#### Министерство образования и науки РФ

федеральное государственное автономное образовательное учреждение высшего образования «Московский физико-технический институт (национальный исследовательский университет)»

Факультет общей и прикладной физики

Образовательная программа "Вычислительная физика конденсированного состояния и живых систем"

# Влияние конформации остатка пролина на структурно-динамические характеристики трансмембранного домена рецептора инсулина

Диплом на соискание степени бакалавра

#### Выполнила:

студентка 626 группы Щекотихина Дарья Денисовна

### Научный руководитель:

доктор физико-математических наук Ефремов Роман Гербертович

## Аннотация

Данная работа посвящена исследованию роли конформации пептидной связи пролина в трансмембранном домене рецептора инсулина в контексте механизма активации рецептора.

## Содержание

1	Введение		4	
<b>2</b>	Обзор литературы		5	
	2.1	Рецептор инсулина		
		2.1.1	Модели активации IR	6
	2.2	2.2 Трансмембраный домен IR		7
		2.2.1	Экспериментальные данные	7
		2.2.2	Данные моделирования	9
	2.3	Проли	ин в трансмембранных $lpha$ -спиралях	9
		2.3.1	Влияние пролина на свойства спирали	9
		2.3.2	Цис-транс изомеризация	10
	2.4	Комп	ьютерное моделирование биологических молекул	10
		2.4.1	Классический метод рассчета MD для трансмембранного пептида	10
		2.4.2	PREDDIMER и метод потенциала средней силы	10
3	Материалы и методы		11	
4	Результаты и обсуждение			12
5	5 Выводы			13
$\mathbf{C}_1$	Список литературы			14

## 1 Введение

TO-DO

- про компьютерные методы исследования про сухую биологию
- про рецептор инсулина, какой он важный про медицину, как важно этот рецептор изучать почему нам нужны тут комп. методы
  - про эту работу в контексте общего исследования, к чему это приведет

### 2 Обзор литературы

#### 2.1 Рецептор инсулина

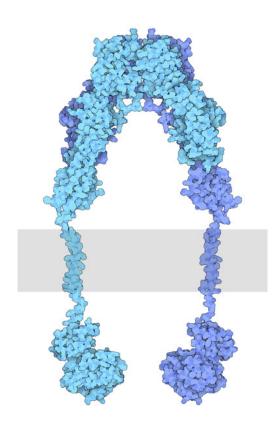


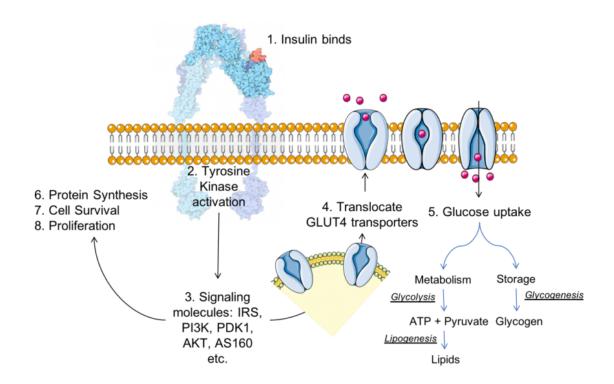
Рис. 1: ??? (Какое?) изображение IR. Внеклеточный домен изображен сверху; внутриклеточный (киназный домен) изображен снизу; мембрана схематично показана серым цветом. https://pdb101.rcsb.org/motm/182

Инсулиновый рецептор (IR) - это рецептор, связывающийся с молекулой инсулина. Он принадлежит обширному классу тирозинкиназных рецепторов и представляет собой трансмембранный белок, представленный в виде димера.

В рецепторе инсулина выделяют внеклеточный, трансмембранный и внутриклеточный (киназный) домены (см рис. 1). Внеклеточный домен связывается с инсулином, трансмембранный домен передает сигнал от внеклеточного домена к киназному, киназный домен запускает каскад реакций внутри клетки.

Роль IR в организме заключается в регуляции гомеостаза глюкозы. Этот процесс можно кратко описать следующим образом:

- Пища поступает в организм, вследствие расщепления углеводов происходит повышение уровня глюкозы в крови.
- В ответ на повышение уровня глюкозы выработывается горомон инсулин.
- Инсулин связывается с внеклеточным доменом рецептора



Puc. 2: Схема каскада реакций, запускаемых рецептором инсулина (синий) в результате связывания с инсулином (красный). https://pdb101.rcsb.org/global-health/diabetes-mellitus/drugs/insulin/insulin-receptor

- Происходит передача сигнала внутрь клетки к внутриклеточному домену.
- Киназный домен запускает каскад реакций, приводящий к увеличению завата глюкозы клеткой. Вследствие этого уровень глюкозы в крови понижается.

Поскольку рецептор отвечает за столь важный процесс в организме человека, нарушения в его работе приводят к различным клиническим проявления, в том числе к диабету. Поэтому процесс активации IR - это актуальный вопрос современной биохимии. Знание этого процесса на молекулярном уровне может послужить базой для создания лекарств на основе структуры белка (Structure-based drug design (TO-DO add reference to some article??)).

#### 2.1.1 Модели активации IR

В то время как для внеклеточного и киназного доменов возможно подробное исследование экспериментальными методами, в том числе с помощью стуо ЕМ [1], трансмембранный домен представляет особую сложность из-за необходимости создания липидного окружения. Поэтому были предложены разные механизмы активации IR [2] (см рис. 3).

На данный момент общепринятой моделью, подтверждающейся экспериментальными данными, является предложенная Lee [3] (см рис. 3C). В данной модели ТМ домены

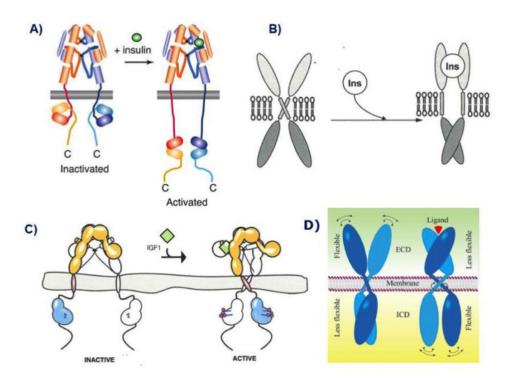


Рис. 3: Models of the mechanism of ligand activation of the insulin receptor tyrosine kinase. A: The "yo-yo"model. B: The TM domain ligand-induced separation model. C: The TM domain ligand-induced approximation model. D. The "rotation model". [2]

оказываются достаточно свободными и подвижными в мембране, чтобы иметь возможность самодимеризации. Далее, из-за такого изменения конформации ТМ участка, киназный домен переходит в активированное состояние.

Таким образом, ввиду особой сложности для эксперимента, в изучении ТМ домена особый интерес представляют методы компьютерного моделирования. Они позволяют на базе неполных структурных данных проверять теоретические предположения на основе оценки стабильности структур, а так же получать представление о динамике полученных структур в модельном окружении (см. раздел 2.4).

### 2.2 Трансмембраный домен IR

#### 2.2.1 Экспериментальные данные

TO-DO добавить инфу про двумерную ЯМР спектроскопию (краткое описание метода)

С помощью вышеописанного метода была расшифрована структура ТМ домена IR в мицеллах [4]. Был выделен участок рецептора 940–988, содержащий трансмембранный домен и получен спектр (?? ТО-DO как его назвать??). По спектру была расшифрована

структура ТМД.

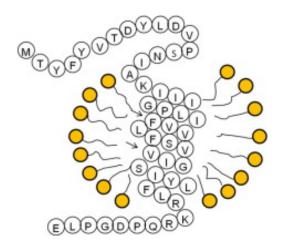


Рис. 4: Схематическое изображение ТМ домена IR (остатки 940–988) в мицелле [4].

В статье также содержится ряд замечаний по поводу полученной структуры.

- Несмотря на то, что в работе удалось получить только мономеры белка, авторы указывают на возможность существования структур в форме димеров в мицеллах.
- Внемембранные участки являются подвижными и располагаются в водном окружении.
- Мембранный участок имеет структуру  $\alpha$ -спирали. При этом был отмечен кинк в этой спирали, созданный связью Gly960-Pro961, потенциально важный для функции домена.

В лаборатории биомолекулярной ЯМР-спектроскопии ИБХ РАН был проведен аналогичный эксперимент с целью получения димерных форм в мицеллах DPC. Был выделен участок 944-973 и созданы образцы мономерных и димерных форм в мицеллах. Спектры показали необычные результаты в отношении кинка Gly-Pro. Конкретно, спектр мономера двоится в N-концевых остатках, начиная с остатка Pro961, что позволяет судить о наличии двух форм мономера, различающихся по форме с N-конца.

В спектре димеров начиная с пролина сигнал троится. То есть, аналогичным образом, существует три конформации димера TMD IR.

ТО-DO добавить график вторичной структуры и спектр (если это возможно)

Итак, целью данной работы является предсказание структур, которые были бы согласованны с результатом вышеописанного эксперимента, путем компьютерного моделирования.

#### 2.2.2 Данные моделирования

Ранее в лаборатории моделирования биомолекулярных систем ИБХ РАН были предсказаны наиболее вероятные структуры димеров для ТМО IR [5]. Для получения димеров на основе последовательности мономера был использован программный пакет PREDDIMER (см. раздел 2.4.2).

Структуры димеров, полученные с помощью PREDDIMER, затем были помещены в мембранное окружение из молекул пальмитоилолеилфосфатидилхолина (POPC). Далее была проведена минимизация энергии, релаксация и рассчет 50 нс траектории молекулярной динамики (2.4.1). Затем методом потенциала средней силы (2.4.2) были определены 3 наиболее стабильные димерные структуры. Все они имеют характерную водородную связь Ser969-Ser969. Эти модели выбраны для исследования структуры димеров в контексте цис-транс конфигураций в настоящей работе.

TO-DO добавить картинку этих структур из диплома Мифтаха (если это возможно) или сделать свои картинки

#### 2.3 Пролин в трансмембранных $\alpha$ -спиралях

#### 2.3.1 Влияние пролина на свойства спирали

Принято считать, что остаток пролина в трансмембранных спиралях играет функциональную роль. На это указывает сравнительно высокая встречаемость пролина в трансмембранных спиралях по сравнению со спиралями водорастворимых белков [6], [7]. Кроме того, было показано, что внесение мутаций в Pro в ТМ домене транспортных белков приводит к деактивации их механизма действия [8]. Все это дает основание полагать, что пролин играет ключевую роль в механизме действия трансмембранных доменов большого количества белков.

Как компьютерное моделирование, так и экспериментальные данные показывают, что пролин вносит конформационные изменения в геометрию ТМ  $\alpha$ -спирали [10], [9]. Цис- конформация пептидной связи между XXX-Pro создает так называемый "кинк"в  $\alpha$ -спирали, что может изменять ее ориентацию в мембране и, как следствие, меняет функциональные свойства пептида. Структуры с кинками отслеживаются в эксперименте наряду с обычными прямыми спиралями, что позволяет говорить о существовании обоих конформаций.

Также было замечено, что пролин в трансмембранных спиралях имеет достаточно консервативное положение: он чаще всего оказывается "вытащен" в область гидрофильных головок [11]. Такое специфическое положение в свою очередь имеет связь с процессом димеризации ТМ спиралей. Так, с помощью поиска мотивов, образующих

водородные связи в димерах, было исследовано, что пролин, находящийся в гидрофильной области ТМД (трансмембранного домена) индуцирует димеризацию мономеров в мембране [12]. Этот факт вызывает особый интерес в контексте изучения механизма работы ТМД в инсулиновом рецепторе.

#### 2.3.2 Цис-транс изомеризация

В исследовании цис-транс конформаций  $\alpha$ -спиралей в мембранах особняком стоит вопрос о цис-транс изомеризации. В эксперименте тяжело зафиксировать конформационный переход, меняющий геометрию пептида в связи с необходимостью нокопления данных от множества пептидов. Моделирование транс-цис перехода вычислительными методами также является трудоемкой задачей, требующей введения более сложных силовых полей. Это приводит к недостатку данных о возможности, а также роли цистранс изомеризации в работе ТМД.

Так же сложность в вопрос конформационного изменения вносит энергия перехода. Если в мембранной спирали происходит подобное изменение с образованием кинка посередине, то дополнительно к энергии изомеризации пептидной связи добавится энергия поворота участка  $\alpha$ -спирали в мембране. Это наличие избыточной энергии может являться причиной того, что пролины преимущественно оказываются в гидрофильной области, т.к. в таком случае исчезает проблема поворота участка спирали в мембране.

Несмотря на сложности в получении данных, известны рецепторы, в которых цистранс изомеризация, приводящая к конформационным изменениям, является механизмом передачи сигнала, к примеру рецептор родопсин, в котором поглощение кванта света дает энергию изомеризации. Также подобные изменения в ТМ спиралях показаны в ионных каналах с помощью мутагенеза пролина [13].

### 2.4 Компьютерное моделирование биологических молекул <sub>TO-DO</sub>

#### 2.4.1 Классический метод рассчета MD для трансмембранного пептида

#### 2.4.2 PREDDIMER и метод потенциала средней силы

3 Материалы и методы

4 Результаты и обсуждение

## 5 Выводы

### Список литературы

- [1] Uchikawa E, Choi E, Shang G, Yu H, Bai XC. Activation mechanism of the insulin receptor revealed by cryo-EM structure of the fully liganded receptor-ligand complex Elife. 2019; 2019 Aug 22.
- [2] De Meyts P. The insulin receptor and its signal transduction network. In: De Groot LJ, Chrousos G, Dungan K, Feingold KR, Grossman A, Hershman JM, Koch C, Korbonits M, Mclachlan R, New M, Purnell J, Rebar R, Singer F, Vinik A, editors. Endotext [Internet]. South Dartmouth, MA: MDText.com, Inc. (2000).
- [3] Lee J, Miyazaki M, Romeo GR and Shoelson SE. Insulin receptor activation with transmembrane domain ligands. J Biol Chem 289: 19769-19777 (2014)
- [4] Q. Li, et al. Solution structure of the transmembrane domain of the insulin receptor in detergent micelles Biochim. Biophys. Acta, 1838 (2014), pp. 1313-1321
- [5] Zamaletdinov M.F., Kuznetsov A.S., Maurice P., Efremov R.G. Putative role of transmembrane domain dimerization in activation of proteins from the Insulin receptor family J Bioenerg Biomembr. 2018. V. 50, no. 6, p. 515.
- [6] Woolfson DN, Mortishire-Smith RJ, Williams DH. Conserved positioning of proline residues in membrane-spanning helices of ion-channel proteins. Biochem Biophys Res Commun 1991; 175: 733–737
- [7] Alex Peralvarez-Marin, Jose-Luis Bourdelande, Enric Querol, Esteve Padros (2006) The role of proline residues in the dynamics of transmembrane helices: the case of bacteriorhodopsin, Molecular Membrane Biology, 23:2, 127-135
- [8] Slepkov ER, Chow S, Lemieux MJ, Fliegel L. Proline residues in transmembrane segment IV are critical for activity, expression and targeting of the Na?+?/H+ exchanger isoform 1. Biochem J 2004; 379: 31–38
- [9] Cordes FS, Bright JN, Sansom MSP. Proline-induced distortions of transmembrane helices. J Mol Biol 2002; 323: 951–960
- [10] L.K. Iyer, S. Vishveshwara A model for transmembrane helix with a cis-proline in the middle FEBS Lett., 374 (1995), pp. 21-24
- [11] D.N. Woolfson, R.J. Mortishire-Smith, D.H. Williams Conserved positioning of proline residues in membrane-spanning helices of ion-channel proteins Biochem. Biophys. Res. Commun., 175 (1991), pp. 733-737

- [12] N. Sal-Man, D. Gerber, Y. Shai Proline localized to the interaction interface can mediate self-association of transmembrane domains Biochim. Biophys. Acta - Biomembr., 1838 (2014), pp. 2313-2318
- [13] Lummis, S., Beene, D., Lee, L. et al. Cis-trans isomerization at a proline opens the pore of a neurotransmitter-gated ion channel. Nature 438, 248–252 (2005)