Федеральное государственное автономное образовательное учреждение высшего образования «Московский физико-технический институт (национальный исследовательский университет)» Физтех-школа физики и исследований им. Ландау Кафедра биофизики

**Направление подготовки / специальность:** 03.03.01 Прикладные математика и физика **Направленность (профиль) подготовки:** Общая и прикладная физика

# ИССЛЕДОВАНИЕ ВЛИЯНИЯ ФАЗОВОГО ПЕРЕХОДА ЖИДКОСТЬ-ЖИДКОСТЬ В ВОДНЫХ ДВУХФАЗНЫХ СИСТЕМАХ НА СВОЙСТВА ВОДЫ

(бакалаврская работа)

ІХ ДВУХФАЗНЫХ А ВОДЫ
<b>G</b>
Студент:
Геворгян Давит Геворгович
J. Thu Japan
(подпись студента)
,
Научный руководитель:
Ильинский Николай Сергееви
канд. физмат. наук
Il Ulill
(подпись научного руководителя)
Консультант (при наличии):
(подпись консультанта)

Москва 2022

## Аннотация

В этой работе исследуется изменение свойств воды, в частности спектр поглощения в инфракрасном диапазоне методом FTIR, в разных фазах двухфазных водных систем. Рассматриваются двухфазные водные системы сформированные с помощю полиэтиленгликоля с молекулярным весом 600 (PEG-600) и триметиламиноксида (TMAO) в 0.01М натрийфосфатном буфере (NaPB), рН 7.4, а также из PEG-600 и бычьего сывороточного альбумина (белка BSA) в 0.01М натрийфосфатном буфере (NaPB), рН 7.4. Обнаружены структурные изменения в контрольных растворах PEG-600 и вклад гидратной оболочки в спектры поглощения в контрольных растворах ТМАО. Результаты подтверждаются проверкой на спектрах разных фаз двухфазных систем.

## Содержание

1	AHI	нотация	2
2	Цел	ти и задачи	4
3	Вве	едение	5
4	Ли	гобзор	7
5	Ma	териалы и методы	8
	5.1	Состав смесей	8
		5.1.1 Эксперимент с чистыми компонентами	8
		5.1.2 Смеси PEG-TMAO	8
6	Рез	зультаты	13
	6.1	Проверка линейности спектров по концентрациям	13
	6.2	Проверка линейной зависимости спектров	14
7	Зак	ключение	18

## Цели и задачи

Целью этой работы является обнаружение и исследование изменений в спектре поглощения воды в инфракрасном диапазоне в разных фазах двухфазной системы PEG-600 и TMAO. Для этого выполняются следующие задачи:

- Приготовить растворы двухфазных систем, а также контрольные растворы титрования чистых компонент
- Измерить FTIR спектры этих растворов и чистых компонент
- Провести исследование полученных спектров
- Сравнить с ожидаемыми результатами при линейном приближении

## Введение

Водные двухфазные системы (ATPS), обычно используемые для разделения биологических продуктов [1] и в аналитических приложениях [2], обычно образуются в водных смесях двух полимеров, одного полимера и соли [3] или двух солей [4]. ATPS, образованные одним полимером и органическим соединением, таким как углевод [5] или поверхностно-активное вещество [6], также описаны, но недостаточно изучены. Хотя свойства ATPS, образованных двумя полимерами или одним полимером и солью, изучены относительно хорошо [2], свойства ATPS, образованных одним полимером и органическим соединением, подробно не охарактеризованы.

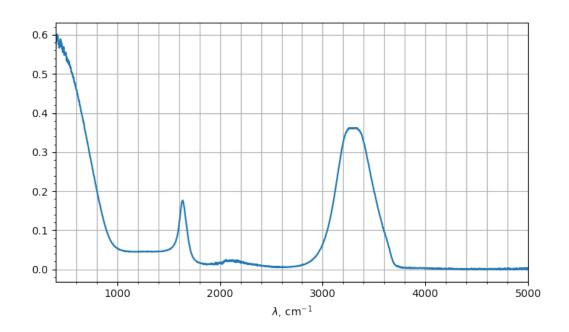


Рис. 1: FTIR спектр воды

Недавно было показано [7], что поведением распределения белка в полимер - полимерном ATPS можно управлять путем добавления N-оксида триметиламина (ТМАО) в относительно высоких концентрациях (до 2М). Замечено, что ТМАО в высоких концентрациях (>1,5 М) осаждается из водного раствора полиэтиленгликоля со средней молекулярной массой 8000 (PEG-8000), а в водных смесях с PEG со средней молекулярной массой 600 (PEG-600) может привести к фазовому разделению. Целью данного исследования была характеристика ATPS PEG-600-TMAO, анализ его свойств и поведения при распределении нескольких белков. Аналогичные свойства были изучены и для уже описанной системы [7], образующейся в водных смесях PEG-600 и хлорида холина. Кроме того, было впервые рассмотрено зависимость растворяющих свойств воды в растворах индивидуальных полимеров от концентраций полимеров, необходи-

мых для фазового разделения в водных смесях с фиксированным количеством хлорида холина.

В настоящем исследовании мы стремимся выяснить, в какой степени добавление водорастворимого полимера в водный раствор нарушает структуру воды при высоких концентрациях полимера. Термодинамический анализ фазовых переходов водный декстран-ПВП (поливинилпирролидон) с точки зрения классической теории Флори-Хаггинса показал, что изменения взаимодействия полимер-вода, вызванные изменениями температуры, а также добавлением мочевины и соли, определяются водой. водные взаимодействия [8]. Такие изменения в идеале можно исследовать с помощью колебательной спектроскопии. Широкая полоса в ИК-спектре (рис.1) между 3000 и 3600 см $^{-1}$  может быть отнесена к множеству колебательно смешанных валентных мод ОН ( $\nu_{\rm OH}$ ).

## Литобзор

Недавние исследования ясно показали, что цитоплазма, митохондрии, хлоропласты и ядра эукариотических клеток, а также цитоплазма бактериальных клеток содержат многочисленные белковые безмембранные органеллы (РМLО). Хотя типичный РМLО содержит белковые молекулы, а также РНК (и/или ДНК), содержание и состав лишь нескольких РМLО частично перекрываются. Кроме того, не все белки способны к фазовым переходам жидкость-жидкость (по крайней мере, в физиологических условиях). Следовательно, важный вопрос связан с биофизическими свойствами, которые определяют способность белков подвергаться LLPT и организовывать сборку и разборку очень разных РМLО, расположенных в очень разных частях клетки. [9]

Что касается объяснения FTIR спектра воды, есть много моделей. Более старые модели связывали часть полосы с большим волновым числом с асимметричными, а нижнюю часть с симметричными модами растяжения молекул воды [10]. Считалось, что спектральные распределения частей с высоким и низким волновыми числами отражают неоднородность водородных связей и межмолекулярного экситонного взаимодействия. Более поздние теоретические работы Скиннера и его сотрудников существенно изменили эту картину [11]. В то время как молекулы, вносящие вклад в синюю сторону полосы, по-прежнему считаются менее связанными водородными связями, чем те, которые вносят вклад в красную сторону спектра, межмолекулярная связь преобладает над внутримолекулярной колебательной связью между двумя модами растяжения отдельной молекулы [12]. Как следствие, делокализация мод происходит практически во всей области волновых чисел полосы  $u_{\mathrm{OH}}$  с максимумом вблизи центра полосы поглощения. Рассчитанное взвешенное распределение волновых чисел показывает максимум прибл.  $3200 \text{ см}^{-1}$ . Интерпретация профиля полосы  $\nu_{\mathrm{OH}}$  дополнительно усложняется некондоновской связью с вращательными и поступательными движениями, что приводит к изменению переходных дипольных моментов. Результаты расчета, выполненного Шмидтом и др. предполагают, что они вызывают спектроскопические красные смещения [12]. Наконец, интерпретация спектров воды дополнительно усложняется ангармонической связью типа фермирезонанса между изгибными модами  $\nu_{\rm OH}$  и воды, которая вносит основной вклад в область низких волновых чисел полосы  $\nu_{\rm OH}$  [13]. [14]

## Материалы и методы

Комнатная температура (20-25°C)

ИК-Фурье-спектрометр Bruker ALPHA II с платиновым НПВО, эталон - атмосфера

Сверхчистая дистиллированная вода (invitrogen 10977-035)

PEG-600 Sigma 202401

https://www.sigmaaldrich.com/catalog/product/aldrich/202401?langen&region=RU

TMAO Sigma 317594

https://www.sigmaaldrich.com/catalog/product/aldrich/317594?langen&region=RU

#### Состав смесей

#### Эксперимент с чистыми компонентами

- Сверхчистая дистиллированная вода (UP вода)
- 0.5М NaPB pH 7.4 (40.5мл 0.5М Na<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> (3.55г на 50мл воды УП), 9.5мл 0.5М Na<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub> (35г на 50мл воды УП))
- TMAO 59,8% в воде UP (2.98 г с добавлением 2 мл воды UP)
- $\bullet$  PEG-600 81% wt. в UP-воде (4.58 г с добавлением 1 мл UP-воды)

#### Смеси PEG-TMAO

#### Первая попытка

Используя фазовую диаграмму PEG-TMAO на рис.(2) из [15] мы приготовили 5 смесей

- $\bullet$  PEG-60 TMAO-5wt%-in-0.05M-NaPB
- $\bullet$  PEG-20\_TMAO-18.6wt%-in-0.05NaPB
- $\bullet$  PEG-20\_TMAO-40wt%-in-0.05NaPB
- PEG-30\_TMAO-30wt%-in-0.05NaPB
- PEG-56 TMAO-16wt%-in-0.05NaPB

## Вторая попытка

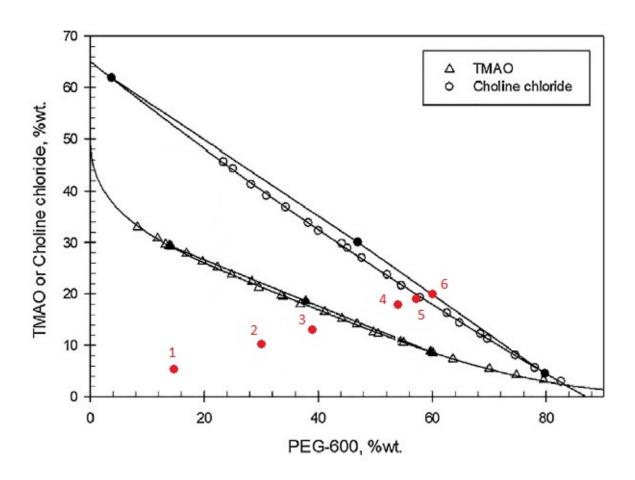


Рис. 2: Бинодали PEG-600 с ТМАО и хлоридом холина (график из [15]). Красными точками обозначены растворы сделанные в настоящей работе

TMAO (%wt)	PEG-600 (%wt)	На фаз. диаграмме
5	15	ниже бинодали
10	30	ниже бинодали
13	39	ниже бинодали
18	54	две фазы
19	57	две фазы
20	60	две фазы

Таблица 1: Концентрации PEG и ТМАО

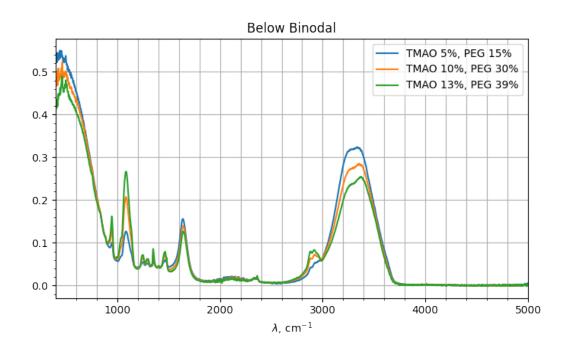


Рис. 3: FTIR спектры растворов ниже бинодали

Используя туже фазовую диаграмму на рис. (2) из [15] мы приготовили 6 растворов. Концентрации этих растворов в таблице (1) и показаны на рис. (2) красными точками. Все растворы сделаны в 0.01М натрийфосфатном буфере (NaPB), рН 7.4.

Как и ожидалось, в растворах ниже бинодали не наблюдается фазовое разделение, а в растворах выше наблюдается разделение на верхнюю и нижнюю фазы. Были выбраны следующие концентрации выше бинодали, так как при попытках сделать менее концентрированные растворы выше бинодали верхние фазы были в очень маленьких объемах и было неудобно забирать образцы для FTIR спектроскопии.

На рис.(3) представлены FTIR спектры поглощения растворов ниже бинодали, а на рис.(4) представлены спектры поглощения каждой фазы двухфазовых систем полученных из смесей выше бинодали.

Для контроля были еще сделаны 13 растворов ТМАО и 15 растворов

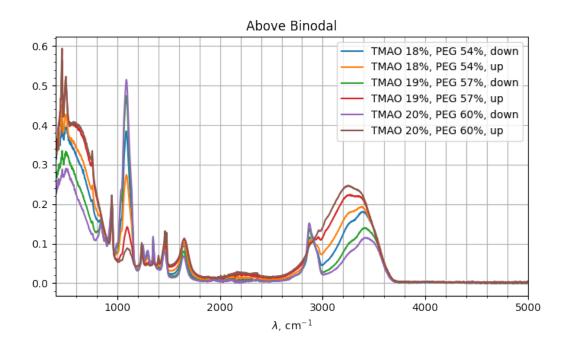


Рис. 4: FTIR спектры растворов выше бинодали

PEG-600 в разных концентрациях в 0.01М натрий-фосфатном буфере (NaPB), рН 7.4. Их спектры FTIR представлены на рис.(10) и рис.(9). Были еще измерены спектры сверхчистой дистиллированной воды (UP) и 0.01М раствора натрий-фосфатного буфера (NaPB), рН 7.4.

Для обработки данных была написана программа, которая методом наименьших квадратов приближает спектр линейной комбинацией спектров чистых компонент и возвращает коэффициенты этой линейной комбинации. Эта программа нужна чтобы не допустить ошибки, связанные с неправильными расчетами концентраций.

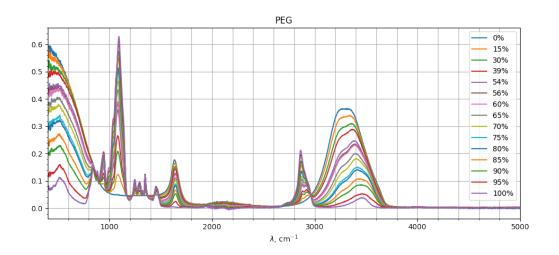


Рис. 5: FTIR спектры растворов титования PEG-600

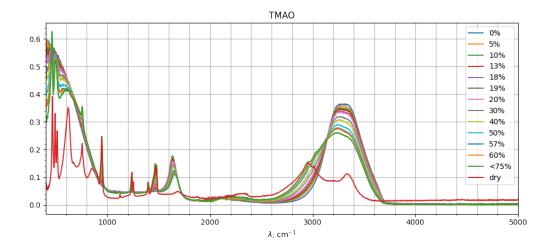


Рис. 6: FTIR спектры растворов титования ТМАО

## Результаты

Мы провели измерения FTIR спектров некоторых смесей ТМАО-РЕС-600 и контрольных растворов титрования отдельно ТМАО и PEG-600 с целью проверить, можем ли мы использовать FTIR для определения фазового разделения в водных двухфазных системах и выявить, различаются ли свойства воды в разных фазах и может ли это повлиять на фазовое разделение.

Первое, что можно заметить, это то что спектры сверхчистой дистиллированной воды (UP) не отличается от спектра 0.01М натрий-фосфатного буфера (NaPB), рН 7.4 в пределах погрешности, что означает, что буфер не имеет прямого вклада в спектры. Это значительно облегчая дальнейшие исследования.

Можно заметить, что спектры растворов ТМАО при увеличении концентрации не сходятся к спектру сухого ТМАО. Как объяснение этому явлению предлагается изменение электронной оболочки связанный с разрушением кристаллической решетки при растворении.

## Проверка линейности спектров по концентрациям

Чтобы детектировать какие-либо структурные изменения компонент, мы будем сравнивать спектры смесей полученные экспериментально с линейными комбинациями спектров чистых компонент. В качестве начального шага мы проверим линейность зависимости спектров поглощения от концентрации. В качестве меры нелинейности будем использовать корень из среднего квадратичного отклонения.

Можно заметить, что спектры растворов ТМАО при увеличении концентрации не сходятся к спектру сухого ТМАО в отличии от спектров растворов РЕG, которые непрерывно зависят от концентрации. Поэтому для ТМАО мы будем находить предел спектров когда концентрация стремится к единице используя линейную модель и метод наименьших квадратов. А для растворов РЕG мы будем сравнивать их спектры с линейной комбинацией спектров чистых компонент с коэффициентами равными их концентрациям.

Как видно из рис.(7) зависимость спектров ТМАО линейна в отличии от PEG, у которого отклонение местами даже больше чем значение самого спектра.

На рис. (8) представлен график предела спектров ТМАО при концентрации стремящимся к единице. Как видно, расхождение спектров большое и в качестве объяснения этому предлагается эффект изменения электронной оболочки связанный с разрушением кристаллической решетки при растворении ТМАО в воде.

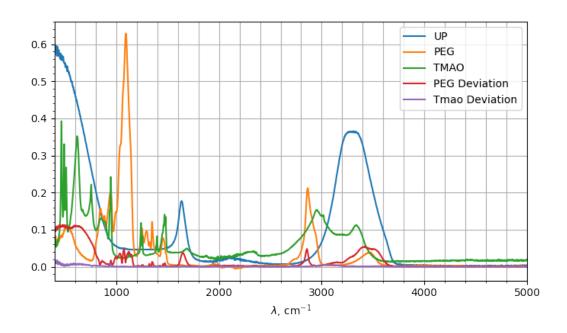


Рис. 7: Корень из среднего квадратичного отклонения от линейной модели для PEG и TMAO

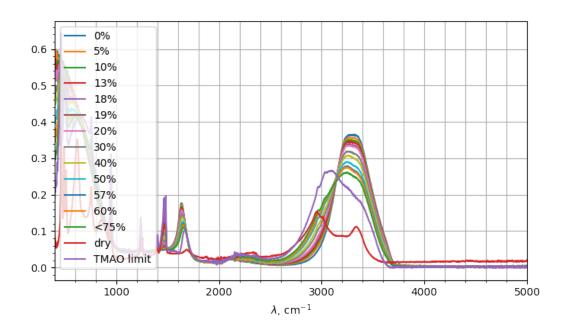


Рис. 8: Предел спектров ТМАО при линейном приближении

## Проверка линейной зависимости спектров

Чтобы исключить ошибки, связанные с неправильными расчетами концентраций мы будем их считать исходя только из спектров. Чтобы избежать других возможных нерассмотренных эффектов, мы не будем счи-

UP, расч.	PEG-600, расч.	UP	PEG-600
1.00	0.00	1.00	0.00
0.95	0.11	0.85	0.15
0.88	0.23	0.70	0.30
0.82	0.31	0.61	0.39
0.70	0.46	0.46	0.54
0.67	0.49	0.43	0.57
0.65	0.51	0.40	0.60
0.57	0.58	0.35	0.65
0.51	0.64	0.30	0.70
0.41	0.72	0.25	0.75
0.38	0.73	0.20	0.80
0.28	0.82	0.15	0.85
0.21	0.87	0.10	0.90
0.076	0.96	0.05	0.95
0.00	1.00	0.00	1.00

Таблица 2: Рассчитанные коэффициенты вместе с концентрациями для растворов PEG

UP, pac	н. ТМАО, расч.	PEG, расч.	UP	TMAO	PEG
0.87	0.068	0.11	0.80	0.05	0.15
0.75	0.12	0.23	0.60	0.10	0.30
0.65	0.14	0.32	0.48	0.13	0.39

Таблица 3: Рассчитанные коэффициенты вместе с концентрациями для растворов ниже бинодали

тать, что сумма коэффициентов приближающих линейных комбинаций спектров чистых компонент равна единице.

Рассчитанные коэффициенты для контрольных растворов PEG приведены в таблице (2), вместе с их концентрациями. Результаты таких же расчетов вместе с концентрациями растворов ниже бинодали и отдельных фаз смесей выше бинодали приведены в таблицах (3) и (4) соответственно. В этих расчетах был использован предельный спектр ТМАО вместо спектра сухого ТМАО, который мы нашли в предыдущей части.

На рис.(9) и (10) представлены спектры поглощения некоторых растворов PEG и TMAO соответственно вместе с их линейными приближениями. Для расчета приближений PEG были использованы коэффициенты из таблиц(2). Как видно, даже при снятии ограничения на сумму коэффициентов, все равно линейная модель плохо описывает спектры PEG в отличии от TMAO, для которого линейное приближение работает хорошо.

UP, расч.	ТМАО, расч.	PEG, расч.	UP	TMAO	PEG	фаза
0.29	0.036	0.76	0.20	0.20	0.60	ниж.
0.36	0.057	0.68	0.24	0.19	0.57	ниж.
0.45	0.13	0.52	0.28	0.18	0.54	ниж.
0.43	0.25	0.38	0.28	0.18	0.54	верх.
0.42	0.44	0.16	0.24	0.19	0.57	верх.
0.39	0.54	0.077	0.20	0.20	0.60	верх.

Таблица 4: Рассчитанные коэффициенты вместе с начальными концентрациями для растворов выше бинодали

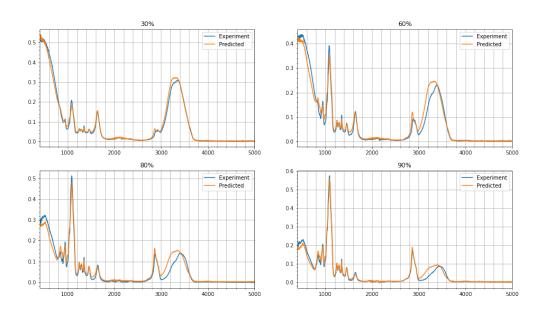


Рис. 9: Сравнение линейной модели с экспериментом для PEG

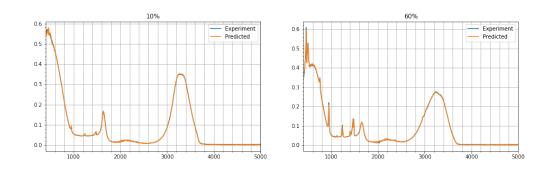


Рис. 10: Сравнение линейной модели с экспериментом для ТМАО

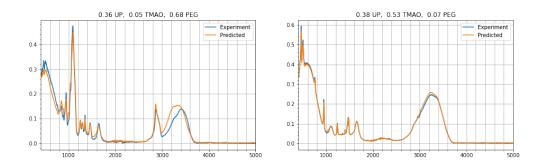


Рис. 11: Сравнение линейной модели с экспериментом для разных фаз при фазовом разделении смесей выше бинодали

Если смотреть на спектры разных фаз при фазовом разделении смесей выше бинодали и их линейные приближения на рис.(11), также можно заметить что чем больше коэффициент PEG, тем хуже линейная модель предсказывает экспериментальные спектры.

## Заключение

Получены двухфазные системы из PEG-600 и TMAO. В контрольных растворах PEG-600 наблюдается линейная независимость спектров поглощения полученных методом FTIR, что свидетельствует о структурных изменениях. Спектры FTIR TMAO линейно зависят от концентрации, но, при стремлении концентрации к единице, спектры растворов не стремятся к спектру сухого TMAO. Это наверное можно объяснить вкладом гидратной оболочки и структурными изменениями в самих молекулах TMAO. В смесях PEG-600 и TMAO, как и ожидалось, линейная модель начинает работает хуже с возрастанием концентрации PEG-600.

## Список литературы

- [1] Ruben R. G. Soares, Ana M. Azevedo, James M. Van Alstine, and M. Raquel Aires-Barros. Partitioning in aqueous two-phase systems: Analysis of strengths, weaknesses, opportunities and threats. Biotechnology Journal, 10(8):1158–1169, July 2015.
- [2] Boris Y. Zaslavsky, Vladimir N. Uversky, and Arnon Chait. Analytical applications of partitioning in aqueous two-phase systems: Exploring protein structural changes and protein–partner interactions in vitro and in vivo by solvent interaction analysis method. Biochimica et Biophysica Acta (BBA) Proteins and Proteomics, 1864(5):622–644, May 2016.
- [3] Per-Åke Albertsson. Partition of cell particles and macromolecules in polymer two-phase systems. In <u>Advances in Protein Chemistry</u>, pages 309–341. Elsevier, 1970.
- [4] Sonia PM Ventura, Francisca A e Silva, Maria V Quental, Dibyendu Mondal, Mara G Freire, and Joao AP Coutinho. Ionic-liquid-mediated extraction and separation processes for bioactive compounds: past, present, and future trends. Chemical Reviews, 117(10):6984–7052, 2017.
- [5] Aake Sjoeberg, Gunnar Karlstroem, and Folke Tjerneld. Effects on the cloud point of aqueous poly (ethylene glycol) solutions upon addition of low molecular weight saccharides. Macromolecules, 22(12):4512–4516, 1989.
- [6] Nivedita K Pandit, Jayesh Kanjia, Kalpesh Patel, and Dean G Pontikes. Phase behavior of aqueous solutions containing nonionic surfactant-polyethylene glycol mixtures. <u>International journal of pharmaceutics</u>, 122(1-2):27–33, 1995.
- [7] Luisa A Ferreira, Zhonghua Wu, Lukasz Kurgan, Vladimir N Uversky, and Boris Y Zaslavsky. How to manipulate partition behavior of proteins in aqueous two-phase systems: Effect of trimethylamine n-oxide (tmao). Fluid Phase Equilibria, 449:217–224, 2017.
- [8] B Yu Zaslavsky, TO Bagirov, AA Borovskaya, ND Gulaeva, LH Miheeva, AU Mahmudov, and MN Rodnikova. Structure of water as a key factor of phase separation in aqueous mixtures of two nonionic polymers. Polymer, 30(11):2104–2111, 1989.
- [9] April L. Darling, Boris Y. Zaslavsky, and Vladimir N. Uversky. Intrinsic disorder-based emergence in cellular biology: Physiological and pathological liquid-liquid phase transitions in cells. <u>Polymers</u>, 11(6):990, June 2019.

- [10] Bożena Ratajska-Gadomska and Wojciech Gadomski. Water structure in nanopores of agarose gel by raman spectroscopy. The Journal of chemical physics, 121(24):12583–12588, 2004.
- [11] JR Schmidt, SA Corcelli, and JL Skinner. Pronounced non-condon effects in the ultrafast infrared spectroscopy of water. The Journal of chemical physics, 123(4):044513, 2005.
- [12] HJ Bakker and JL Skinner. Vibrational spectroscopy as a probe of structure and dynamics in liquid water. <u>Chemical reviews</u>, 110(3):1498–1517, 2010.
- [13] William B Carpenter, Joseph A Fournier, Rajib Biswas, Gregory A Voth, and Andrei Tokmakoff. Delocalization and stretch-bend mixing of the hoh bend in liquid water. The Journal of Chemical Physics, 147(8):084503, 2017.
- [14] Jessica Pavelec, David DiGuiseppi, Boris Y. Zavlavsky, Vladimir N. Uversky, and Reinhard Schweitzer-Stenner. Perturbation of water structure by water-polymer interactions probed by FTIR and polarized raman spectroscopy. <u>Journal of Molecular Liquids</u>, 275:463–473, February 2019.
- [15] Luisa A. Ferreira, Vladimir N. Uversky, and Boris Y. Zaslavsky. Phase equilibria, solvent properties, and protein partitioning in aqueous polyethylene glycol-600-trimethylamine n-oxide and polyethylene glycol-600-choline chloride two-phase systems. Journal of Chromatography A, 1535:154–161, February 2018.