

میلی‌گرمی ید روغنی لیپیدول. گروه دوم: ۲۰۰ میلی‌گرم سولفات فرو معادل ۶۰ میلی‌گرم آهن پنج بار در هفته و یک دوز دارونمای ید روغنی. گروه سوم: دارونمای سولفات فرو پنج بار در هفته و یک دوز ۱۹۰ میلی‌گرمی ید روغنی خوراکی لیپیدول و گروه چهارم یا شاهد: دارونمای سولفات فرو پنج بار در هفته و یک دوز دارونمای ید روغنی. از افراد مورد مطالعه خواسته شد که در جریان مطالعه هیچ‌گونه دارو یا مکمل‌های دیگری مصرف ننمایند، پس از مصرف قرص‌های آهن چای مصرف نکنند و به منظور کاهش آثار نامطلوب قرص‌های آهن، آنها را پس از غذا مصرف کنند. همچنین به همه دانش‌آموزان انتخابی و والدین آنها به صورت شفاهی و کتبی فواید این مطالعه توضیح داده شد و در انتها از آنها رضایت‌نامه کتبی دریافت شد. جهت نظارت بر مصرف مرتب داروها و همچنین راهنمایی جهت کاهش اثرات جانبی مصرف قرص‌های سولفات فرو، هر دو هفته یک بار با دانش‌آموزان و والدین آنها تماس گرفته می‌شد.

آزمون‌های بیوشیمیایی

در ابتدا و انتهای مطالعه، ۱۰ میلی‌لیتر خون ناشتا از افراد گرفته می‌شد. از این مقدار ۲ میلی‌لیتر آن در لوله‌های حاوی EDTA برای اندازه‌گیری هموگلوبین و هماتوکریت، گردآوری می‌شد و مابقی در لوله‌های شستشو داده شده با اسید برای اندازه‌گیری آلومین، ظرفیت تام پیوند آهن (TIBC)، آهن، فریتین، سلنیوم، تیروکسین تام (TT₄)، تری‌یدوتیرونین تام (TT₃)، تیروکسین آزاد (FT₄)، تری‌یدوتیرونین آزاد (FT₃)، تیروتروپین (TSH)، جذب رزین تری‌یدوتیرونین (T₃RU) و تری‌یدوتیرونین معکوس سرم (rT₃) گردآوری می‌شد. علاوه بر این، برای اندازه‌گیری دفع ید ادراری، میزان ۱۰ میلی‌لیتر ادرار نیز از هر فرد دریافت شد.

هموگلوبین به روش سیانومت هموگلوبین^{۲۳} (ایران، زیست شیمی)، آهن^{۲۵}، TIBC^{۲۶} و آلومین^{۲۷} سرم به روش کالریتری (ایران، زیست شیمی) تعیین گردید. فریتین، TT₄، TT₃، FT₄، FT₃، T₃RU، T₃ و rT₃ به روش TSH (کیت‌های شرکت DSL آمریکا، ZenTech بلژیک) و سلنیوم به روش جذب اتمی^{۲۹} اندازه‌گیری شد. جهت سنجش میزان ید ادرار از روش هضمی^{۳۰} استفاده شد.

کمتر از ۴۰ میکروگرم در دسی‌لیتر، TIBC بیش از ۴۰۰ میکروگرم در دسی‌لیتر، فریتین سرم کمتر از ۱۲ میکروگرم در دسی‌لیتر و هموگلوبین پایین‌تر از ۱۲ میلی‌گرم در دسی‌لیتر؛ ب- آلومین سرم طبیعی، ج- نمایه توده بدنی بیش از ۱۹ کیلوگرم بر مترمربع (د) سن ۱۴ تا ۱۸ سال. این مطالعه مورد تأیید کمیته اخلاقی معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی تهران بوده است.

ویژگی‌های افراد انتخاب شده

اطلاعات دموگرافیک، وضعیت قاعدگی، تاریخچه بیماری و مصرف مکمل‌های ویتامینی و املاح به وسیله مصاحبه و با استفاده از پرسشنامه‌ای که توسط گروه تغذیه دانشکده بهداشت دانشگاه علوم پزشکی تهران تهیه شده بود، گردآوری گردید. اطلاعات تن‌سنجی بر اساس اندازه‌گیری وزن (با حداقل پوشش) قد (بدون کفش) و نمایه توده بدن به دست آمد که با استفاده از ترازوی مدل سکا و با دقت ۰/۱ کیلوگرم و مترنواری با دقت ۰/۵ سانتی‌متر اندازه‌گیری و محاسبه گردید. میزان مصرف غذای روزانه به وسیله پرسشنامه ۲۴ ساعته یادآمد خوراک - که مورد تأیید گروه تغذیه دانشکده بهداشت دانشگاه تهران است - مشخص گردید و با استفاده از نرم‌افزار Food Processor II میزان دریافت درشت و ریزمغذی‌ها محاسبه شد.

کارزمایی بالینی

مدت مطالعه ۱۲ هفته بود که از زمستان ۱۳۸۰ تا اوایل تابستان ۱۳۸۱ به طول انجامید. سولفات فرو توسط شرکت داروپخش و دارونمای آن توسط دانشکده داروسازی دانشگاه علوم پزشکی تهران و کپسول خوراکی ید روغنی لیپیدول و دارونمای آن توسط شرکت Guerbet فرانسه تهیه شده بود. هر کپسول لیپیدول حاوی ۱۹۰ میلی‌گرم ید به فرم لیپیدول بوده است. این مطالعه دو سوکور انجام شد و محقق و بیمار اطلاعی از محتوای بسته‌های قرص نداشتند. قبلاً این بسته‌ها توسط افراد دیگری بسته‌بندی و کدگذاری شده بودند و تا مرحله تجزیه و تحلیل آماری این روال ادامه داشت و بازکردن کدها در این مرحله صورت گرفت. افراد انتخاب شده به صورت تخصیص اتفاقی در یکی از چهار گروه زیر قرار گرفتند:

گروه اول: مصرف ۲۰۰ میلی‌گرم سولفات فرو معادل ۶۰ میلی‌گرم آهن المانته پنج بار در هفته و یک دوز ۱۹۰

جدول ۱- میانگین (انحراف معیار) سن، وزن، قد و نمایه توده بدن افراد در گروه‌های مختلف مورد مطالعه

شاخص	آهن + ید (n=۲۴)	آهن + دارونمای ید (n=۲۳)	ید + دارونمای آهن (n=۲۵)	شاهد (n=۲۲)
سن (سال)	۱۵/۹ (۱/۴)	۱۶/۰ (۱/۵)	۱۵/۳ (۱/۲)	۱۶/۰ (۱/۵)
وزن (kg)	۵۲/۱ (۶/۷)	۵۰/۲ (۵/۴)	۴۹/۵ (۵/۹)	۵۱/۱ (۴/۹)
قد (cm)	۱۵۵/۰ (۶/۰)	۱۵۵/۰ (۴/۵)	۱۵۶/۰ (۴/۰)	۱۵۸/۵ (۴/۰)
نمایه توده بدن (kg/m ²)	۲۱/۶ (۲/۲)	۲۰/۹ (۱/۹)	۲۰/۳ (۱/۷)	۲۰/۴ (۱/۷)

جدول ۲- میانگین (انحراف معیار) مواد مغذی مصرفی در ابتدا و انتهای مطالعه در گروه‌های مورد بررسی

ماده مغذی	گروه	ابتدای مطالعه	انتهای مطالعه
انرژی (kcal/d)	آهن و ید	۱۷۱۶ (۱۳۰)	۱۸۲۸ (۵۶)*
	آهن و دارونمای ید	۱۷۱۲ (۱۲۹)	۱۸۱ (۶۱)*
	ید و دارونمای آهن	۱۷۰۸ (۱۱۶)	۱۷۷۸ (۷۸)*
	شاهد	۱۷۷۲ (۱۷۴)	۱۸۲۹ (۱۱۰)*
پروتئین (g/d)	آهن و ید	۷۲ (۱۶)	۷۳ (۱۱)
	آهن و دارونمای ید	۷۱ (۱۴)	۷۰ (۷)
	ید و دارونمای آهن	۷۲ (۱۹)	۷۱ (۱۰)
	شاهد	۷۳ (۱۳)	۷۱ (۸)
چربی (g/d)	آهن و ید	۴۹ (۱۰)	۴۹ (۶)
	آهن و دارونمای ید	۵۰ (۸)	۴۹ (۷)
	ید و دارونمای آهن	۵۱ (۷)	۴۸ (۴)
	شاهد	۵۲ (۱۰)	۴۹ (۸)
ویتامین ث (mg/d)	آهن و ید	۲۶ (۱۲)	۶۱ (۱۲)* † ‡ †† †††
	آهن و دارونمای ید	۳۱ (۱۱)	۶۲ (۵)*
	ید و دارونمای آهن	۲۸ (۹)	۶۰ (۴)*
	شاهد	۲۸ (۷)	۵۷ (۳)*
ویتامین آ (mg/d)	آهن و ید	۴۵۰ (۵۸)	۵۳۱ (۸۷)*
	آهن و دارونمای ید	۴۷۰ (۸۵)	۴۹۱ (۶۶)
	ید و دارونمای آهن	۴۷۰ (۶۱)	۵۰۰ (۴۰)*
	شاهد	۴۶۵ (۷۴)	۴۹۶ (۶۴)*

* تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با زمان شروع مطالعه: $p < 0.001$; † تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه آهن و دارونمای ید:†† تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه ید و دارونمای آهن: $p < 0.001$ ††† تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه کنترل: $p < 0.001$

جدول ۳- میانگین (انحراف معیار) هموگلوبین، فریتین، سلسنیوم سرم و ید دفعی ادرار در گروه‌های مورد بررسی، قبل و بعد از مطالعه

گروه	هموگلوبین (mg/dL)		فریتین (µg/dL)		سلسنیوم (µg/dL)		آلبومین (g/dL)		یددفعی ادرار (µg/L)*	
	قبل	بعد	قبل	بعد	قبل	بعد	قبل	بعد	قبل	بعد
آهن-ید	۱۲/۵ (۰/۴)	۱۴/۳ (۰/۴) ^{##}	۸/۷ (۱/۴)	۱۷/۷ (۰/۹) ^{##}	۲۶ (۷)	۲۷ (۷)	۳/۶ (۰/۱۷)	۳/۶ (۰/۱۶)	۱۲۰ (۱۰۱-۲۳۰)	۲۸۰ (۱۴۰-۴۱۰) ^{##}
آهن	۱۲/۵ (۰/۴)	۱۴/۲ (۰/۶) ^{##}	۸/۹ (۱/۱)	۱۶/۸ (۱/۵) ^{##}	۲۹ (۷)	۲۸ (۶)	۳/۶ (۰/۱۵)	۳/۶ (۰/۱۷)	۱۳۰ (۱۰۰-۲۱۰)	۱۲۰ (۱۰۰-۲۷۰)
ید	۱۲/۵ (۰/۲)	۱۲/۹ (۰/۵) [†]	۸/۹ (۰/۸)	۱۰/۷ (۰/۷) [†]	۲۸ (۷)	۲۷ (۵)	۳/۶ (۰/۱۵)	۳/۶ (۰/۱۸)	۱۳۰ (۹۶-۲۸۰)	۲۶۰ (۱۴۰-۳۸۰) ^{##}
شامد	۱۲/۶ (۰/۲)	۱۲/۸ (۰/۲) [†]	۹/۳ (۰/۶)	۱۱/۰ (۰/۲) [†]	۲۸ (۹)	۲۷ (۷)	۳/۵ (۰/۱۷)	۳/۶ (۰/۱۵)	۱۱۰ (۹۷-۲۱۰)	۱۲۰ (۱۰۰-۲۴۰)

* (دامنه) میانه؛ † تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با زمان شروع مطالعه: $p < 0.001$ ؛ ‡ تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه دریافت‌کننده ید و دارونمای آهن: $p < 0.001$ ؛ § تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه دریافت‌کننده آهن و دارونمای ید: $p < 0.001$ ؛ || تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه کنترل: $p < 0.001$

تفاوت آماری معنی‌داری بین چهار گروه در ابتدا و در انتهای مطالعه و نیز بین گروه‌ها از این نظر وجود نداشته است.

جدول (۲) آنالیز رژیم غذایی افراد مورد مطالعه را از نظر میزان مصرف انرژی، پروتئین، کربوهیدرات، چربی، آهن، ویتامین‌های آ و ث در ابتدا و انتهای مطالعه نشان می‌دهد. طبق این نتایج بین میزان پروتئین، چربی و آهن دریافتی در ابتدا و انتهای مطالعه و بین گروه‌ها تفاوت آماری معنی‌داری وجود نداشته است اما در مورد انرژی دریافتی، کربوهیدرات، ویتامین‌های آ و ث در ابتدا و انتهای مطالعه تفاوت آماری معنی‌داری ($p < 0.001$) ایجاد شده است که برای جلوگیری از اثرات مخدوش‌کنندگی این متغیر بر متغیرهای دیگر از آنالیز کوواریانس استفاده شد.

تغییرات مربوط به فراسنج‌های بیوشیمیایی خون و ادرار در ابتدا و انتهای مطالعه در جدول‌های (۳) و (۴) ارایه شده است. همان گونه که جدول (۳) نشان می‌دهد، فریتین و هموگلوبین در تمام گروه‌ها پس از مطالعه افزایش معنی‌داری ($p < 0.001$) یافت. همچنین گروه‌های دریافت‌کننده آهن در مقایسه با دو گروه دیگر تفاوت معنی‌داری ($p < 0.001$) در میزان فریتین و هموگلوبین نشان دادند. ید دفعی ادرار نیز در گروه‌های دریافت‌کننده ید قبل و پس از مطالعه و نیز در مقایسه با گروه‌های دریافت‌کننده دارونمای ید تفاوت معنی‌داری نشان داد ($p < 0.001$).

جدول (۴) همه فراسنج‌های تیروئیدی مورد مطالعه را قبل و بعد از مطالعه نشان می‌دهد. چنان که در جدول نشان داده شده است تغییر معنی‌داری در میزان TSH، قبل و بعد از مطالعه و بین گروه‌های مورد بررسی مشاهده نشد. میزان تغییرات TT₄ در گروه‌های آهن توأم با ید و گروه آهن قبل و

آنالیز آماری

برای تحلیل داده‌ها نرم‌افزار SPSS نسخه 9.05 (SPSS Inc, Chicago, 2000) به کار گرفته شد. جهت مقایسه میانگین فراسنج‌های مورد بررسی و مواد مغذی مصرفی بین گروه‌ها از آنالیز واریانس (ANOVA) یکطرفه استفاده شد و در صورت معنی‌دار بودن ANOVA و معنی‌دار نبودن آزمون لوینⁱⁱⁱ (آزمون واریانس‌ها) جهت مقایسه دوجه‌دوی گروه‌ها با یکدیگر از آزمون توکی استفاده شد و در صورت معنی‌دار بودن آزمون‌های ANOVA و لوین، برای مقایسه دوجه‌دوی گروه‌ها از آزمون تم‌هین^{iv} استفاده شد. برای کنترل اثر متغیر مخدوش‌کننده، آنالیز کوواریانس (ANCOVA) و برای مقایسه دوجه‌دوی میانگین‌ها آزمون بن‌فرونی به کار گرفته شد. برای مقایسه میانگین‌ها درون هر گروه یعنی بین زمان شروع و انتهای مطالعه از آزمون t زوجی استفاده شد.

یافته‌ها

تعداد افراد واجد شرایط مطالعه در ابتدا ۱۰۳ نفر بود که پس از شروع مطالعه، ۹ نفر از آنها به دلایل مصرف نکردن داروها، مصرف نامرتب داروها یا عدم تحمل از مطالعه کنار گذاشته شدند و در نهایت ۲۴ نفر در گروه اول، ۲۳ نفر در گروه دوم، ۲۵ نفر در گروه سوم و ۲۲ نفر در گروه چهارم، مطالعه را به پایان رساندند. میانگین سن و ویژگی‌های تن‌سنجی افراد شرکت‌کننده در جدول (۱) ارایه شده‌است که

i- Levene
ii- Tamhane

ترتیب: $p < 0.05$ و $p < 0.001$). میزان تغییرات FT₃ قبل و بعد از مطالعه و بین گروه‌ها، اختلاف معنی‌داری نشان نداد. در صورتی که میزان FT₄ در گروه آهن توأم با ید و گروه آهن در انتهای مطالعه افزایش معنی‌داری داشت (به ترتیب: $p < 0.05$ و $p < 0.01$) ولی تفاوت معنی‌داری با گروه‌های ید و گروه شاهد نداشت.

بعد از مطالعه تفاوت معنی‌داری نشان داد ($p < 0.05$) و از طرفی میزان این مقادیر در انتهای مطالعه در مقایسه با گروه‌های سوم و چهارم معنی‌دار بود (به ترتیب: $p < 0.001$ و $p < 0.01$) جهت تغییرات TT₃ نیز مشابه تغییرات TT₄ بود، به شکلی که میزان TT₃ در گروه‌های اول و دوم در انتهای مطالعه افزایش معنی‌داری یافت ($p < 0.001$) و در مقایسه با گروه‌های سوم و چهارم نیز تفاوت معنی‌داری داشت (به

جدول ۴- میانگین (انحراف معیار) شاخص‌های تیروئیدی گروه‌های مورد بررسی قبل و بعد از مطالعه

شاخص	گروه	ابتدای مطالعه	انتهای مطالعه
TSH (μU/mL)	آهن+ ید	۲/۵ (۰/۳)	۲/۴ (۰/۶)
	آهن	۲/۸ (۰/۸)	۲/۷ (۰/۷)
	ید	۲/۵ (۰/۸)	۲/۶ (۰/۸)
	شاهد	۲/۴ (۰/۵)	۲/۳ (۰/۴)
TT ₄ (μg/dL)	آهن+ ید	۸/۹ (۰/۴)	۹/۹ (۰/۴) ^{§*}
	آهن	۸/۵ (۰/۸)	۹/۴ (۰/۹) ^{§**}
	ید	۸/۶ (۰/۷)	۸/۴ (۰/۹)
	شاهد	۸/۷ (۰/۸)	۸/۴ (۰/۸)
TT ₃ (ng/dL)	آهن+ ید	۳۸ (۱۹)	۱۴۳ (۱۱) [‡]
	آهن	۱۴۳ (۱۸)	۱۴۸ (۸) [‡]
	ید	۱۳۱ (۱۸)	۱۳۱ (۱۲)
	شاهد	۱۳۳ (۱۶)	۱۲۹ (۷)
rT ₃ (ng/dL)	آهن+ ید	۴۴ (۳)	۲۴ (۴) ^{§*}
	آهن	۴۱ (۷)	۲۲ (۴) ^{§*}
	ید	۴۴ (۳)	۴۰ (۲)
	شاهد	۴۱ (۸)	۳۷ (۵)
FT ₄ I	آهن+ ید	۲/۵ (۰/۳)	۲/۲ (۰/۵) [‡]
	آهن	۲/۳ (۰/۳)	۲/۰ (۰/۴) [‡]
	ید	۲/۳ (۰/۴)	۲/۴ (۰/۴)
	شاهد	۲/۳ (۰/۵)	۲/۷ (۰/۶)
FT ₃ I	آهن+ ید	۲۹/۳ (۶/۸)	۴۶/۱ (۴/۹) [‡]
	آهن	۲۹/۴ (۷/۳)	۴۸/۴ (۴/۵) [‡]
	ید	۲۵/۷ (۷/۵)	۲۷/۳ (۵/۳)
	شاهد	۲۵/۹ (۶/۸)	۴۲/۱ (۷/۰)

تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با زمان شروع مطالعه: * $p < 0.05$; † $p < 0.001$; ‡ $p < 0.01$

تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه ید و دارونمای آهن: § $p < 0.001$; ‡ $p < 0.05$

تفاوت آماری معنی‌دار در مقایسه با گروه کنترل: ¶ $p < 0.01$; ** $p < 0.001$

می‌تواند موجب اختلالی در جایگزینی مانوز در هسته تیروگلوبولین شود.

اگرچه آنالیز غذای مصرفی افراد مورد مطالعه (جدول ۲) نشان می‌دهد میزان دریافت کالری، آهن، ویتامین‌های آ و ث افراد در شروع مطالعه پایین‌تر از مقدار توصیه شده روزانه (RDA) برای این گروه سنی است، فقدان تأثیر آن در مطالعه حاضر از طریق عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین گروه‌ها قابل توجیه است. همچنین این نکته را نیز باید مد نظر داشت که معمولاً در یادامد ۲۴ ساعته خوراک، میزان برآورد پایین‌تر از مصرف واقعی آن غذاست به طوری که این کاهش برآورد به میزان ۱۰ تا ۲۱ درصد گزارش شده است.^{۲۱}

از آنجایی که سلنیوم به صورت سلنوسیتین، کوفاکتور نوع I آنزیم ۵-دیدی‌نازکیدی است، در دسترس بودن این عنصر نقش مهمی در متابولیسم محیطی هورمون‌های تیروئیدی ایفا می‌کند. کمبود سلنیوم موجب کاهش فعالیت دیدی‌ناز وابسته به سلنیوم و آنزیم‌های پراکسیداز و لذا مختل شدن متابولیسم این هورمون‌ها می‌شود.^{۲۲} اگرچه میانگین سلنیوم سرم افراد بستگی به شرایط محیطی و اقلیمی دارد و از این نظر یافته‌ای از میزان طبیعی این عنصر در این منطقه در دسترس نیست، مقایسه میانگین سلنیوم سرم افراد مورد مطالعه با میزان مطلوب آن (۱۴۳-۴۶ میکروگرم در لیتر در سرم، ۲۳۴ میکروگرم در لیتر در خون کامل، ۲۴۰ میکروگرم در لیتر در گلبول‌های قرمز)^{۲۳} نشان می‌دهد که در این منطقه کمبودی از این نظر وجود ندارد (جدول ۳). طیف سطح سرمی سلنیوم در نقاط مختلف دنیا بسیار وسیع است. این مقدار از کمتر از ۵۰ (در مناطقی از چین و صربستان) تا بیش از ۲۰۰ میکروگرم در لیتر (در مناطقی از آمریکا) گسترده است. با وجود این، در بیشتر نقاط دنیا ۱۲۰-۸۰ میکروگرم در لیتر گزارش شده است.^{۲۳}

در پژوهشی، نواری و همکاران غلظت سرمی سلنیوم را در چهار منطقه از ایران بررسی کردند و میانه آن را در استان‌های اردبیل، مازندران، گلستان و کرمان معادل ۸۲، ۱۲۳، ۱۵۵ و ۱۱۹ میکروگرم در لیتر به دست آوردند.^{۲۵} یافته‌های این مطالعه نشان می‌دهد که وضعیت آهن افراد قادر است بر وضعیت هورمون‌های تیروئیدی تأثیرگذار باشد و این فرضیه را تقویت می‌کند که تغییر در وضعیت هورمون‌های تیروئیدی می‌تواند ناشی از کاهش آنزیم‌های وابسته به آهن مانند تیروپراکسیداز باشد که موجب اختلال

میزان rT_3 در گروه آهن توأم با ید و گروه آهن تفاوت معنی‌داری با ابتدای مطالعه ($p < 0.05$) و با گروه‌های دیگر مورد مطالعه ($p < 0.001$) نشان داد. میزان T_3RU در انتهای مطالعه در هر چهار گروه افزایش و در گروه‌های آهن توأم با ید افزایش معنی‌داری داشت ($p < 0.001$) و این تغییر در گروه اول و دوم در مقایسه با گروه سوم و چهارم معنی‌دار بود ($p < 0.001$).

بحث

کودکان و نوجوانان از بسیاری جهات، به ویژه نرخ رشد از بزرگسالان متمایز می‌شوند. غده تیروئید یکی از مهم‌ترین اندام‌ها جهت رشد و تکامل طبیعی در این دوران است. از سوی دیگر، کم‌خونی مهم‌ترین و شایع‌ترین اختلال خونی دختران نوجوان، به ویژه در کشورهای رو به توسعه است. بیش از ۲ میلیارد نفر (عمدتاً کودکان و دختران جوان) در جهان و بیشتر در این گونه مناطق مبتلا به فقر آهن می‌باشند.^{۲۴} مطالعه حاضر این احتمال را مطرح می‌کند که کمبود آهن ممکن است موجب اختلال در متابولیسم هورمون‌های تیروئیدی گردد، همان گونه که در مطالعات حیوانی و انسانی دیگر نیز این امکان ابراز شده است.^{۲۵-۱۰، ۲۱-۷} مطالعات انجام شده بر مدل‌های حیوانی نیز این فرضیه را تقویت نموده است که کمبود آهن منجر به افزایش نرخ غیرفعال شدن هورمون‌های تیروئیدی و کاهش میزان فعالیت آنها می‌شود.

تولید و ترشح T_4 به وسیله غده تیروئید نقش مهمی در عملکرد این هورمون دارد، هرچند به این دلیل که مکان دیدینه شدن، تعیین‌کننده اعمال متابولیک و فیزیولوژیک این هورمون است، در نهایت سرنوشت این هورمون در بافت‌های محیطی از اهمیت بیشتری برخوردار است. وضعیت تغذیه و میزان مصرف کالری بر میزان ترشح TSH و همچنین روند دیدیناسیون T_4 اثر می‌گذارد،^{۲۶} به طوری که کمبود انرژی باعث افزایش تولید rT_3 و کاهش پاکسازی این متابولیت می‌گردد.^{۲۷} همچنین عدم کفایت پروتئین دریافتی به صورت مختلف می‌تواند با متابولیسم ید، سنتز هورمون‌های تیروئیدی، انتقال و تبدیل محیطی این هورمون تداخل کند.^{۲۸} از طرف دیگر، یافته‌های تجربی نشان‌دهنده تأثیر ویتامین A بر اعمال تیروئید است،^{۲۹-۳۰} به طوری که کمبود ویتامین A

اعتقادات محلی، تأمین غذا و عوامل دیگر می‌تواند بر این مسأله اثر بگذارد، اقدام به تجویز یک دوز ۱۹۰ میلی‌گرمی لیبیودول خوراکی علاوه بر مصرف نمک یددار گردید تا اطمینان حاصل گردد که حداقل در جریان مطالعه، افراد از ید کافی برخوردار بوده‌اند. به طوری که تجویز ید اضافی باعث افزایش معنی‌داری در غلظت دفع ادراری ید گروه آهن توأم با ید و گروه ید گردید.

در پژوهش حاضر استفاده از مکمل‌ها نتوانسته است تغییر معنی‌داری در میانگین TSH گروه‌ها ایجاد کند. اما زیمرمن نشان داد که در کودکان مبتلا به آنمی فقر آهن توأم با گوآتر، با وجود استفاده از ید تکمیلی، TSH همواره و در زمان‌های مختلف مطالعه بالاتر از افراد گروه غیرآنمیک مبتلا به گوآتر بوده است.^{۳۴} برد و همکاران^{۱۵،۲۷} نشان دادند که در موش‌های آنمیک مبتلا به فقر آهن کاهش چشمگیری در پاسخ TSH به تزریق TRH رخ می‌دهد. از سوی دیگر کریسکای نشان داد که در زنان مبتلا به کمبود آهن، حتی در شرایط استرس هوای سرد، تغییری در میزان ترشح TSH مشاهده نشده است.^{۴۸} در مجموع، نتیجه حاصل از این مطالعات در زمینه وضعیت TSH کاملاً ضد و نقیض است. تحلیل‌های ارایه شده در این مورد گویای اختلال در کنترل محور هیپوتالاموس، هیپوفیز، تیروئید در شرایط فقر آهن است.

از طرفی در مطالعه حاضر، مکمل آهن و مکمل آهن توأم با ید توانست غلظت TT_3 و TT_4 را به صورت معنی‌داری در محدوده طبیعی افزایش دهد که در این میان افزایش TT_4 نسبت به TT_3 چشمگیرتر بوده است. همچنین تفاوت معنی‌داری در میزان این دو هورمون در گروه آهن توأم با ید و گروه آهن مشاهده نشده است. مکانیسمی که می‌تواند توجیه‌کننده افزایش TT_4 پس از مکمل یاری آهن باشد، فعالیت آنزیم تیروپراکسیداز است. در غده تیروئید این آنزیم که یک پروتئین تترامر حاوی هم است،^{۴۹} در کنار پراکسید هیدروژن سبب اکسایش یون یدور و تبدیل آن به فرم فعال رادیکال آزاد، جهت سنتز هورمون‌های تیروئیدی می‌شود. علاوه بر این، دو مرحله مهم سنتز هورمون‌های تیروئیدی یعنی ارگانیکاسیون و کوپلاژ توسط این آنزیم کاتالیز می‌شود؛ لذا این احتمال وجود دارد که کمبود آهن بتواند موجب کاهش فعالیت تیروپراکسیداز و تداخل با سنتز هورمون‌های تیروئیدی گردد، هر چند که فعالیت

در متابولیسم این هورمون‌ها می‌شود. مراحل اولیه تولید هورمون‌های تیروئیدی به وسیله آنزیم حاوی هم (تیروپراکسیداز) کاتالیز می‌گردد؛ لذا انتظار می‌رود کمبود شدید آهن باعث کاهش فعالیت این آنزیم و تداخل با سنتز هورمون‌های تیروئیدی گردد. اخیراً هس و همکاران^{۳۵} نشان داده‌اند که فعالیت این آنزیم به میزان معنی‌داری در کم‌خونی فقر آهن کاهش می‌یابد. مطالعات گذشته نیز نشان داده است که چه در حیوانات آزمایشگاهی و چه در جمعیت‌های انسانی، کمبود آهن موجب اختلال در متابولیسم هورمون‌های تیروئیدی می‌شود.

در موش، این مسأله موجب کاهش آنزیم ۵-دی‌دیناز کبدی، اختلال در تبدیل محیطی T_4 به T_3 و کاهش پاسخ TSH به TRH می‌گردد.^{۱۱،۴۶} در بزرگسالان نیز کمبود آهن با کاهش میزان T_4 و T_3 سرم و افزایش غلظت TSH همراه بوده است.^{۸-۱۱}

ملاحظه شاخص‌های هماتولوژیک افراد مورد مطالعه در ابتدای تحقیق نشان می‌دهد که همه گروه‌ها مبتلا به کمبود آهن بوده‌اند (در این مقاله به دلیل اهمیت بیشتر فریتین، تنها این مورد گزارش شده است). شاخص‌های خونی گروه آهن توأم با ید و گروه آهن پس از مصرف مکمل‌های آهن بهبود معنی‌داری در وضعیت این شاخص‌ها نشان می‌دهد. از طرف دیگر در گروه ید و گروه کنترل نیز بهبود معنی‌داری در این شاخص‌ها دیده می‌شود؛ اگر چه این بهبود وضعیت شاخص‌های خونی در مقایسه با گروه آهن توأم با ید و گروه آهن بسیار ناچیز است. بهبود شاخص‌های آهن در گروه دریافت‌کننده ید و گروه کنترل پس از اتمام مطالعه می‌تواند به سبب ارایه توصیه‌هایی به والدین در جهت بهبود غذای مصرفی فرزندان و تغییر در عادات غذایی آنها، تغییر در مصرف میوه و سبزی بیشتر به دلیل تغییر فصل و لذا افزایش معنی‌دار در دریافت ویتامین ث باشد که با توجه به نقش این ویتامین در جذب آهن، در نهایت دسترسی افراد به آهن بیشتر شده و سرانجام شاخص‌های آهن در این دو گروه بهبود یافته است.

میانگین دفع ادراری ید در ابتدای مطالعه در همه افراد $10/2 \pm 6/7$ میکروگرم در دسی‌لیتر بود که بر اساس معیارهای سازمان جهانی بهداشت، این افراد در پایین‌ترین حد دریافت طبیعی ید قرار داشتند. به دلیل اهمیت نوسانات در میزان ید دریافتی از طریق مصرف نمک تنها، در مناطقی که

می‌دهد. نتیجه این آزمون دقیقاً در راستای نتیجه حاصل از تغییر وضعیت شاخص‌های T_3 و T_4 بوده است. به عبارتی با بهبود شاخص آهن بر میزان T_3RU نیز افزوده شده است. داده‌های حاصل از پژوهش حاضر و سایر مطالعات در این زمینه این فرضیه را حمایت می‌کند که در شرایط فقر آهن میزان ترشح هورمون‌های تیروئیدی کاهش، روند غیرفعال شدن آنها، دفع T_4 از طریق صفرا و پالایش هورمون‌های تیروئیدی از طریق اندرار افزایش می‌یابد. از سوی دیگر، مقایسه تغییر شاخص‌های تیروئید در دو گروه آهن توأم با ید و گروه آهن عدم تأثیر ید را بر نقش آهن در وضعیت هورمونی تیروئید در افراد بدون کمبود ید مطرح می‌کند. همچنین دریافت مکمل ید به میزان ۱۹۰ میلی‌گرم اگر چه باعث دریافت و در دسترس قرار گرفتن بیشتر ید شد، اثری در بهبود وضعیت هورمونی تیروئید جمعیت مورد مطالعه نشان نداد.

به عنوان نتیجه‌گیری نهایی می‌توان گفت یافته‌های این مطالعه نشان می‌دهد که به موازات بهبود وضعیت آهن افراد مورد مطالعه، تغییر معنی‌داری در برخی از شاخص‌های تیروئید مشاهده می‌شود. از سوی دیگر تفاوت معنی‌داری بین شاخص‌های تیروئیدی گروه‌های دریافت‌کننده آهن توأم با ید و گروه آهن و دارونمای ید دیده نمی‌شود؛ از این رو می‌توان گفت ید اثری بر نقش آهن در وضعیت هورمونی تیروئید در افراد بدون کمبود ید نداشته است.

در مجموع اگر کمبود تغذیه ای آهن عاملی مؤثر در کاهش میزان هورمون‌های تیروئیدی باشد، درمان این مسأله به ویژه در سنین رشد از اولویت خاصی در کنترل مشکلات تغذیه‌ای برخوردار است.

سپاسگزاری

بدین وسیله نویسندگان مقاله از همکاری معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی تهران به سبب حمایت مالی و از ریاست محترم آموزش و پرورش لارستان به سبب هماهنگی‌های لازم در جهت انجام این پژوهش قدردانی می‌نمایند.

تیروپراکسیداز در مطالعه حاضر مستقیماً اندازه‌گیری نشده است.

میزان T_3 حاصل از ترشح مستقیم از تیروئید، تنها مقدار کمی از کل T_3 موجود را تشکیل می‌دهد. غده تیروئید T_4 را به نسبت سه برابر T_3 ترشح می‌کند و سهم عمده T_3 در حال گردش از طریق منویدیدیناسیون T_4 در بافت‌های محیطی حاصل می‌گردد در حالی که در شرایط کمبود آهن سهم عمده T_3 در حال گردش، ناشی از ترشح مستقیم آن از تیروئید است.^۵ آنزیم ۵'-دیدیلاز کبدی مسئول اصلی تولید T_3 محیطی است. این آنزیم دارای یک مرکز فعال حاوی آهن است و به عنوان یک آنزیم وابسته به آهن شناخته شده است.^{۵۱} از سوی دیگر کاهش غلظت T_3 پلاسما در این شرایط با افزایش میزان کاتابولیسم نیز توجیه شده است.^{۱۵}

مقایسه پاکسازی هورمون T_3 سرم در موش‌های مبتلا به کم‌خونی فقر آهن با موش‌های سالم مؤید آن بوده است که میزان پاکسازی و به عبارتی کاتابولیسم T_3 در موش‌های کم‌خون ۵۰ درصد بیشتر بوده است. همچنین میزان ترشح T_4 به درون صفرا افزایش یافته، تمایل T_3 به گیرنده‌های هسته‌ای کاهش و روند تولید rT_3 افزایش می‌یابد.^{۱۱}

در شرایط عادی ۴۵ تا ۵۰ درصد تولید روزانه T_4 در اثر دیدینه شدن حلقه غیرفلزی به rT_3 (متابولیتی که در حال حاضر اثر بیولوژیک مهمی برای آن قایل نیستند) تبدیل می‌گردد.^{۵۱} آنزیم ۵'-دیدیلاز کبدی مسئول اصلی تولید rT_3 است. به نظر می‌رسد که در شرایط کمبود آهن متابولیسم هورمون‌های تیروئیدی به سمت مسیر غیرفعال شدن پیش می‌رود^{۵۲} که در تأیید نتایج حاصل از مطالعات فوق، در پژوهش اخیر نیز نتایج مشابهی به دست آمده است. همان‌گونه که در جدول (۴) مشاهده می‌شود، در پی تجویز مکمل آهن و به موازات بهبود شاخص‌های هماتولوژیک، کاهش معنی‌داری در میزان rT_3 در دو گروه آهن توأم با ید و گروه آهن دیده شد که این شاخص‌ها در انتهای مطالعه نیز در دو گروه یاد شده تفاوت آماری معنی‌داری با گروه‌های ید و کنترل نشان داده‌اند.

از طرف دیگر، مشاهده شاخص T_3RU نشان می‌دهد که میزان این شاخص در گروه آهن توأم با ید و گروه ید پس از مصرف مکمل افزایش معنی‌داری داشته است که این افزایش مقدار، تفاوت معنی‌داری با دو گروه ید و کنترل نشان

References

- DeMaeyer E, Adiels-Tegman M. The Prevalence of anemia in the world. *World Health Statistics Quarterly*.1985; 38,302-16.
- World Health Organization. The prevalence of anemia in women: a tabulation of available information 2nd edition. Geneva;1992.
- Dallman PR, Beutler E, Finch CA. Effects of iron deficiency exclusive of anaemia. *Br J Haematol*. 1978 Oct;40(2):179-84.
- Beard J, Green W, Miller L, Finch C. Effect of iron-deficiency anemia on hormone levels and thermoregulation during cold exposure. *Am J Physiol*. 1984 Jul;247(1 Pt 2):R114-9.
- Beard J, Tobin B, Smith SM. Norepinephrine turnover in iron deficiency at three environmental temperatures. *Am J Physiol*. 1988 Jul;255(1 Pt 2):R90-6.
- Beard J. Feed efficiency and norepinephrine turnover in iron deficiency. *Proc Soc Exp Biol Med*. 1987 Mar;184(3):337-44.
- Dillman E, Gale C, Green W, Johnson DG, Mackler B, Finch C. Hypothermia in iron deficiency due to altered triiodothyronine metabolism. *Am J Physiol*. 1980 Nov;239(5):R377-81.
- Martinez-Torres C, Cubeddu L, Dillmann E, Brengelmann GL, Leets I, Layrisse M, et al. Effect of exposure to low temperature on normal and iron-deficient subjects. *Am J Physiol*. 1984 Mar;246(3 Pt 2):R380-3.
- Beard JL, Borel MJ, Derr J. Impaired thermoregulation and thyroid function in iron-deficiency anemia. *Am J Clin Nutr*. 1990 Nov;52(5):813-9.
- Beard JL, Brigham DE, Kelley SK, Green MH. Plasma thyroid hormone kinetics are altered in iron-deficient rats. *J Nutr*. 1998 Aug;128(8):1401-8.
- Hurrell RF. Bioavailability of iodine. *Eur J Clin Nutr*. 1997 Jan; 51 Suppl 1:S9-12.
- Silva JA, Larsen PR. Regulation of thyroid Hormone expression at the prereceptor and receptor level. In: Henneman, G, editor. *Thyroid Hormone Metabolism*. New York: Marcel Dekker; 1986. p. 441-500.
- Larsen PR, Silva JE, Kaplan MM. Relationships between circulating and intracellular thyroid hormones: physiological and clinical implications. *Endocr Rev*. 1981 Winter;2(1):87-102.
- Beard J, Tobin B, Green W. Evidence for thyroid hormone deficiency in iron-deficient anemic rats. *J Nutr*. 1989 May;119(5):772-8.
- Dillmann E, Johnson DG, Martin J, Mackler B, Finch C. Catecholamine elevation in iron deficiency. *Am J Physiol*. 1979 Nov;237(5):R297-300.
- Groeneveld D, Smeets HG, Kabra PM, Dallman PR. Urinary catecholamines in iron-deficient rats at rest and following surgical stress. *Am J Clin Nutr*. 1985 Aug;42(2):263-9.
- Beard JL, Tobin BW, Smith SM. Effects of iron repletion and correction of anemia on norepinephrine turnover and thyroid metabolism in iron deficiency. *Proc Soc Exp Biol Med*. 1990 Apr;193(4):306-12.
- Smith SM, Finley J, Johnson LK, Lukaski HC. Indices of in vivo and in vitro thyroid hormone metabolism in iron-deficient rats. *Nutr Res*. 1994; 14:729-39.
- Braverman LE, Ingbar SH, Sterling K. Conversion of thyroxine (T4) to triiodothyronine (T3) in athyretic human subjects. *J Clin Invest*. 1970 May;49(5):855-64.
- Salehian P. UNICEF: Multi-center study on iron deficiency anemia among 15 to 49 year old women in the Islamic Republic of Iran. Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Faculty of Nutrition. 1994-1995.
- Djazayery A, Pajooyan J. Food consumption patterns and nutritional problems in the Islamic Republic of Iran. *Nutr Health*. 2000;14(1):53-61.
- Azizi F, Sheikholeslam R, Hedayati M, Mirmiran P, Malekafzali H, Kimiagar M, Pajouhi M. Sustainable control of iodine deficiency in Iran: beneficial results of the implementation of the mandatory law on salt iodization. *J Endocrinol Invest*. 2002 May;25(5):409-13.
- WHO/UNICEF/UNU. Iron deficiency anemia: prevention, assessment and control. Report of a joint WHO/UNICEF/UNU consultation, World Health Organization, Geneva, 1998.
- Dacie JU, Lewis SM. Basic hematology techniques. In: Dacie JU, Lewis SM, editors. *Practical haematology*. London: Churchill Livingstone; 1975. p. 21-96.
- Ruutu R. Determination of iron and unsaturated iron-binding capacity in serum with ferrozine. *Clin Chim Acta*. 1975 Jun 2;61(2):229-32.
- Cerioti F, Cerioti G. Improved direct specific determination of serum iron and total iron-binding capacity. *Clin Chem*. 1980 Feb;26(2):327-31.
- Dumas BT, Watson WA, Biggs HG. Albumin standards and the measurement of serum albumin with bromocresol green. *Clin Chim Acta*. 1997 Feb 3;258(1):21-30.
- Henry JB. *Methods of clinical laboratory management and diagnosis*. Philadelphia: W.B. Saunders Co; 1996. p. 89-112.
- Van Dael P, Van Cauwenbergh R, Robberecht H. Determination of selenium in human serum by AAS using electrothermal atomization with longitudinal Zeeman-effect background correction or flow injection hydride generation. *Atom Spectroscop*. 1995; 16:251-5.
- Dunn JT, Crutchfield ME, Gutekunst R, Dunn AN. Methods for measuring iodine in urine. ICCIDD/UNICEF/WHO Publication, Geneva; 1993.
- Beard J, Finch CA, Green WL. Interactions of iron deficiency, anemia, and thyroid hormone levels in response of rats to cold exposure. *Life Sci*. 1982 Feb; 30(7-8):691-7.
- Lukaski HC, Hall CB, Nielsen FH. Thermogenesis and thermoregulatory function of iron-deficient women without anemia. *Aviat Space Environ Med*. 1990 Oct;61(10):913-20.
- Beard J, Borel M, Peterson FJ. Changes in iron status during weight loss with very-low-energy diets. *Am J Clin Nutr*. 1997 Jul;66(1):104-10.
- Zimmermann M, Adou P, Torresani T, Zeder C, Hurrell R. Iron supplementation in goitrous, iron-deficient children improves their response to oral iodized oil. *Eur J Endocrinol*. 2000 Mar;142(3):217-23.
- Hess SY, Zimmermann MB, Arnold M, Langhans W, Hurrell RF. Iron deficiency anemia reduces thyroid peroxidase activity in rats. *J Nutr*. 2002 Jul;132(7):1951-5.
- O'Brian JT, Bybee DE, Burman KD, Osborne RC, Ksiazek MR, Wartofsky L, et al. Thyroid hormone homeostasis in states of relative caloric deprivation. *Metabolism*. 1980 Aug;29(8):721-7.
- Suda AK, Pittman CS, Shimizu T, Chambers JB Jr. The production and metabolism of 3,5,3'-triiodothyronine and 3,3',5-triiodothyronine in normal and fasting

- subjects. *J Clin Endocrinol Metab*. 1978 Dec;47(6):1311-9
38. Hetzel BS, Potter BJ, Dulberg EM. The iodine deficiency disorders: nature, pathogenesis and epidemiology. *World Rev Nutr Diet*. 1990;62:59-119.
 39. Morley JE, Damassa DA, Gordon J, Pekary AE, Hershman JM. Thyroid function and vitamin A deficiency. *Life Sci*. 1978 Jun 5;22(21):1901-5.
 40. Ingenbleek Y. Vitamin A-deficiency impairs the normal mannosylation, conformation and iodination of thyroglobulin: a new etiological approach to endemic goitre. *Experientia Suppl*. 1983;44:264-97.
 41. Buzzard M. 24-hour dietary recall and food record methods. In : Willett W, editor. *Nutritional Epidemiology*. 2nd ed. Oxford: Oxford University Press;1988. P. 62-3.
 42. Arthur JR, Beckett GJ, Mitchell JH .The interactions between selenium and iodine deficiencies in man and animals. *Nutr Res Rev*. 1999. 12(1): 55-73.
 43. Tang F, Wong TM, Loh TT. Effects of cold exposure or TRH on the serum TSH levels in the iron-deficient rat. *Horm Metab Res*. 1988 Oct;20(10):616-9.
 44. Beard J, Green W, Miller L, Finch C. Effect of iron-deficiency anemia on hormone levels and thermoregulation during cold exposure. *Am J Physiol*. 1984 Jul; 247(1 Pt 2): R114-9.
 45. Nouarie M, Pourshams A, Kamangar F, Sotoudeh M, Derakhshan MH, Akbari MR, et al. Ecologic study of serum selenium and upper gastrointestinal cancers in Iran. *World J Gastroenterol*. 2004 Sep 1;10(17):2544-6.
 46. Abrams GM, Larsen PR. Triiodothyronine and thyroxine in the serum and thyroid glands of iodine-deficient rats. *J Clin Invest*. 1973 Oct;52(10):2522-31
 47. Beard J, Green W, Miller L, Finch C. Effect of iron-deficiency anemia on hormone levels and thermoregulation during cold exposure. *Am J Physiol*. 1984 Jul;247(1 Pt 2):R114-9.
 48. Krinsky MM, Alexander NM. Thyroid peroxidase. Nature of the heme binding to apoperoxidase. *J Biol Chem*. 1971 Aug;246(15):4755-8.
 49. Abrams GM, Larsen PR. Triiodothyronine and thyroxine in the serum and thyroid glands of iodine-deficient rats. *J Clin Invest*. 1973 Oct;52(10):2522-31.
 50. Goswami A, Rosenberg IN. Purification and partial characterization of iodothyronine 5'-deiodinase from rat liver microsomes. *Biochem Biophys Res Commun*. 1990 Nov 30; 173(1): 6-12.
 51. Chopra IJ. An assessment of daily production and significance of thyroidal secretion of 3, 3', 5'-triiodothyronine (reverse T3) in man. *J Clin Invest*. 1976 Jul; 58(1): 32-40.
 52. Smith SM, Johnson PE, Lukaski HC. In vitro hepatic thyroid hormone deiodination in iron-deficient rats: effect of dietary fat. *Life Sci*. 1993; 53(8): 603-9.