | Drug Discovery

Interazioni farmaco-recettore e risposta quantitativa ai farmaci

Fig. 3.1. La formazione di legami deboli è responsabile del processo di riconoscimento fra farmaco e recettore. La molecola A, a causa del moto termico, incontra casualmente altre molecole (in questo esempio B è una molecola solubile, C e D sono proteine intrinseche di membrana). Mentre con B e C si possono formare soltanto pochi legami deboli, che si scindono rapidamente, le superfici di A e D sono complementari fra loro nelle zone di contatto e si formano numerosi legami; in questo caso l'interazione è più duratura.

The orthosteric ligand-binding pocket

L'esecuzione di studi di *binding* comporta l'incubazione di una preparazione contenente il recettore in esame, anche non purificato, con un ligando di tale recettore (farmaco), marcato con un isotopo radioattivo, in condizioni di tempo, temperatura e pH control lati. Durante il periodo di incubazione, una porzione del ligando X forma con il recettore una certa quantità di complesso RX; al termine dell'incubazione, si separa con metodi opportuni X rimasto libero da RX, che naturalmente è anch'esso radioattivo, e si misura la radioattività associata al complesso farmaco-recettore. Dall'elaborazione dei dati di radioattività legata si possono ricavare i parametri caratteristici dell'interazione, più sopra descritti.

Il ligàndo, che può essere sia un agonista, sia un antagonista, deve essere marcato ad alta attività specifica (quindi con ³H o ¹²⁵I, generalmente) per assicurare sensibilità alla metodica. Il tempo di incubazione deve essere sufficiente al raggiungimento dell'equilibrio, se i parametri che si cerca di determinare sono appunto quelli dell'equilibrio (K_d o B_{max}), oppure è variabile negli studi volti a determinare le caratteristiche cinetiche. La separazione del complesso RX dal ligando rimasto libero, X. si può eseguire con vari metodi, che non devono modificare la concentrazione di RX raggiunta. Nel caso di cellule intatte, o di recettori associati alla membrana cellulare, il metodo più usato consiste nel filtrare il campione alla fine dell'incubazione; le cellule (o membrane) e quindi il

Fig. 1. Calcolo del legame specifico (2, curva colorata) a partire da legame totale (1, quadrati pien) e legame non specifico (3, quadrati vuoti) in un esperimento di binding per saturazione. Ad es., curve di questo tipo si ottengono misurando il legame di 3H-SCH23390 (ligando del recettore dopaminergico) da solo o in presenza di un eccesso di SCH23390 non radioattivo o di buda clamolo, un composto che compete per lo stesso sito di legame.

Fig. 2. Esperimento di *binding* per spiazzamento o competizione nel caso di una sola classe di recettori, A) K_g = 10 nM, o di due classi diverse, B) K_g = 10 e 300 nM, B_{max} = 18 e 82%; C) K_g = 10 e 5000 nM, B_{max} = 44 e 56%. Ad es., si ottengono curve di questo tipo eseguendo un esperimento di *binding* con 3H-DHA (ligando non selettivo dei recettori β), spiazzato da atenololo, selettivo per i recettori β₁, un ut essuto che contenga soltanto recettori β₁ (grafico A) o una popolazione mista di recettori β₁ e β₂ (grafico B). La situazione di *C*) si otterrebbe soltanto con uno spiazzante che mostri una selettività β₁/β₂ maggiore dell'atenololo.

Fig 1. Dilutions of (0-methyl-³H)Rauwolscine were prepared to provide concentrations ranging from 0.07 to 8.8 nM in the well. Data points on the curves are the mean of three replicates ±SD.

Radioligand

H vs I

Langmuir adsorption isotherm

$$\mathbf{p} = \frac{[\mathbf{A}\mathbf{R}]}{[\mathbf{R}_t]} = \frac{[\mathbf{A}]}{[\mathbf{A}] + \mathbf{K}_{\mathbf{A}}}$$

The same formula has been adapted by pharmacologists to measure ligand/receptor association/dissociati on properties

Irving Langmuir was interested in quantifying the adsorption of molecules to metal filaments for the production of light.

saturation binding

onset / offset of receptor ligands

Time course for the onset of a radioligand onto the receptor and the reversal of radioligand binding upon addition of cold ligand

Useful assay to measure the obtaining of the "steady state"

Receptor +
$$Ligand_{K_{off}}^{K_{on}}$$

Receptor-Ligand complex

displacement binding

$$pK_i = \log \left[\frac{IC_{50}}{1 + \frac{[L]}{K_D}} \right]$$

Fig. 3.2. Isoterma di legame: concentrazione del complesso farmaco-recettore (RX o B) in funzione della concentrazione del farmaco libero (X). In questo esempio, $K_d = 10 \text{ nM} \text{ e } R_T = B_{max} = 150 \text{ nM}$. B_{max} si ottiene dal valore del plateau a cui la curva tende asintoticamente; K_d è pari alla concentrazione di farmaco che provoca la saturazione del 50% dei recettori presenti. In *A*): grafico in scala aritmetica; in *B*): gli stessi dati di *A*) in scala semilogaritmica.

Y=Bottom + (Top-Bottom)/(1+10^((LogEC50-X)*HillSlope)) X is the logarithm of concentration. Y is the response Y starts at Bottom and goes to Top with a sigmoid shape. This is identical to the "four parameter logistic equation" Interazioni farmaco-recettore e risposta quantitativa ai farmaci

Fig. 3.4. Isoterma di legame e grafico di Scatchard nel caso di interazione di un farmaco con due classi di recettori. Un esempio di questo tipo si può ottenere eseguendo un esperimento di *binding* con un farmaco abbastanza selettivo per i recettori β_1 (ad es. atenololo) in un tessuto, come la corteccia cerebrale di ratto, che possegga sia recettori β_1 sia recettori β_2 . *A*) Grafico in scala aritmetica; *B*) grafico di Scatchard e *C*) grafico semilogaritmico relativi ad un farmaco abbastanza selettivo nei confronti dei due sottotipi recettoriali. I parametri sono i seguenti: K_d per il recettore 1 = 10 nM, K_d per il recettore 2 = 300 nM; B_{max} del recettore 1 = 100 nM, Grafico di Scatchard si possa apprezzare la presenza dei due siti di legame per il farmaco aventi affinità diversa: infatti nel grafico *B*) i dati sperimentali disegnano una curva che è scomponibile nelle due rette colorate da cui è possibile ricavare i valori di K_d dei due siti di legame. Se nel tessuto esistono siti di legame con K_d enormemente diverse (K_{d1} = 10 nM, K_{d2} = 10.000 nM) la loro presenza può essere già notata in un grafico semilogaritmico (*D*) per la comparsa di un flesso nella curva.





specificity of ¹²⁵I[Tyr¹⁴]N/OFQ in monkey brain tissues

0.1 nM ¹²⁵I[Tyr¹⁴]N/OFQ



Specificity of signal and level of non-specific binding was determined by incubation of adjacent sections with 0.1 nM labelled N/OFQ in the presence of excess unlabeled N/OFQ (1 μ m) which abolished specific signal

NOP receptor distribution/quantification





TABLE 4.2 Criteria for Binding Experiments

Minimal criteria and optimal conditions for binding experiments:

- The means of making the ligand chemically detectable (i.e., addition of radioisotope label, fluorescent probe) does not significantly alter the receptor biology of the molecule.
- The binding is saturable.
- The binding is reversible and able to be displaced by other ligands.
- There is a ligand available to determine nonspecific binding.
- There is sufficient biological binding material to yield a good signal-to-noise ratio but not too much so as to cause depletion of the tracer ligand.

For optimum binding experiments, the following conditions should be met:

- There is a high degree of specific binding and a concomitantly low degree of nonspecific binding.
- Agonist and antagonist tracer ligands are available.
- The kinetics of binding are rapid.
- The ligand used for determination of nonspecific binding has a different molecular structure from the tracer ligand.

Effects of hU-II in rat aorta strips



mVD / NOP receptor

Single representative experiment of the concentration-response curve to $N\!/\!OFQ$



CHO - $G\alpha_{qi5}$ / MOP receptor

Single representative experiment of the concentration-response curve to endomorphin-1



[³⁵S]GTP_yS binding as functional assay



[³⁵S]GTPγS binding as functional assay



Alpha-2 adrenoceptor mediated stimulation of [${}^{35}S$]GTP γS binding to G-proteins in HEK293 cell membranes expressing the mouse $\alpha_{2a/d}$ AR. Membranes were incubated for 60 min at room temperature with increasing concentrations of the agonists Norepinephrine (\blacksquare), UK-14304 (\blacklozenge), dexmedetomidine (\bullet), and clonidine (\blacktriangledown).



Fig. 3.7. Curve dose-risposta in scala semilogaritmica. *A*) Curve di farmaci con potenza diversa; un esempio di questo tipo potrebbe essere costituito dal rilassamento della muscolatura bronchiale da parte di farmaci beta-adrenergici. $EC_{50} = 5$ nM (tondini vuoti), 40 nM (tondini pieni) e 200 nM (quadrati vuoti). *B*) Lo stesso farmaco (nell'esempio: fenobarbital) può avere più di un effetto, con curve dose-risposta separate; un effetto può essere quello desiderato (induzione del sonno), mentre un altro può essere un effetto tossico (morte). È mostrato anche come si esegue il calcolo dell'indice terapeutico (TD_{50}/ED_{50}) e del margine di sicurezza (TD_1/ED_{99}).



Fig. 3.6. Curve dose-risposta in una popolazione: effetto letale di dosi crescenti di alcool etilico. Dosi crescenti di alcool etilico venivano somministrate a ciascun animale, e si registrava il numero di animali che morivano a ciascuna dose (*A*): istogramma delle frequenze; solo pochi animali sopravvivevano fino a dosi di 5,7 g/kg. *B*) Curva cumulativa ottenuta dalla precedente calcolando per ciascuna dose la percentuale di animali che morivano rispetto al numero totale, e sommando tale percentuale alla percentuale relativa a tutte le dosi inferiori a quella considerata. La curva cumulativa mostra quindi la percentuale di soggetti in cui compare, al variare della dose, l'effetto misurato.



Fig. 3.8. Separazione fra curva dose-risposta e curva di interazione farmaco-recettore nel caso di esistenza di recettori di riserva (A) o di soglia di occupazione (B).



Fig. 3.10. La curva dose-risposta può essere spostata sull'asse delle X e/o avere pendenza o forma diverse rispetto alla curva dose-legame (curva nera). Per uno stesso farmaco, posizione, pendenza e forma della curva dose-effetto può variare se vengono presi in considerazione effetti diversi, in questo caso aumento della captazione di Ca²⁺ radioattivo e contrazione.



Fig. 3.14. Curve dose-risposta per un agonista pieno (A) in presenza di concentrazioni crescenti di un agonista parziale e di un agonista parziale (B) in presenza di concentrazioni crescenti di agonista pieno. In questo esempio $\alpha = 0,3$, EC₅₀ = 10 nM per l'agonista pieno e 100 nM per l'agonista parziale.







Fig. 3.11. Modificazione della curva dose-risposta di un agonista (es., acetilcolina) in presenza di concentrazioni crescenti di un agonista sormontabile (es., atropina, in *A*) o insormontabile (es., gallamina, in *B*). I grafici *C*) e *D*) rappresentano la trasformazione dei due gruppi di dati nel grafico doppio-reciproco o di Lineweaver-Burk. I parametri utilizzati sono i seguenti: in *A*) e *C*), $K_d = 1$ nM costante di dissociazione dell'agonista; $K_a = 0,1$ nM costante di 'dissociazione dell'antagonista; concentrazioni dell'antagonista: 0 (tondini vuoti), 1 (tondini pieni), 4 (quadrati vuoti), 16 (quadrati pieni) e 64 (triangoli) nM. In *B*) e *D*), $K_d = 10$ nM, concentrazioni dell'antagonista tali da inattivare rispettivamente 0 (tondini vuoti), 25 (tondini pieni), 50 (quadrati vuoti) e 75 (quadrati pieni) % dei recettori presenti.



Fig. 3.12. A) Dose-ratio (DR, rapporto di dosi = distanza fra curve dose-risposta). B) Grafico di Schild per un agonista sormontabile.

FIGURE 6.1 Effects of antagonists on agonist dose-response curves. (A) Surmountable antagonism with no diminution of maxima and no limiting antagonism (competitive antagonists). (B) Surmountable dextral displacement to a limiting value produced by an allosteric modulator. (C) Depression of doseresponse curves with no dextral displacement produced by noncompetitive antagonists. (D) Dextral displacement with depression of maximum at higher concentrations produced by noncompetitive antagonists in systems with a receptor reserve for the agonist.



BOX 2: Criteri di identificazione di un recettore

Gli studi di binding permettono l'identificazione di siti di legame selettivi e saturabili per un determinato ligando. Tuttavia, selettività e saturabilità sono condizioni necessarie, ma non sufficienti, per poter concludere che il sito identificato è realmente un recettore; è infatti possibile che il ligando interagisca anche con altre molecole cellulari (accettori) saturabili e dotate di requisiti strutturali stringenti, come ad esempio enzimi, canali ionici, trasportatori ed altre. Per poter concludere che il sito di legame identificato è il recettore responsabile di una data attività biologica, se non è possibile clonarlo, è necessario valutare la specificità farmacologica del sito di legame, e confrontarla con quella del recettore funzionale. In altre parole, dagli studi di binding bisognerà ricavare le K_d di una serie di agonisti e/o antagonisti, mentre dall'analisi delle curve dose-risposta si ricaveranno i valori di pD₂ (agonisti) o pA₂ (antagonisti) per gli stessi composti. Si valuterà poi se esiste una correlazione fra queste due serie di valori, come mostrato in Fig. 1 di questo Box.



Fig. 1. Correlazione fra attività biologica e legame al recettore per una serie di agonisti ed antagonisti. In questo esempio viene correlata la broncocostrizione indotta da vari leucotrieni (punti A-D) o l'inibizione della stessa indotta da una serie di antagonisti (punti 1-6) con l'affinità ricavata da esperimenti di *binding* (saturazione o spiazzamento) al recettore di ³H-LTD₄. La correlazione è altamente significativa (r² = 0,85, p < 0,001).



FIGURE 1.8 Key compounds synthesized to eliminate the efficacy (burgundy red) and enhance the affinity (green) of histamine for histamine H₂ receptors to make cimetidine, one of the first histamine H₂ antagonists of use in the treatment of peptic ulcers. Quotation from James Black [10].

Antagonists with negative intrinsic activity at δ opioid receptors coupled to GTP-binding proteins

(guanine nucleotide-binding regulatory proteins/GTPase/ternary complex)

TOMMASO COSTA* AND ALBERT HERZ





G-protein and arrestin act together in signaling



the GPCR/transduction model



functional selectivity and biased agonism



TRV027 and AT1R





HEK-293 cells expressing fluorescent-tagged AT1_AR



TRV027 clinical evaluation

Heart Failure Therapeutics on the Basis of a Biased Ligand of the Angiotensin-2 Type 1 Receptor

Rationale and Design of the BLAST-AHF Study (Biased Ligand of the Angiotensin Receptor Study in Acute Heart Failure)

G. Michael Felker, MD, MHS,* Javed Butler, MD, MPH,† Sean P. Collins, MD, MSc,‡ Gad Cotter, MD,§ Beth A. Davison, PHD,§ Justin A. Ezekowitz, MBBCH, MSc,|| Gerasimos Filippatos, MD,¶ Phillip D. Levy, MD,# Marco Metra, MD,** Piotr Ponikowski, MD, PHD,†† David G. Soergel, MD,‡‡ John R. Teerlink, MD,§§ Jonathan D. Violin, PHD,‡‡ Adriaan A. Voors, MD, PHD,||| Peter S. Pang, MD¶¶

ABSTRACT

The BLAST-AHF (Biased Ligand of the Angiotensin Receptor Study in Acute Heart Failure) study is designed to test the efficacy and safety of TRV027, a novel biased ligand of the angiotensin-2 type 1 receptor, in patients with acute heart failure (AHF). AHF remains a major public health problem, and no currently-available therapies have been shown to favorably affect outcomes. TRV027 is a novel biased ligand of the angiotensin-2 type 1 receptor that antagonizes angiotensin-stimulated G-protein activation while stimulating β -arrestin. In animal models, these effects reduce afterload while increasing cardiac performance and maintaining stroke volume. In initial human studies, TRV027 appears to be hemodynamically active primarily in patients with activation of the renin-angiotensin-aldosterone system, a potentially attractive profile for an AHF therapeutic. BLAST-AHF is an international prospective, randomized, phase IIb, dose-ranging study that will randomize up to 500 AHF patients with systolic blood pressure ≥120 and ≤ 200 mm Hg within 24 h of initial presentation to 1 of 3 doses of intravenous TRV027 (1, 5, or 25 mg/h) or matching placebo (1:1:1:1) for at least 48 h and up to 96 h. The primary endpoint is a composite of 5 clinical endpoints (dyspnea, worsening heart failure, length of hospital stay, 30-day rehospitalization, and 30-day mortality) combined using an average z-score. Secondary endpoints will include the assessment of dyspnea and change in amino-terminal pro-B-type natriuretic peptide. The BLAST-AHF study will assess the efficacy and safety of a novel biased ligand of the angiotensin-2 type 1 receptor in AHF. (J Am Coll Cardiol HF 2015; ■: ■- ■) © 2015 by the American College of Cardiology Foundation.

TRV130 and MOP receptor



mu G-protein biased agonists



rats 30 minutes after injection

gastrointestinal side-effects

respiratory depression tests



TRV130 summary



Efficacy values are calculated as % maximal response to morphine

(n >10 independent experiments performed in duplicate)

human mu-opioid receptor (hMOR)

Intrinsic relative activity (RAi) and Bias Ratio values are calculated as indicated in the methods

Clinical evaluation of TRV130

Pain. 2014 Sep;155(9):1829-35. doi: 10.1016/j.pain.2014.06.011. Epub 2014 Jun 19.

Biased agonism of the μ -opioid receptor by TRV130 increases analgesia and reduces on-target adverse effects versus morphine: A randomized, double-blind, placebo-controlled, crossover study in healthy volunteers.

Soergel DG¹, Subach RA², Burnham N³, Lark MW², James IE², Sadler BM⁴, Skobieranda F², Violin JD², Webster LR⁵.

Author information

Abstract

Opioids provide powerful analgesia but also efficacy-limiting adverse effects, including severe nausea, vomiting, and respiratory depression, by activating µ-opioid receptors. Preclinical models suggest that differential activation of signaling pathways downstream of these receptors dissociates analgesia from adverse effects; however, this has not yet translated to a treatment with an improved therapeutic index. Thirty healthy men received single intravenous injections of the biased ligand TRV130 (1.5, 3, or 4.5mg), placebo, or morphine (10mg) in a randomized, double-blind, crossover study. Primary objectives were to measure safety and tolerability (adverse events, vital signs, electrocardiography, clinical laboratory values), and analgesia (cold pain test) versus placebo. Other measures included respiratory drive (minute volume after induced hypercapnia), subjective drug effects, and pharmacokinetics. Compared to morphine, TRV130 (3, 4.5mg) elicited higher peak analgesia (105, 116 seconds latency vs 75 seconds for morphine, P<.02), with faster onset and similar duration of action. More subjects doubled latency or achieved maximum latency (180 seconds) with TRV130 (3, 4.5mg). Respiratory drive reduction was greater after morphine (n=7) than TRV130 1.5 or 3mg (n=0, 1), but not 4.5mg (n=9). TRV130 was generally well tolerated, and exposure was dose proportional. Thus, in this study, TRV130 produced greater analgesia than morphine at doses with less reduction in respiratory drive and less severe nausea. This demonstrates early clinical translation of ligand bias as an important new concept in receptor-targeted pharmacotherapy.

Copyright © 2014 International Association for the Study of Pain. Published by Elsevier B.V. All rights reserved.

KEYWORDS: Biased ligand; Clinical trial; Morphine; Postoperative pain; mu-Opioid receptor

Web of efficacy



Where have all the active receptor states gone?



