

Московский физико-технический институт (государственный университет)

Факультет биологической и медицинской физики

Кафедра кафедры молекулярной и трансляционной медицины

Диссертация допущена к защите

зав. кафедрой

_____ Лазарев В.Н.

«_____» _____ 2017 г.

**Выпускная квалификационная работа
на соискание степени
МАГИСТРА**

**Тема: Количественный протеоеномный
анализ туберкулеза
и ещё чего-нибудь**

Направление: 010900 – Прикладные математика и физика

Магистерская программа: 010982 – Физико-химическая биология и биотехнология

Выполнил студент гр. 1114 _____ Смоляков А.В.

Научный руководитель,

к. б. н. _____ Лазарев В.Н.

Работа выполнена в ФГБУ ФНКЦ ФХМ ФМБА России

Москва – 2017

Оглавление

1.	Список сокращений	4
2.	Введение	5
3.	Литературный обзор	6
3.1.	Mycobacterium tuberculosis	6
3.2.	Применение масс-спектрометрии в протеомике	6
3.3.	Orbitrap	6
3.4.	Количественная протеомика	6
3.5.	Безметочная квантификация	6
	Относительная квантификация по интенсивности MS-1 сигнала	6
3.6.	Количественный анализ по количеству спектров	6
4.	Материалы и методы	8
4.1.	Получение бактерий	8
4.2.	Проведение масс-спектрометрического эксперимента	8
4.3.	Контроль качества	8
4.4.	Протеогеномика <i>W-148</i>	8
	Создание поисковых баз	8
	Поиск GSSP	9
	Идентификация новых белков	9
	Уточнение N-концов	9
4.5.	Сравнение идентификаций против <i>W-148</i> и <i>H37Rv</i>	9
	Поиск новых генов	9
	Уточнение N-концов	9
	Анализ SAP	9
4.6.	Идентификация пептидов и белков	9
5.	Результаты и обсуждение	10
5.1.	Протеогеномика <i>W-148</i>	10
	Идентификация	10
	Новые гены и их валидация	10
	Уточнение N-концов	10
5.2.	Сравнение идентификаций против <i>W-148</i> и <i>H37Rv</i>	10

Новые гены и их валидация	10
Уточнение N-концов	10
Валидация SAP	10
6. Выводы	11
Список литературы	12

1. Список сокращений

2. Введение

3. Литературный обзор

3.1. Mycobacterium tuberculosis

3.2. Применение масс-спектрометрии в протеомике

3.3. Orbitrap

3.4. Количественная протеомика

3.5. Безметочная квантификация

Вне зависимости от выбранного метода безметочного количественного анализа, эксперимент должен включать в себя следующие шаги: 1. пробоподготовка, включая извлечение белков, их очистку, трипсинолиз и прочие шаги 2. разделение пептидов при помощи различных хроматографических методов с последующий MS/MS анализом 3. анализ полученных результатов: идентификация, количественный анализ и статистический анализ В целом, методы безметочного количественного анализа можно разделить на две группы: на основе интенсивности ионов или за счет spectral counting [1].

Относительная квантификация по интенсивности MS-1 сигнала

При ионизации электроспреем, интенсивность MS-1 иона коррелирует с его концентрацией [2]. Впервые количественный анализ белков и пептидов за счет интенсивности LC-MS пиков был проведен на миоглобине. Были проанализированы концентрации в диапазоне от 10 фемтамоль до 100 пикомоль. После

3.6. Количественный анализ по количеству спектров

Квантификация по спектральному показателю основана на сравнении количества идентифицированных tandemных спектров для одного и того же белка из различных проб. Луи и соавторы изучали связь между относительной концентрацией белка и следующими тремя факторами: процентом идентифицированной (покрытой) части белка, количеством наблюдаемых пептидов и спектральным показателем. Было показано, что среди этих факторов только спектральный показатель имеет сильную линейную корреляцию с относительной концентрацией белка (коэффициент детерминации $r^2 = 0.9997$), в динамическом диапазоне, составляющем два порядка.

Таким образом, спектральный показатель можно использовать для определения относительной представленности белка в данном образце. Зайбелов и соавторы провели исследование мембранных белков *S. cerevisiae*. Они провели идентификацию и количественный анализ, используя подход спектрального показателя и мечением ^{15}N . Была показана высокая корреляция между двумя методами для белков, с высоким отношением “сигнал/шум”. Так же было установлено, что метод спектрального показателя имеет больший динамический диапазон и воспроизводимость.

4. Материалы и методы

4.1. Получение бактерий

4.2. Проведение масс-спектрометрического эксперимента

4.3. Контроль качества

4.4. Протеогеномика *W-148*

Создание поисковых баз

В работе использовалось 2 типа баз: белковая и геномная. Белковая база - аннотированные последовательности, для данного штамма. Геномная - база, полученная в результате транслирования генома в шести рамках. Белковые базы для *M.tuberculosis W-148* и *M.tuberculosis H37Rv* были составлены из аннотированных белков штаммов (NCBI Reference Sequence: NZ_CP012090.1, 4244 аминокислотных последовательностей для *W-148* и). Геномные базы были получены в результате 6 рамочного транслирования от стоп- до стоп-кадрона геномов штаммов *M.tuberculosis W-148* и *M.tuberculosis H37Rv*, используя программу Artemis версия 16.0.0 [3]. При транслировании использовалась 11 трансляционная таблица NCBI. Минимальная длина рамки была установлена в 100 нуклеиновых кислот. К каждой базе были добавлены последовательности 26 контаминантных белков (кератины, альбумины, трипин).

Поиск GSSP

Идентификация новых белков

Уточнение N-концов

4.5. Сравнение идентификаций против *W-148* и *H37Rv*

Поиск новых генов

Уточнение N-концов

Анализ SAP

4.6. Идентификация пептидов и белков

Данные полученные в результате LC-MS/MS эксперимента (Raw формат) были сконвертированы в пик-лист (MGF формат), используя ProteoWizard msconvert [4]. Идентификация проходила против двух белковых и двух геномных баз с использованием Mascot Search Engine version 2.5.1 [5]. Параметры поиска были следующими: триптические пептиды, не более двух пропущенных сайтов трипсинолиза, ошибка массы прекурсера 20 ppm, ошибка массы фрагментов 0.5 Да, заряды прекурсера 2+, 3+, 4+. Oxidation(M), Carbamidomethylation(C) and Deamidated(NQ) были установлены как возможные модификации пептидов. Для подсчета FDR и порогового скоринга использовался поиск против decoy-базы, полученной в результате реверса исходной базы. FDR был выбран на уровне 5%. Пептид считался идентифицированным, если его скор выше порогового скоринга и ранг равен единице. Белок считался идентифицированным, если для него нашлось два и более уникальных пептидов.

5. Результаты и обсуждение

5.1. Протеогеномика *W-148*

Идентификация

Новые гены и их валидация

Уточнение N-концов

5.2. Сравнение идентификаций против *W-148* и *H37Rv*

Новые гены и их валидация

Уточнение N-концов

Валидация SAP

6. Выводы

Список литературы

1. Zhu W., Smith J. W., Huang C.-M. Mass spectrometry-based label-free quantitative proteomics // BioMed Research International. 2009. Vol. 2010.
2. Voyksner R. D., Lee H. Investigating the use of an octupole ion guide for ion storage and high-pass mass filtering to improve the quantitative performance of electrospray ion trap mass spectrometry // Rapid Communications in Mass Spectrometry. 1999. Vol. 13, no. 14. P. 1427–1437.
3. Rutherford K., Parkhill J., Crook J. et al. Artemis: sequence visualization and annotation // Bioinformatics. 2000. Vol. 16, no. 10. P. 944–945.
4. Chambers M. C., Maclean B., Burke R. et al. A cross-platform toolkit for mass spectrometry and proteomics // Nature biotechnology. 2012. Vol. 30, no. 10. P. 918–920.
5. Cottrell J. S., London U. Probability-based protein identification by searching sequence databases using mass spectrometry data // electrophoresis. 1999. Vol. 20, no. 18. P. 3551–3567.