УДК 615.322

ВЛИЯНИЕ ФЕРМЕНТАТИВНОЙ ОБРАБОТКИ И ВРЕМЕНИ ФЕРМЕНТАЦИИ НА СТЕПЕНЬ ИЗВЛЕЧЕНИЯ СУЛЬФОРАФАНА ИЗ РЕПЫ

Матыцина В.В. (Национальный исследовательский университет ИТМО), Рухляда К.А. (Национальный исследовательский университет ИТМО), Научный руководитель – к.т.н, доцент Баракова Н.В. (Национальный исследовательский университет ИТМО)

Введение. Использование растительного сырья в продуктах функционального и лечебного назначения признается перспективным, так как считается общедоступным, экономически целесообразным и включает в себя большой и разнообразный спектр активных [1]. биологически вешеств Фрукты. овоши агропродовольственные побочные продукты являются хорошими источниками натуральных полезных для здоровья соединений. Культуры Brassica (брокколи, капуста, репа) являются одними из самых производимых культур в мире и являются хорошим источником глюкорафанина, который после гидролиза высвобождает сульфорафан путем активации мирозиназы [2]. При механическом воздействии (измельчении) растительный фермент трансформирует глюкорафанин сульфорафан, мирозиназа В который, являясь антибактериальным агентом, участвует в системе растительной защиты от инфекции. При этом молярное количество глюкорафанина эквивалентно содержанию молей антиоксиданта сульфорафана. Сульфорафан представляет собой молекулу изотиоцианатной группы сероорганических соединений и препятствует окислительному стрессу, усталости и воспалению. Имеются также данные об использовании сульфорафана в качестве химиопрофилактики профилактики рака, облегчения симптомов расстройств аутистического спектра благодаря его потенциальным антиканцерогенным антиоксидантным свойствам, некоторые из этих свойств уже были установлены с помощью моделей на животных и людях. Овощи Brassica широко потребляются в основном после обработки и приготовления. Эти методы обработки и приготовления не только могут влиять на вкус, текстуру, аромат и питательные вещества этих овощей, но также влияют на уровни некоторых важных биологически активных, в том числе сульфорафана [3].

Усиленное высвобождение этих биоактивных веществ из растительных клеток путем разрушения клеток и экстракции через клеточную стенку может быть оптимизировано с использованием ферментных препаратов. Однако биотехнологическое применение ферментов в настоящее время не используется с максимальным потенциалом в пищевой промышленности.

Также при приеме глюкорафанина не все оргнизмы способны достичь его превращения в сульфорафан, скорее всего, из-за различий в популяциях микрофлоры и общем состоянии здоровья, поэтому необходимо изучить влияние ферментативной обработки на степень извлечения сульфорафана [1].

Основная часть. Корнеплод репы - это один из растительных источников глюкозинолата — глюкорафанина. Он является предшественником сульфорафана, который в свою очередь обладает высокой фармакологической активностью. Среднее значение изотиоцианатов в растениях репы может составлять от 3,0 до 13,7 мг/100 г сырого вещества [4]. В эксперименте сульфорафан извлекался из репы, обработанной ферментными препаратами и из чистой репы (контроль). Для интенсификации процесса экстрагирования сульфорафана проводилась обработка измельченной репы ферментными препаратами пектолитического действия: Vegazym M, Vegazym HC, Fructozym BE, Fructozym MA-LG от производителя «ERBSLÖH» Geisenheim (Германия) в дозировке 0,7%.

Был проведен скрининг ферментных препаратов с целью определения ферментного препарата, обеспечивающего наибольший выход сульфорафана. Ферментативная обработка образцов проводилась при температуре 60°C в течение 0, 60, 120 мин, при этих же параметрах

параллельно испытывались контрольные образцы без добавления ферментных препаратов. Сушка измельченной и обработанной ферментным препаратом репы и контрольных образцов проводилась при температуре 60°C до массовой доли влаги в репе 10%.

Определение сульфорафана основано на проведении гидролиза порошка репы концентрированной щелочью до образования сульфидов, обработке гидролизата концентрированной соляной кислотой до получения сероводорода, последующей его отгонке с водяным паром в колбу с поглотителем (аммиачный раствор сульфата цинка). Определение содержания в растворе-поглотителе серосодержащих соединений в пересчете на прогоитрин проводили методом йодометрического титрования по остатку [5].

По результатам исследования было выявлено наибольшее содержание сульфорафана в образцах репы, обработанных ферментным препаратом Vegazym HC с продолжительностью ферментации на водяной бане при $60~^{\circ}$ C 60~ минут и составило 11,25~ мг/100~г. При длительности ферментации 120~ мин содержание составило немного меньше - 11,07~ мг/100~г; а при 0~ мин еще несколько меньше - 10,73~ мг/100~г.

Второй результат по содержанию этого вещества показал образец, обработанный ферментным препаратом Vegazym M в течении 120 минут - 9,79 мг/100 г. При длительности ферментации 60 мин содержание составило 4,85 мг/100 г. При 0 мин - 6,17 мг/100 г.

Третий результат по количеству извлеченного сульфорафана продемонстрировали образцы, обработанные ферментными препаратами Fructozym MA-LG и Fructozym BE в течение 60 мин, содержание глюкозинолатов составило 7,97 и 7,54 мг/100 г соответственно. При длительности ферментации 120 мин содержание составило 4,69 и 5,36 мг/100 г соответственно. При 0 мин - 5,42 и 6,09 мг/100 г соответственно.

Уровни сульфорафана в контрольных образцах с продолжительностью ферментации на водяной бане при 60 °C 0 мин составил 5,25 мг/100 г; 60 мин - 5,84 мг/100 г; 120 мин - 4,45 мг/100 г.

Выводы. На основании проведенных экспериментов можно сделать вывод, что выход сульфорофана из репы зависит от торговой марки ферментного препарата и длительности ферментативной обработки.

Список использованных источников:

- 1. Оробинская, В.Н. Использование биологически активных соединений антиканцерогенного действия в производстве функциональных продуктов питания / В.Н. Оробинская, О.Н. Писаренко //Современные научные исследования. 2015. №. 13. С.1706 -1710.
- 2. Martins T. et al. Potential effects of sulforaphane to fight obesity //Journal of the Science of Food and Agriculture. $-2018. T. 98. N_{\odot}. 8. C. 2837-2844.$
- 3. Corssac G. B. et al. Sulforaphane effects on oxidative stress parameters in culture of adult cardiomyocytes //Biomedicine & Pharmacotherapy. 2018. T. 104. C. 165-171.
- 4. Бабичев, И.А. Биохимия брюквы, репы, редьки, редиса и хрена / И.А. Бабичев // Л. 1989. -756 с.
- 5. ОСИК Н. С., ПОПОВ П. С., БОРОДУЛИНА А. А. Способ определения глюкозинолатов в семенах крестоцветных. 1988.