

چکیده

امروزه هریک از ما به‌طور مداوم میزبان آنتی‌اکسیدان‌ها و رادیکال‌های آزاد در بدن خود هستیم. برخی از آنتی‌اکسیدان‌ها توسط خود بدن ساخته می‌شوند و بقیه‌ی موارد از طریق تغذیه و خوردن غذاهای حاوی آنتی‌اکسیدان که به عنوان غذاهای ضد التهاب نیز شناخته می‌شوند، تأمین می‌شوند. پایین آمدن سطح آنتی‌اکسیدان‌ها در بدن موجب پیری زودرس، آسیب بافتی، ایجاد سلول‌های جهش‌یافته، فعال شدن ژن‌های معیوب در ساختار DNA و ایجاد فشار بر سیستم ایمنی می‌شود. تغذیه‌ی نامناسب، تکیه بر داروها و قرار گرفتن در معرض مواد شیمیایی و آلاینده‌های زیست‌محیطی، عاملی برای گسترش رادیکال‌های آزاد است؛ بنابراین مصرف مواد غذایی با سطح آنتی‌اکسیدان بالا حائز اهمیت است. نوشیدنی قهوه با دارا بودن مقادیر بالایی از ترکیبات آنتی‌اکسیدانی؛ از جمله نوشیدنی‌های مؤثر در کاهش میزان رادیکال‌های آزاد به‌شمار می‌رود.

کلمات کلیدی:

قهوه، آنتی‌اکسیدان، دانه سبز، دانه برشته شده

مقدمه

قهوه یکی از رایج‌ترین نوشیدنی‌های محبوب در سراسر دنیاست که از دانه‌های برشته شده و آسیاب شده‌ی گیاه قهوه به دست می‌آید. گیاه قهوه بومی مناطق نیمه گرمسیری آمریکا، آفریقا و برخی از جزایر جنوب و جنوب شرق آسیاست. دو گونه‌ی اصلی و تجاری قهوه که بیشتر کشت می‌شوند، شامل قهوه‌ی عربیکا و قهوه‌ی روبوستا می‌شود. گونه‌ی عربیکا که مورد توجه ترین گونه محسوب می‌شود، بومی ارتفاعات جنوب غرب اتیوپی، فلات بوما در جنوب شرق سودان و احتمالاً کوه مارسابیت در شمال کنیا است. گونه‌ی روبوستا که به لحاظ تجاری از اهمیت کمتری برخوردار است، بومی نواحی غربی و مرکزی صحرای آفریقا از گینه تا اوگاندا و سودان جنوبی می‌باشد. قهوه به عنوان یکی از مهم ترین منابع ترکیبات آنتی‌اکسیدانی در رژیم غذایی به شمار می‌رود. این موضوع به واسطه‌ی حضور مقادیر بالای ترکیبات فنولی و کافئین، در قهوه است (Nakayama et al. 2015). آنتی‌اکسیدان‌ها ترکیباتی هستند که به عنوان بازدارنده‌ی واکنش‌های اکسیداسیون شناخته می‌شوند. اکسیداسیون واکنشی شیمیایی است که می‌تواند منجر به تولید رادیکال‌های آزاد بشود. در نتیجه‌ی تولید این رادیکال‌های آزاد واکنش‌های زنجیره‌ای ایجاد می‌شوند که می‌تواند به سلول‌های موجودات زنده آسیب بزند. انواع ترکیبات آنتی‌اکسیدان به عنوان پایان دهنده‌ی این واکنش‌های زنجیره‌ای شناخته می‌شوند (Salehi et al. 2018). در میان ترکیبات گیاهی، پلی‌فنول‌ها به دلیل ویژگی‌های آنتی‌اکسیدانی مورد توجه هستند. برخی مطالعات نشان داده است که پلی‌فنول‌های گیاهی می‌توانند به عنوان آنتی‌اکسیدان در برابر استرس‌های اکسیداتیو عمل کنند. این پلی‌فنول‌ها به دو گروه اصلی فلاونوئیدها و غیرفلاونوئیدها تقسیم‌بندی می‌شوند. از جمله‌ی فلاونوئیدها می‌توان به فلاونول‌ها، آنتوسیانیدین‌ها و فلاون‌ها اشاره کرد. از میان ترکیبات غیرفلاونوئید هم می‌توان به اسیدهای فنولی، ساپونین‌ها و تانن‌ها اشاره کرد (Stagos, 2019). هدف از این پژوهش بررسی درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک-اسید و جلوگیری از ایجاد ترکیبات فرآر و هیدروپراکسیدهای کونژوگه؛ می‌باشد (Dapkevicius et al. 1998).

مواد و روش‌ها

مواد و روش‌ها:

ابتدا ۴ گرم از پودر قهوه سبز و برشته شده در ۱۰۰ میلی‌لیتر اتانول ۷۰٪ حل شده و بعد از مدت ۱۸ ساعت توسط دستگاه روتاری حلال (اتانول) حذف شده و نمونه‌ها تا حجم ۵۰ میلی‌لیتر تغلیظ شدند. پس از آن محلول غلیظ شده به پلیت‌های شیشه‌ای منتقل و طی ۷۲ ساعت در زیر هود به طور کامل خشک شدند.

بحث و نتیجه‌گیری

پس از خشک شدن کامل، ۱۰ میلی‌لیتر آب دیونیزه‌ی استریل به عصاره‌ی خشک شده اضافه شده و محلول در ۴۰۰۰ دور سانتریفیوژ شد و محلول روشناور به‌عنوان محلول مورد نظر برای انجام سنجش‌ها مورد استفاده قرار گرفت. برای بررسی درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک اسید ابتدا یک محلول پایه از بتاکاروتن-لینولئیک اسید (سیگما-آلدریج) به صورت زیر تهیه شد: ۰.۵ میلی‌گرم بتاکاروتن در ۱ میلی‌لیتر کلروفرم حل شد. سپس ۲۵ میکرولیتر لینولئیک اسید و ۲۰۰ میلی‌گرم توئین ۴۰ به آن اضافه و کاملاً مخلوط شد. سپس با تبخیر در خلا کلروفرم تبخیر گردید و ۱۰۰ میلی‌لیتر آب اشباع شده از اکسیژن همراه با تکان شدید به آن اضافه شد. ۲/۵ میلی‌لیتر از محلول تهیه شده فوق به لوله‌ی آزمایش منتقل شد و ۳۵۰ میکرولیتر عصاره به آن اضافه شد. در تمامی این مراحل از بوتیلیت دهیدروکسی تولوئن به عنوان شاهد مثبت و بلانک حاوی ۳۵۰ میکرولیتر آب دیونیزه استفاده شد. پس از دو ساعت حمام آب‌گرم ۵۰ درجه‌ی سانتی‌گراد جذب نوری نمونه‌ها در طول موج ۴۷۰ نانومتر، توسط اسپکتروفوتومتر قرائت گردید. درصد مهار از مقایسه‌ی جذب نوری نمونه‌ها با زمان صفر و از روی میزان پایداری رنگ زرد بتاکاروتن مورد سنجش قرار گرفت.

نام نمونه	درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک اسید
Ethiopia Heirloom1	77.46
Ethiopia Heirloom2	94.22
Ethiopia Heirloom3	76.35
Rwanda Redbourbon	81.54
Ethiopia Heirloom4	92.71
Tanzania Bourbon	92.72

جدول ۱- درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک اسید برای نمونه‌های برشته شده

نام نمونه	درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک اسید
Ethiopia Heirloom1	61.38
Ethiopia Heirloom2	60.80
Ethiopia Heirloom3	62.48
Rwanda Redbourbon	69.61
Ethiopia Heirloom4	70.65
Tanzania Bourbon	69.78

جدول ۲- درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک اسید برای نمونه‌های سبز

باتوجه به جدول‌های ارائه شده، درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک اسید برای نمونه‌های رست شده بالاتر از نمونه‌های سبز است. این امر نشان‌دهنده‌ی این است که فرایند برشته‌سازی و آزاد شدن ترکیبات مؤثر قهوه از جمله پلی‌فنول‌ها و آلکالوئیدها در ایجاد ترکیبات آنتی‌اکسیدان نقش اساسی ایفا می‌کند. Gomez و همکاران (۲۰۱۹) در پژوهشی، نتایج مشابه را در رابطه با درصد مهار اکسیداسیون لینولئیک اسید، ارائه کردند. هم‌چنین، Fidrianny و همکاران نیز (۲۰۱۶) نتایج مشابهی را برای فعالیت آنتی‌اکسیدانی دانه‌های سبز و برشته‌شده‌ی قهوه‌ی عربیکا ارائه کردند.

منابع

- 1-Stagos.D, 2019, Antioxidant Activity of Polyphenolic Plant Extracts, Antioxidants, 9, 19.
- 2-Salehi.B, Martorell.M, L. Arbiser.J, Sureda.A, Martins.N, Kumar Maurya.P, Sharifi-Rad.M, Kumar.P, and Sharifi-Rad.J, 2018, Antioxidants: Positive or Negative Actors, Biomolecules, 8, 124.
- 3-Nakayama.F, Mizuno.K and Kato.M, 2015, Biosynthesis of Caffeine Underlying the Diversity of Motif B Methyltransferase, Natural Product Communications Vol. 10, 800-802.
- 4-Fidrianny.I, Annisa, ruslan.K, 2016, Antioxidant activities of arabica green coffee from three regions using abts and dpph assays, Asian J Pharm Clin Res, Vol 9, Issue 2, 189-193.
- 5-Gomes.J, Viana Borges.M, Melo Silva.D, Dos Santos leite.C, Romana Correia Santos, Gonçalves Barbosa de lima.N, Cactano da Silva Lannes.S, Viana da Silva.M, 2019, Total phenolic content and primary antioxidant capacity of aqueous extracts of coffee husk, chemical evaluation and beverage development, Food Sci. Technol, Campinas, 39.
- 6-Dapkevicius, A., Venskutonis, R., Van Beek, T. A. and Linsen, P. H. 1998. Antioxidant activity of extracts obtained by different isolation procedures from some aromatic herbs grown in Lithuania. Journal of the Science of Food and Agriculture, Vol. 77: 146-140.

