

## ارتباط چاقی و سیستم ایمنی

ماکان چراغپور<sup>۱</sup>، بهنام شاهسونی<sup>۱</sup>، حمید زند<sup>۲</sup>، سید حسین داویدی<sup>۲</sup>، رضا همایونفر<sup>۳</sup>، الهام احرام پوش

- ۱- کمیته تحقیقات دانشجویان، انتستیتو تحقیقات تغذیه‌ای و صنایع غذایی کشور، دانشکده علوم تغذیه و صنایع غذایی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران
- ۲- دانشیار گروه علوم پایه، انتستیتو تحقیقات تغذیه‌ای و صنایع غذایی کشور، دانشکده علوم تغذیه و صنایع غذایی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران
- ۳- استادیار گروه تغذیه بالینی و رژیم درمانی، انتستیتو تحقیقات تغذیه‌ای و صنایع غذایی کشور، دانشکده علوم تغذیه و صنایع غذایی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران
- ۴- نویسنده مسئول: کمیته تحقیقات دانشجویان، انتستیتو تحقیقات تغذیه‌ای و صنایع غذایی کشور، دانشکده علوم تغذیه و صنایع غذایی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران. پست الکترونیکی: r\_homayounfar@yahoo.com
- ۵- کارشناس ارشد تغذیه، دانشگاه علوم پزشکی شیراز

### چکیده

وضعیت تغذیه‌ای می‌تواند فرایندهای دفاعی بدن در برابر ارگانیسم‌های خارجی تحت تاثیر قرار می‌دهد. به طوری که عدم تعادل بین دریافت و مصرف انرژی که منجر به چاقی می‌شود، ممکن پاسخ‌های ایمنی ذاتی و اختصاصی را تحت تاثیر قرار می‌دهد.

شیوع عفونت در افراد چاق نسبت به افراد لاغر بالاتر است ضمن این که پاسخ آنتی بادی به آنتی ژن‌ها در افراد دارای اضافه وزن پایین‌تر می‌باشد. لپتین ممکن نقش مهمی را در ارتباط بین وضعیت تغذیه‌ای و عملکرد سلول‌های T ایفا کند. کمبود لپتین ممکن در مطالعات حیوانی با کاهش ظرفیت فاگوسیتوز، لنفوپنی، کاهش تعداد سلول‌های NK و لنفوسیتها و نیز کاهش فعالیت سیتوکسیک سلول‌های ایمنی ارتباط داشت. در ضمن مطالعات انسانی چاقی با تأخیر در پاسخ حساسیت پوستی، پاسخ غیر نرمال تکثیر لنفوسیتها به میتوژن به باکتری‌ها همراه بود.

چاقی پاسخ ایمنی را کاهش می‌دهد، اما مکانیسم‌های دخیل در این فرایند کاملاً مشخص نشده‌اند. به طوری که چاقی با تغییراتی در ایمنی ارتباط دارد. چندین فاکتور مانند تغذیه، متابولیک، اندوکرین به نظر می‌رسد در این تغییرات درگیر شوند. شواهد بسیاری وجود دارد که چاق چندین عملکرد دفاع ایمنی را تغییر می‌دهد و متعاقب آن خطر عفونت، دیابت و پیشرفت سرطان را افزایش می‌دهد. بنابراین تحقیقات بیشتر در این زمینه می‌تواند به پیش‌بینی افراد مستعد چاقی کمک کند ضمن این که استراتژی‌های پیشگیری کننده و درمان‌های دارویی چاقی را گسترش دهد.

**واژگان کلیدی:** چاقی، سیستم ایمنی، لپتین

### مقدمه

التهابی مانند فاگوسیت‌ها (نوترفیل‌ها و ماکروفاژها) و دیگر لوکوسیت‌ها مانند سلول‌های NK (natural killer cell) که توانایی لیز ویروس و سلول‌های توموری را دارند. به عبارت دیگر سیستم ایمنی اکتسابی بر اساس ارتباط قلبی و حافظه عمل می‌کند. به طوری که معمولاً به دو دسته تقسیم می‌شود: (i) ایمنی هومورال، که سنتر لنفوسیت‌های B و آزادسازی آنتی بادی‌های خاص مانند ۵ نوع ایمنوگلبولین مختلف (ii) ایمنی با واسطه سلول که به زیر مجموعه‌های لنفوسیت‌های فرایند شده توسط تیموس (لنفوسیت T) و محصولات‌شان وابسته است. لنفوکین‌ها، که در برابر تعداد

سیستم ایمنی افراد را از طریق مکانیسم‌های سلولی و مولکولی مختلفی محافظت می‌کند. این سیستم طوری طراحی می‌شود تا سلول‌ها و سوبستراهای خود را تشخیص دهد اما هم‌چنین توانایی تشخیص و تخریب ارگانیسم‌های خارجی و محصولات آن‌ها را نیز دارد (۱، ۲).

دو شاخه اصلی از سیستم ایمنی وجود دارد (۲) که به سیستم ایمنی غیراختصاصی (ذاتی) یا اختصاصی (اکتسابی) تقسیم می‌شود. ایمنی ذاتی و طبیعی شامل اجزای زیر است: سدهای فیزیکی و غشای مولکولی، سیستم کمپلمانت، سوبستراهای آنتی میکروبی مانند لیزوژوم و دیگر واسطه‌های

در این متن شواهد اپیدمیولوژیک و بالینی اثبات کرده‌اند که immuno competence به وضعیت تغذیه‌ای وابسته است، زیرا سو تغذیه در آسیب پاسخ‌های ایمنی و افزایش شیوع عفونت در لیز می‌شود (۸). دریافت بیش از حد مواد مغذی مشخصی ممکن است immuno competence را افزایش دهد. اما همچنان ممکن است کاهش immuno deficiencies کیفیت و کمیت ترکیب مواد مغذی رژیم غذایی در تنظیم پاسخ ایمنی نیز موثر است (۹، ۱۰). بافت‌های لنفوئیدی از جمله بافت‌های با بازگردش سریع هستند که به میزان زیادی به عدم تعادل مواد مغذی موثر بر مسیرها و عملکردهای متابولیک دخیل در دفاع ایمنی، آسیب پذیر هستند. علاوه بر این، عفونت‌ها با کاهش دریافت غذا، استرس کاتابولیک روده، افزایش از دست دادن مواد مغذی از مدفوع، ادرار و عرق و نقص در سنتز پروتئین (ایمنوگلوبولین) و تکثیر سلول مرتبط می‌شوند (۱۲).

ارزیابی وضعیت تغذیه‌ای ممکن از طریق تعداد زیادی از اندازه گیری‌های ایمونولوژیک مانند شمارش زیر مجموعه‌های لنفوسيت‌ها، تحریک تکثیر لنفوبلاست‌ها به واسطه آنتی ژن‌های مختلف، مهاجرت لکوسیت و عملکرد فاگوسیت، واکنش تأخیر حساسیت پوستی، غلظت پلاسمای ایمنوگلوبولین‌های (آنتی بادی‌های) مختلف، سیتوکین‌ها و دیگر واسطه‌ها مانند اینترفرون (α، β، γ)، اینتر لوکین‌ها، فاکتورهای تمایز CELL-B، مونوکینازها انجام می‌گیرد (۳). در هر موردی، آزمایشات پوستی مانند شمارش لنفوسيت‌ها و تعیین عملکرد عمومی ترین تست‌های انجام شده در ارزیابی تغذیه‌ای هستند (۱۳).

**اثرات متقابل تعادل انرژی، بافت چربی و سیستم ایمنی**  
تعادل انرژی و ترکیب بدن به دریافت و مصرف انرژی وابسته است (۱۴، ۱۵) به طوری که توسط یک محور ۳ جزیی کنترل می‌شود: (i) دریافت غذا (ii) بهره برداری و ترموزنر سوخت (iii) متابولیسم سلول‌های چربی. در این متن چاقی یک وضعیت پاتولوژیک است که با رسوب چربی اضافه در مقایسه با مقدارهای داده شده برای سن، جنس و قد که اغلب برای یک BMI بالاتر از ۳۰ تخمین زده می‌شود همراه است (۱۶، ۱۷). این تغییر هوموستاز انرژی به تعدادی از علت‌ها مانند فاکتورهای نوروکرین، اختلالات متابولیک و ویژگی‌های ژنتیک مانند اثرات فیزیولوژیک یا تغییر در شیوه

زیادی از آنتی ژن‌ها کارا هستند. زیر مجموعه لنفوسيت‌های T به طور عملکردی به لنفوسيت‌های T کارگر (T-Helper) یا لنفوسيت‌های T سرکوب‌گر (T-suppressor/cytotoxic) وابسته به بیان CD (CD 8+ و CD4+) (cluster of differentiation) (به ترتیب) استناد می‌شوند. در این متن، لنفوسيت‌های T مخصوصاً سلول‌های آزاد کننده آنتی ژن را که توسط وبروس‌ها یا سایر میکروارگانیسم‌های درون سلولی عفونی شده‌اند را تخریب می‌کنند، در حالی که ایمنی همورال مکانیسم دفاعی بزرگی را در برابر میکروارگانیسم‌های خارج سلولی ایجاد می‌کنند (۳).

دو سطح از سیستم immunocompetence مجزا نمی‌شوند، به طوری که آن‌ها یک مدل هماهنگ برای گسترش یک سیستم دفاعی در برابر عفونت‌های مضر، تخریب سلول‌ها یا مکانیسم‌های پاتوزنیک ایجاد می‌کنند (۳). مثال‌هایی از این تداخلات، تحریک لنفوسيت‌های T کارگر توسط آنتی ژن‌ها برای تولید لنفوکین‌ها، که تکثیر و تمایز ماکروفازها همچنان ارتباط متقابل بین Th و لنفوسيت‌های B (CD19+) که تولید ایمنوگلوبولین‌ها توسط سلول‌های B را القا می‌کند، را افزایش می‌دهند. سلول‌های دارای آنتی ژن (مانند ماکروفازها) تشخیص آنتی ژن را بری سلول‌های B و T تسهیل می‌کند، در حالی که پاسخ حساسیت تأخیری پوست را برای آنتی ژن‌های جدید و قبلی یکی دیگر از پاسخ‌های با واسطه لنفوسيت‌ها است. نتیجه عملی این دفاع کامل موجودات زنده همکاری مکانیسم‌های ایمنوگلوبولینی مختلف برای محافظت از افراد است.

### تغذیه، ایمنی و بیماری

تداخلات متقابل بین تغذیه، عملکرد ایمنی و شرایط پاتولوژیک مولتی فاکتوریال هستند (۴، ۵). بنابراین دریافت مواد مغذی و وضعیت غذایی بر immunocompetence میزبان و پاسخ بدن به بیماری یا عفونت اثر می‌گذارد؛ نقص‌های ایمنی اثرات مضری را روی بهروری از مواد مغذی در بدن بر جای می‌گذارد، ضمن این که بر پیامد بیماری یا عفونت نیز تاثیرگذار است؛ همچنان تعدادی از میکروارگانیسم‌های پاتوزنیک یا بیماری ممکن موجب القا سوء‌تغذیه و کمبود ایمنی می‌شود. از این رو شاخص‌های بیوشیمیایی و آنتروپومتریک با دریافت غذایی، معاینات بالینی و همچنان مقیاس‌های ایمنی ارتباط دارد (۶، ۷).

شواهد بیشتر از متابولیسم چربی و واکنش سیستم ایمنی از این واقعیت به دست می‌آید، که ترکیب اسیدهای چرب فسفولیپیدهای غشا سلول‌های SPLENOCYT به واسطه تغییر در چربی‌های غذا تغییر می‌کند و این تغییرات بر عملکرد لنفوسیتها نیز موثر است (۴، ۱۱). بنابراین، افزایش میزان لینولئیک در لنفوسیتها اسپرم به طورمعکوسی با بیان Interlukin-2receptor  $\alpha$ -chain و با شاخص تکثیر سلول مرتبط می‌شود. علاوه بر این، اثرات سرکوب کننده ایمنی القا شده توسط اسیدهای چرب غیر اشباع با چند پیوند دوگانه، می‌تواند به واسطه افزایش لینولئیک اسید یا کاهش اولئیک اسید در تعداد زیادی از غشای پلاسمایی مرتبط با فعال‌سازی لنفوسیتها رخ دهد (۱۱). عملکرد سیستم ایمنی و تعادل انرژی اثرات سودمندی را بر محتوى و توزیع چربی بر جای می‌گذارد (۳۷)، در حالی که این موضوع برخلاف شواهد رایج است.

#### لپتین و فعالیت سیستم بدنی

لپتین پلی پپتیدی است که عمدتاً از بافت چربی ترشح شده، به عنوان یک سیگنال آندوکرین در بافت‌های مختلف عمل می‌کند (۳۸). گیرندهای لپتین، که عمدتاً در CNS توزیع می‌شوند، در کنترل غذا و مصرف انرژی درگیر هستند (۳۹). به هر حال، لپتین ممکن است فعالیت‌های فیزیولوژیک دیگری نیز بازی کند، که عمدتاً توسط ۶ ایزوفرم گیرندهای مختلف در هوموستاز، فعالیت معده‌ای-روهای، انتقال جفتی میانجی‌گری شوند (۳۸، ۳۹).

در این متن، به نظر می‌رسد که لپتین در تعدادی از پاسخ‌های مرتبط با ایمنی مانند پاسخ‌های التهابی (۴۰)، تکثیر و گسترش سلول‌های Myeloid (۴۱) و دیگر سلول‌های blood – borne (۴۲، ۴۳)، تولید لنفوکین‌های توسط سلول‌های T (۴۴)، بازیابی immuno competence (۴۵) و نقش‌های سرکوب شده توسط روزه‌داری (fasting) (۴۵) و محافظتی در برابر TNF- $\alpha$  (۴۶) در پاسخ التهابی سیستمیک نیز شرکت کند. علاوه بر این، اثبات شده است که لپتین می‌تواند فعالیت سلول‌های تشکیل دهنده کولونی نوتروفیل و ماکروفاز را تحریک کند، بنابراین توانایی بهبود پاسخ ایمنی را داراست (۴۲). در ضمن، کمبود لپتین موجب آشفتگی در گسترش بافت لنفوئیدی می‌شود (۴۱). به هر حال، لپتین اثرات خاصی روی فعالیت سلول‌های T کارگر از طریق تنظیم تکثیر سلول‌های درگیر در پاسخ‌های ایمنی ذاتی و اکتسابی بر جای می‌گذارد. بنابراین لپتین تولید

زندگی مانند دریافت بیش از حد انرژی یا کاهش فعالیت فیزیکی نسبت داده می‌شود (۱۸، ۱۹).

چاقی با فشار خون، هایپرکلسترولمی، بیماریهای قلبی و تومورهای مشخصی مرتبط می‌شود (۲۱). اما با اختلال در عملکرد ایمنی (۲۲، ۲۳) که با افزایش میزان عفونت‌ها و به خطر افتادن زخم‌ها همراه می‌شود (۲۴، ۲۵)، نیز مرتبط می‌شود. در ضمن تعدادی از گزارش‌ها نیز با کاهش میزان آنتی بادی‌ها در بیماران چاق ارتباط داشتند (۲۶). در حالی که دیگر مطالعات انجام شده روی حیوانات نشان داد که چاقی ممکن است آسیب‌هایی را بر پاسخ ایمنی افراد بر جای گذارد (۲۷، ۲۸). به عبارت دیگر، مطالعاتی که بر پاسخ ایمنی در وضعیت‌هایی که بافت چربی تخلیه می‌شود مانند بولمیا (۲۹)، انورکسیا نروزا (۳۰)، و ایدز (۳۱) تمرکز کرده‌اند، نتایج بحث برانگیزی را نشان دادند. بنابراین، تعدادی از گزارش‌ها عملکرد غیر نرمالی سلول خبر دادند، در حالی که دیگر مطالعات در مورد جمعیت لنفوسیتهای T و پاسخ تکثیری به تحریک میتوژنیک نرمال بود.

بافت چربی نه تنها ذخیره انرژی بلکه در تعداد زیادی از فعالیت‌ها مانند یک اندام آندوکرین درگیر می‌شود (۳۲). بنابراین پروتئین‌های مرتبط با سیستم ایمنی که توسط سلول‌های چربی تولید می‌شوند عبارتند از adipasin، adipocyte complement acylation stimulation protein، tumor necrosis factor - $\alpha$  (TNF- $\alpha$ ) related protein، لپتین و غیره. در ضمن اعتقاد بر این است که لنفوسیتها به متابولیسم بافت چربی به واسطه ای توانایی‌شان در رسوب چربی کمک می‌کنند. علاوه بر این تعدادی از نتایج پیشنهاد می‌کند که سلول‌های pre-adipocyte می‌توانند مانند سلول‌های شبیه ماکروفاز عمل کنند و احتمال مداخله‌ی بافت چربی در فرایندهای التهاب را نشان می‌دهند (۳۳). ضمن این که، MIF (macrophage migration inhibitory factor)، اولین لنفوکین مشتق از سلول‌های T، که در سلول‌های چربی بیان می‌شود در تعداد زیادی از اعمال بیولوژیک مانند درمان زخم و دیابت چاقی دخیل می‌شود (۳۴). جدیدترین یافته‌ها از موش قهقهه‌ای جهش یافته اطلاعات بیشتری در مورد ارتباط بین چاقی و سیستم ایمنی در اختیار قرار داد (۳۵). PPAR- $\gamma$  که به مقدار زیادی در بافت چربی بیان می‌شود، یک تغییر دهنده ادیپوژنر است، که در عملکرد ماکروفازها می‌تواند نقش بالقوه‌ای را ایفا کند (۳۶).

ایمنی سلول پشتیبانی می شود و اطلاعاتی را پیرامون اختلال در عملکرد ایمنی در گرسنگی فراهم می کند. براساس اطلاعات قبلی، لپتین ممکن است هدف مهمی برای واکنش های سیستم ایمنی در تنوعی از شرایط پاتوفیزیولوژیک نشان دهد (۵۲). یک عملکرد مهم و جدید برای لپتین تنظیم افزایش پاسخ های ایمنی التهابی است، به طوری که ممکن است یک مکانیسم پاتوژنیک برای چندین عارضه مهم در چاقی در اختیار گذارد (۴۰).

### عملکرد ایمنی در مدل های حیوانی چاق

چندین مطالعه در مدل های حیوانی ژنتیکی پیشنهاد می کند که چاقی و افزایش وزن با تغییر کفایت ایمنی ارتباط دارند (۲۷، ۲۸). در حقیقت، موش های ob/ob کمبود لپتین، درجه حرارت پایین بدن، هایپر فازی و ناباروری را از خود نشان می دهند در ضمن شواهدی از نقص سیستم ایمنی با آتروفی لنفوئیدها، که عمدتاً بر اندازه cellularity و لنف اثر گذار است را نشان می دهد (۵۴، ۵۵). بنابراین موش ob/ob، که در ساخت لپتین ناتوان هستند، تعدادی از اختلالات ایمنی مانند کاهش مقدار تیموس، کاهش تعداد لنفوسيتها و سلول های NK همچنین کاهش فعالیت cytotoxic را نشان می دهند. وضعیت هایی از هایپر لیپیدمی و هایپر گلایسمی عموماً در این حیوانات یافت می شود همچنین تغییر در انسولین، گلوکاگون، کورتیزول و ACTH که ممکن است توضیحی برای تعدادی از ناهنجاری مشاهده شده در پاسخ ایمنی موش ob/ob باشد (۵۷). به طور ژنتیکی ماکروفاژها نژاد چاق فعالیت فاگوسیتوz پایین تری دارند در ضمن بیان سیتوکین های التهابی در این حیوانات نیز کمتر است (۵۲). بنابراین ماکروفاژهای موش های ob/ob و یا موش db/db (حیوان فاقد گیرنده لپتین) فعالیت کمتری در تحریب candida نسبت به ماکروفاژهای حیوانات لاغر دارند، بنابراین نقش مهمی برای لپتین در فرایند فاگوسیتوz پیشنهاد می شود (۴۰). به عبارت دیگر تزریق صفاقی لپتین به موش ob/ob به بهد تعداد زیادی از فعالیت های مهم کمک کرده و همچنین به آزادسازی فاکتور تحریک کننده مونوپسیت ها نیز اثر گذار است (۴۰). نقص ژنتیکی در فعالیت فاگوسیتی ماکروفاژهای حیوانات چاق ممکن است با سطوح بالای TNF- $\alpha$  مرتبط شود، به طوری که تولید سیتوکین ها را نیز تغییر می دهد (۵۳).

مطالعه دیگری که انجام شده، چندین ناهنجاری فنوتیپی در ماکروفاژهای موش ob/ob را نشان داد (۵۶)، از جمله این

لنفوکین های پیش التهابی مانند IL-12 و اینتر فرون - گاما را افزایش داده و در حالی که ترشح IL-4 را از سلول های لنفوئیدی مهار می کند (۴۴). اینتر فرون - گاما در تحریک پاسخ فاگوسیتوz ماکروفاژها درگیر می شود. درحالی که 2-IL تکثیر و تمایز سلول های CD8+T را افزایش دهد. تعدادی از این اثرات به واسطه گیرنده های لپتین میانجیگری می شوند، زیرا وجود گیرنده های لپتین بر روی سلول های blood - borne RT-PCR ثابت شده است (۴۷).

علاوه بر این، به نظر میرسد که سلول های T موش های ob/ob نسبت به موش های لاغر به لپتین حساس تر هستند، در حالی که در in-vitro نشان داده شده است که بیان تعدادی از اینتر گرین ها (CD4 b 2 - VLA 1 - CD54 ICAM 1) در سلول های CD 4+ توسط لپتین (۴۸) می شوند، در حالی که اثراتی برای دیگر مولکول های چسبنده مانند CD 42 a,b,c و CD 62L یافت نشد (۴۴).

تداخلات لپتین، که به طور ساختاری به خانواده مارپیچی طویل زنجیر 2-IL تعلق دارند، با 6-IL (۴۸) و دیگر سیتوکین ها در وضعیت انورکسیا یا غفونت (۴۹، ۵۰) نیز ایجاد می شود، در حالی که 1-IL سطوح سرمی لپتین را در انسان افزایش می دهد (۵۱).

علاوه بر این، رژیم های محدود از نظر انرژی سطوح پلاسمایی لپتین را کاهش می دهد، در حالی که هایپر لپتینیمی عموماً در افراد چاق یافت می شود، به طوری که این هورمون ممکن است به عنوان یک سیگنال محیطی برای حفظ منبع سوخت برای عملکردهای حیاتی نقش مهمی را ایفا کند (۳۸، ۳۹). بنابراین immunocompetence و پاسخ حساسیت تأخیری در موش های گرسنه (starved) کاهش می یابد (۵۲). تزریق لپتین به موش های روزه دار (fasted) اثرات immuno suppressive در گرسنگی حاد را بازیابی می کند (۴۴). بنابراین ادعا شده است که سوء تغذیه ممکن است موجب بروز بالای غفونت و لپتین بازیابی T افزايش immuno competence را افزایش دهد (۴۵). بنابراین می توان لپتین را ارتباطی بین وضعیت تغذیه ای و عملکرد ایمنی دانست.

بنابراین لپتین با تنظیم افتراقی تکثیر سلول های T خاطره اثر خاصی را بروی پاسخ های لنفوسيت های T بر جای می گذارد (۴۴). به طور اختصاصی، لپتین میزان Th1 را افزایش و تولید Th2 را سرکوب می کند (۵۲). این یافته ها توسعه نقش لپتین در ارتباط با وضعیت تغذیه ای یا عملکرد

immunocompetence در نظر گرفت (۶۴). بنابراین، در زنان مسن یک ارتباط منفی بین چربی بدن و فعالیت سلول NK گزارش شد (۶۵). اگرچه مکانیسم‌های دیگر هنوز نامشخص باقی مانده است.

آزمون تجربی دیگر در مورد ارتباط اثر چاقی بر پاسخ ایمنی در افراد بزرگسال (۶۶) اضافه می‌کند که چاقی با افزایش شمارش زیرمجموعه‌های لنفوسيت و لکوسیت (به جز برای سلول‌های T سرکوبگر و NK)، کاهش تکثیر لنفوسيت‌های القا شده توسط میتوژن سلول‌های B و T، که به میزان بالای فاگوسیتوز گرانولوسیت و مونوسیت، هم‌چنین با افزایش فعالیت اکسیداتیو، اما با عملکرد نرمал سلول‌های NK همراه است، ارتباط دارد. نویسنده‌گان این مطالعه پیشنهاد کرده‌اند که سطوح کلسترول تام، TG و گلوکز سرمه ممکن است با نقص‌های چندین جنبه از سیستم ایمنی مرتبط شوند، اگرچه BMI می‌تواند مهم ترین فاکتور در این زمینه باشد و در این متن، رابطه مثبتی بین BMI و محل لکوسیت دیده شد.

تعدادی از نتایج به دست آمده از دیگر محققان اشاره می‌کند که تحریک متوسط سیستم ایمنی مشاهده شده در افراد چاق ممکن است نقش مهمی در پیشرفت مقاومت به انسولین بر جای بگذارد، به طوری که ممکن است از اثرات TNF- $\alpha$  (۶۷) هم‌چنین پپتید ملانوکورتین احتمالی باشد (۶۸). در این متن، دیابت نوع دو (غیر وابسته به انسولین) با افزایش سیتوکین اصلی پاسخ فاز حاد، IL-6 مرتبط می‌شود. با توجه به عمل سیتوکین‌ها روی بافت چربی و سایر مکان‌ها، این فرآیند می‌تواند یک کمک کننده مهم برای ویژگی‌های بالینی و بیوشیمیایی سندروم متابولیک و چاقی به شمار آید (۶۹).

مطالعه‌ای دیگری که (۷۰) روی زنان چاق و غیر چاق صورت گرفت، نشان داد که جرم وابسته به چربی بدن به طور مسقیمی با شمارش کل لکوسیت، نوتروفیل، مونوسیت و لنفوسيت مرتبط است. به هر حال آن‌ها از اثبات هرگونه رابطه‌ای بین نقص عملکرد سیستم ایمنی در افراد چاق ناتوان بودند، زیرا عملکرد سلول – T (تکثیر لنفوسيت تحریک شده توسط con-A و PHA) در زنان چاق نظیر زنان غیر چاق بوده در حالی که عملکرد B (تکثیر لنفوسيت تحریک شده توسط PWM) در گروه چاق‌ها تقریباً ۵۰٪ بالاتر بود. علاوه بر این فاگوسیتوز گرانولوسیت و مونوسیت تحت تاثیر چاقی قرار نگرفت. بیماران چاق (۷۰) بعد از

تغییرات کاهش سطوح دائمی mRNA پروتئین غیرمزدوج – ۲ (uncoupling protein)، افزایش تولید میتوکندریایی سوپراکسید و پراکسید هیدروژن، القا سازی ژن‌های هدف (C/EBP) و افزایش تولید PGE2 وابسته به سیکلولاکسیژناز – ۲ را می‌توان نام برد. بنابراین با توجه به اهمیت ماکروفاژها در تنظیم التهاب عمومی و ایمنی، ادعا شده است که این تغییرات در عملکرد ماکروفاژها ممکن است به پاتوفیزیولوژی مرتبط با چاقی کمک کند (۵۶). تزریق لپتین موش را از گرسنگی و هم‌چنین القا آتروفی لنفوئید محافظت می‌کند ضمن این که تیموس ob/ob افزایش cellularity ضمیمه تیموس را در موش ob می‌دهد (۵۸).

Zucker rats هستند، لنفوپینی (سطوح پایین CD8+ و CD4+) را در تیموس، طحال و خون محیطی نشان می‌دهند (۲۷). کاهش ظرفیت فاگوسیتوز در این حیوانات نیز گزارش شده است. پاسخ تکثیری سلول‌های طحال به میتوژن کم می‌شود، به طوری که به کاهش برداشت گلوکز توسط GLUT 1 مرتبط است (۶۵). تعدادی از این اختلالات با افزایش فعالیت فیزیکی موش‌های چاق بهبود یافته (۶۰). ۲ UCP تخریب شده در این حیوانات در مقایسه با حیوانات طبیعی، نسبت به عفونت مقاوم‌تر و ژنتیک چاقی در آن‌ها گسترش نمی‌یابد (۶۱).

### عملکرد سیستم ایمنی در افراد چاق

مطالعات علمی کمی پیرامون مقایسه پاسخ ایمنی بین افراد چاق و لاگر انجام گرفته است. علاوه بر این بیشتر آزمون‌های تجربی شامل تعداد محدودی از افراد شرکت کننده و تعیین عملکردهای ایمنی بودند.

مطالعه‌ای نشان داد که ۳۸٪ از کودکان و نوجوانان چاق، نقص‌های متعددی از پاسخ‌های ایمنی وابسته به سلول از جمله به تأخیر انداختن حساسیت پوستی، پاسخ غیرنرمал تکثیر لفونیدها به میتوژن‌ها و کاهش ظرفیت تخریب باکتری در سلول به واسطه poly morphonuclear leucocyte را نشان می‌دهند (۶۲). ضمن این که این یافته‌ها پیرامون افراد چاق در مقایسه با افراد غیر چاق نیز صادق است (۶۳). علاوه بر این به نظر می‌رسد که چاقی بر عملکرد ایمنی لنفوسيت‌ها و فعالیت سلول NK در افراد مسن بالای ۶۰ سال نیز اثر گذار بوده و اثر کاهشی بر آن‌ها بر جای می‌گذارد، بنابراین می‌توان پیری را یک فاکتور عامل خطر اضافی برای افراد چاق در ارتباط با

به طور قابل ملاحظه‌ای محرومیت تغذیه‌ای و دوره‌های روزه‌داری کوتاه مدت به طور مکرر در افرادی که از چاقی رنج می‌برند بر سیستم ایمنی اثر می‌گذارد (۷۷). فعالیت ضدبакتریایی و سیتوولیتیک سلول‌های NK با روزه‌داری افزایش می‌یابد. بنابراین ظرفیت کشنده‌گی مونوویت در ۱۲ فرد چاق از ۱۴ فرد شرکت کننده در مطالعه افزایش و فعالیت سلول NK به طور متوسط ۱۳ در ۱۴ فرد چاق افزایش یافت. در ضمن گرسنگی پارامترهای ایمنی همورال مانند غلظت سرمی IgG، IgA، IgM را افزایش می‌دهد. برخلاف این پاسخ‌های Lymphocyte Blastogenic با میتوژن PHA به میزان کمی کاهش یافت، در حالی که میزان لوکوویت خون محیطی، مانند نوتروفیل‌ها، سلول‌های B و T به طور معنی‌داری تغییر نکرد. نتایج نشان داد که روزه‌داری اثرات متفاوتی را بر عملکرد سیستم ایمنی بر جای می‌گذارد. اهمیت بالقوه این تغییر تغذیه‌ای این است که عملکرد اثرکننده‌های مشخصی را بر سیستم دفاعی میزباند. در بیماران چاق افزایش می‌دهد.

#### نتیجه‌گیری

mekanisem‌های ایمنی در گیر در دفاع در برابر میکرووارگانیسم‌ها به واسطه پر خوری یا سوء‌تغذیه به چالش کشیده شوند. بنابراین چاقی و آرژی غذایی می‌توانند دفاع ایمنی ذاتی و اکتسابی را تحت تاثیر قرار دهند. شواهد بسیاری از ارتباط بین بافت چربی و سلول‌های ایمنی پشتیبانی می‌کنند. به صورتی که این ارتباط توسط تعداد زیادی از مطالعات حیوانی و انسانی اثبات شده است. مطالعات اپیدمیولوژیک و بالینی از افزایش شیوع نوع خاصی از بیماری عفونی در افراد چاق در قیاس با افراد لاغر حمایت کرده‌اند. ضمن این که پاسخ آنتی بادی ضعیفی به واکسیناسیون در افراد با اضافه وزن دیده می‌شود. لپتین، هورمون ترشح شده از بافت چربی، ممکن است به عنوان رابطی بین سلول‌های T و وضعیت تغذیه‌ای عمل کند. به هر حال، هایپر لپتینمی القا شده توسط سیتوکین‌ها بخش مهمی از پاسخ فاز حاد به شمار می‌آید. بنابراین مطالعه ارتباط بین سیستم ایمنی با چاقی می‌تواند به درمان چاقی و اختلالات ایمنی کمک کند.

پیروی از یک دوره کاهش وزن، رژیم با محدودیت متوسط انرژی (۱۲۰۰ تا ۱۳۰۰ کیلوکالری برای ۱۲ هفته)، با کاهش پاسخ‌های تکثیری تحریک شده توسط میتوژن و نیز کاهش معنی‌داری در فعالیت اکسیداتیو مونوویت‌ها و شمارش سلول‌های NK همراه شد اما این ارتباط کاهشی برای شمارش سلول‌های B و T، که عمده‌تاً تحت تاثیر کاهش انرژی قرار می‌گیرند، دیده نشد. برخلاف این، مطالعات قبلی ادعا کرده‌اند که نقص‌های سیستم ایمنی در افراد چاق با کاهش وزن ارتباط معکوسی دارد (۷۱).

یافته‌ها نشان می‌دهند که تعداد سلول‌های NK و ایمونو گلوبولین‌ها در زنان دارای اضافه وزن که از رژیم محدود از انرژی (کاهش ۵۰٪) برای هشتاد روز پیروی می‌کنند، کاهش وزن ۷-۹ کیلوگرم دارند، کمتر است. در ضمن مطالعه‌ای دیگر (۷۳) اشاره کرد که زنان چاقی که از رژیم محدود انرژی پیروی می‌کنند (۹۵۰ Kcal/d) و همراه آن برنامه سبک یا متوسط ایروبیک و تمرين‌های قدرتی انجام می‌دهند، کاهش محسوس سیتوکسیتی سلول‌های NK و دیگر اختلالات مرتبط با کاهش وزن مانند کاهش سلول‌های CD2+ IL-2RaIR بیان کننده را جبران می‌کنند. مطالعه‌ای دیگر گزارش داد که سطوح کمپلمنت C3 و فعالیت همولیتیک جایگزین (AP50) تا حدودی، توسط فاکتورهای اثرگذار بر تغییر وزن تعیین می‌شوند. علاوه بر این جراحی‌های کاهش وزن، میزان کمتری TNF-α و IL-3 و IL-6 توان مدلی برای تعدادی از تغییرات در عملکرد سیستم ایمنی فراهم کنند (۷۵).

سلامت برنامه کاهش وزن بر سیستم ایمنی با یک رژیم خیلی کم کالری (VLCD) برای ۲۴-۷ هفته مورد ارزیابی قرار گرفت، در این ارزیابی تعداد لوکوویت‌ها، نوتروفیل‌ها، بازووفیل‌ها، مونوویت‌ها، CD3+, CD4+, CD8+ و سلول‌های NK به طور معنی‌داری تغییر نکرد، اگرچه کاهش در غلطت IgM سرم در هنگام برنامه دیده شد (۷۶). نویسنده‌گان پیشنهاد کرده‌اند، که یک برنامه VLCD برای کاهش وزن پیش از جراحی در بیماری چاقی مناسب بوده و به نظر نمی‌رسد که به سیستم ایمنی لطمہ بزند.

## References

1. McHeyzer-Williams MG. Immune response decision at the single cell level. *Immunology* 1997; 9: 219–227.
2. Abbas AK, Janeway CA JR. Immunology: improving on nature in the twenty-first century. *Cell* 2000; 100: 129–138
3. Jaheway J, Travers T (eds). *Immunobiology: The Immune System in Health and Disease*. Garland Publishing Inc.: New York, 1997.
4. Sanmartin S, Chandra RK. Obesity, overnutrition and immune system. *Nut Res* 2000.
5. Scrimshaw NS, SanGiovanni JP. Synergism of nutrition.Infection Immunity. *Am J Clin Nutr* 1997; 66: 464S–477S.
6. Chandra RK. Nutrition and immunity: lessons from the past and new insights into the future. *Am J Clin Nutr* 1990; 1991:1087–1101.
7. Palop L, Martínez JA. Cross-sectional assessment of nutritional and immune status in renal patients undergoing continuous ambulatory peritoneal dialysis. *Am J Clin Nutr* 1997; 66: 498S–504S.
8. Chandra RK. Nutrition and the immune system: an introduction. *Am J Clin Nutr* 1997; 66: 460S–463S.
9. Cunningham-Rundles S. Nutrient Modulation of the Immune Response. Academic Press: New York, 1993.
10. Martinez JA, Macarulla MT, Marcos R, Larralde J. Nutritional outcome and immunocompetence in mice fed on a raw field beans as the source of protein. *Br J Nutr* 1992; 68: 493–503.
11. Moussa M, Tkaczuk J, Ragab J, Garcia J, Abbal M, Ohayon E, Ghisolfi J, Thouvenot JP. Relationship between the fatty acid composition of rat lymphocytes and immune functions. *Br J Nutr* 2000; 83: 327–333.
12. Lukito W, Boyce NW, Chandra RK. Nutrition and immunity.In: Walquist ML, Vovecky JS, (eds). *Medical Practice of Preventive Nutrition*. Smith-Gordon Ltd.: London, 1994, pp 27–53.
13. Keith ME, Jeejeebhoy KN. Immunonutrition. *Baillieres Clin Endocrinol Metab* 1997; 11: 709–738.
14. Martínez JA, Frühbeck G. Regulation of energy balance and adiposity: a model with new approaches. *J Physiol Biochem* 1996;52: 255–258.
15. Friedman JM. Obesity in the new millennium. *Nature* 2000;404: 632–635.
16. Bent RT. Indices of height and weight as measures of obesity.*Br J Prev Soc Med* 1970; 24: 64.
17. World Health Organization. *Obesity: preventing and managing the global epidemic*. WHO: Geneva, 1998.
18. Weinsier RL, Hunter GR, Heini AF, Goran MI, Sell SM. The etiology of obesity: relative contribution of metabolic factors, diet, and physical activity. *Am J Med* 1998; 105: 145–150
19. Martinez J. Obesity in young Europeans: genetic and environmental influences. *Eur J Clin Nutr* 2000; 54: S56–S60.
20. Astrup A, Lundsgrand C, Stock MJ. Is obesity contagious? *Int J Obes* 1998; 22: 376–377.
21. Task force for preventing and treatment of obesity. Overweight, Obesity, and Health Risk. *Arch Intern Med* 2000; 160:898–904.
22. Bovill EG, Bild DE, Heiss G, Kuller LH, Lee MH, Rock R, Ealh PW. White blood cell counts in person 65 years or more from the Cardiovascular Health study: correlations with baseline clinical and demographic characteristics. *Am J Epidemiol* 1996; 143:1107–1115.
23. Sweetman PM, Thomas HF, Yarnell JWG, Baker IA, Elwood PC. Total and differential leukocyte counts as predictors of ischemic heart disease: the Caerphilly and Speedwell studies. *Am J Epidemiol* 1997; 145: 416–421.
24. Khan LK, Bowman BA. Obesity: a major global public health problem. *Annu Rev Nutr* 1999; 19: 13–17.
25. Pi-Sunyer FX, Laferriere B, Aronne LJ, Bray GA. Obesity-A modern-day epidemic. *J Clin Endocrinol* 1999; 84: 3–5.
26. Weber DJ, Rutala WA, Samsa GP, Bradshaw SE, Lemon SM. Impaired immunogenicity of hepatitis B vaccine in obese persons [letter]. *N Engl J Med* 1986; 314: 1393.
27. Tanaka Si Isoda F, Yamakawa T, Ishihara M, Sekihara H. T lymphopenia in genetically obese rats. *Clin Immunol Immunopathol* 1998; 86: 219–225.
28. Chandra RK, Au B. Spleen hemolytic plaque forming cell response and generation of cytotoxic cells in genetically obese mice (ob/ob). *Int Arch Allergy Appl Immunol* 1980; 62: 141–147.
29. Marcos A, Varela P, Toro O, Nova E, López-Vidriero I, Morandé G. Evaluation of nutritional status by immunologic assessment in bulimia nervosa: influence of body mass index and vomiting episodes. *Am J Clin Nutr* 1997; 66: 491S–497S.
30. Marcos A, Varela P, Toro O, Nova E, López-Vidriero I, Morandé G. Interactions between

- nutrition and immunity in anorexia nervosa: 1-yr follow-up study. *Am J Clin Nutr* 1997; 66:485S–491S.
31. Varela P, Marcos A, Santacruz I, Ripoll S, Requejo A. Human immunodeficiency virus infection and nutritional status in female drug addicts undergoing detoxification: anthropometric and immunological assessments. *Am J Clin Nutr* 1997; 66: 504S–509S.
  32. Gregoire FM, Smas CM, Sue HS. Understanding adipocyte differentiation. *Physiol Rev* 1998; 78: 783–809.
  33. Cousin B, Muñoz O, Andre M, Fontanilles AM, Dani C, Cousin JK, Laharrague P, Casteilla K, Penicaud L. A role for preadipocytes as macrophage-like cells. *FASEB J* 1999; 14:305–312.
  34. Nishihira J. Novel pathophysiological aspects of macrophage migration inhibitory factor. *Int J Mol Med* 1998; 2: 17–28.
  35. Jackson IJ. The mahogany mouse mutation: further links between pigmentation, obesity and the immune system. *Trends Genet* 1999; 15: 429–431.
  36. Auwerx J. PPAR $\gamma$ : a versatile metabolic regulator. *Int J Obesity* 2000; 24: S4.
  37. Norgan NG. The beneficial effects of body fat and adipose tissue in humans. *Int J Obes* 1997; 21: 738–746.
  38. Martí A, Berraondo B, Martínez JA. Leptin: Physiological actions. *J Physiol Biochem* 1999; 55: 43–50.
  39. Trayhurn P, Hoggard N, Mercer JG, Rayner DV. Leptin: fundamental aspects. *Int J Obes Relat Metab Disord* 1999; 23: S22–S28.
  40. Loffreda S, Yang SQ, Lin HZ, Karp CL, Brengman ML, Wang DJ, Klein AS, Bulkley GB, Bao C, Noble PW, Lane MD, Diehl AM. Leptin regulates proinflammatory immune responses. *Faseb J* 1998; 12: 57–65.
  41. Mikhail AA, Beck EX, Shafer A, Barut B, Gbur JS, Zupancic TJ, Schweitzer AC, Cioffi JA, Lacaud G, Ouyang B, Keller G, Snodgrass HR. Leptin stimulates fetal and adult erythroid and myeloid development. *Blood* 1997; 89: 1507–1512.
  42. Gainsford T, Willson TA, Metcalf D, Handman E, Ng A, Nicola NA, Alexander WS, Hilton DJ. Leptin can induce proliferation, differentiation, and functional activation of hematopoietic cells. *Proc Natl Acad Sci USA* 1996; 93: 14564–14568.
  43. Santos-Alvarez J, Goberna R, Sanchez-Margalef V. Human leptin stimulates proliferation and activation of human circulating monocytes. *Cell Immunol* 1999; 194: 6–12.
  44. Lord GM, Matarese G, Howard JK, Baker RJ, Bloom SR, Lechler RI. Leptin modulates the T-cell immune response and reverses starvation-induced immunosuppression. *Nature* 1998; 394: 897–901.
  45. Flier JS. Lowered leptin slims immune response. *Nature Med* 1998; 4: 1124–1125.
  46. Takahashi N, Waelput W, Guisez Y. Leptin is an endogenous protective protein against the toxicity exerted by tumor necrosis factor. *J Exp Med* 1999; 189: 207–212.
  47. Friedman JM. Leptin, leptin receptors and the pathogenesis of obesity. In: Guy-Grand B, Ailhaud G (eds). *Progress in Obesity Research*: 8. John Libbey and Company Ltd.: London, 1999, pp 307–326.
  48. Torpy DJ, Bornstein SR, Chrousos GP. Leptin and interleukin-6 in sepsis. *Horm Metab Res* 1998; 30: 726–730.
  49. Grunfeld C, Zhao C, Fuller J, Pollack A, MoSeries A, Friedman J, Feingold KR. Endotoxin and cytokines induce expression of leptin, the ob gene product, in hamsters. A role for leptin in the anorexia or infection. *J Clin Inves* 1996; 97: 2152–2159.
  50. Sarraf P, Frederch RC, Turner EM, Ma G, Jaskowiak NT, Rivet DJ, Filier JS, Lowell BB, Fraker DL, Alexander HR. Multiple cytokines and acute inflammation raise mouse leptin levels: potential role in inflammatory anorexia. *J Exp Med* 1997; 185:171–178.
  51. Janik JE, Curti BD, Considine RV, Rager HC, Powers GC, Alvord WG, Smith JW, Gause BL, Kipp WC. Interleukin-1 increases serum leptin levels in humans. *J Clin Endocrinol Metab* 1997; 82: 3084–3090.
  52. Matarese G. Leptin and the immune system: how nutritional status influences the immune response. *Eur Cytokine Netw* 2000; 11: 7–14.
  53. Moshyedi AK, Josephs MD, Abdalla EK, Mackay SL, Edwards CK, Copeland EM, Moldawer LL. Increased leptin expression in mice with bacterial peritonitis is partially regulated by TNF- $\alpha$ . *Infect Immun* 1998; 66: 1800–1802.
  54. Chandra RK. Cell-mediated immunity in genetically obese (C57BL/6J ob/ob) mice. *Am J Clin Nutr* 1980; 33: 13–29.
  55. Mandel MA, Mahmoud AA. Impairment of cell-mediated immunity in mutation diabetic mice (db/db). *J Immunol* 1978; 120: 1375–1380.
  56. Lee FY, Li Y, Yang EK, Yang SQ, Lin HZ, Trush MA, Dannenberg AJ, Diehl AM. Phenotypic

- abnormalities in macrophages from leptin-deficient obese mice. *Am J Physiol* 1999; 276: C386–C394.
57. Ahima RS, Prabakaran D, Mantzoros C, Qu D, Lowell B, Maratos-Flier E, Flier JS. Role of leptin in the neuroendocrine response to fasting. *Nature* 1996; 382: 250–252.
58. Howard JK, Lord GM, Matarese G, Vendetti S, Ghatei MA, Ritter MA, Lechler RI, Bloom SR. Leptin protects mice from starvation-induced lymphoid atrophy and increases thymic cellularity in ob/ob mice. *J Clin Invest* 1999; 104: 1051–1057.
59. Moriguchi S, Kato M, Sakai K, Yamamoto S, Shimizu E. Decreased mitogen response of splenic lymphocytes in obese Zucker rats is associated with the decreased expression of glucose transport 1 (GLUT-1). *Am J Clin Nutr* 1998; 67: 1124–1129.
60. Moriguchi S, Kato M, Sakai K, Yamamoto S, Shimizu E. Exercise training restores decreased cellular immune functions in obese Zucker rats. *J Appl Physiol* 1998; 84: 311–317.
61. Ricquier D, The UCP. family. *Int J Obes* 2000; 24: S10.
62. Chandra RK, Kutty KM. Immunocompetence in obesity. *Acta Paediatr Scand* 1980; 69: 25–30.
63. Palmblad J, Hallberg D, Engstedt L. Polymorphonuclear (PMN) function after small intestinal shunt operation for morbid obesity. *Br J Haematol* 1980; 44: 101–108.
64. Moriguchi S, Oonishi K, Kato M, Kishino Y. Obesity is a risk factor for deteriorating cellular immune functions with aging. *Nutr Res* 1995; 15: 151–160.
65. Nieman DC, Henson DA, Gusewitch G, Warren BJ, Dotson RC, Butterworth DE, Nehlsen-Cannarella SL. Physical activity and immune function in elderly women. *Med Sci Sports Exerc* 1993; 25: 823–831.
66. Nieman DC, Henson DA, Nehlsen-Cannarella SL, Ekkens M, Utter AC, Butterworth DE, Fagoaga OR. Influence of obesity on immune function. *J Am Diet Assoc* 1999; 99: 294–299.
67. Ledochowski M, Murr C, Widner b Fuchs D. Association between insulin resistance, body mass and neopterin concentrations. *Clin Chim Acta* 1999; 282: 115–123.
68. Mountjoy KG, Wong J. Obesity, diabetes and functions for proopiomelanocortin-derived peptides. *Mol Cell Endocrinol* 1997; 128: 171–177.
69. Pickup JC, Crook MA. Is type II diabetes mellitus a disease of the innate immune system? *Diabetologia* 1998; 41: 1241–1248.
70. Nieman DC, Nehlsen-Cannarella SL, Henson DA, Butterworth DE, Fagoaga OR, Warren BJ, Rainwater MK. Immune responses to obesity and moderate weight loss. *Int J Obes* 1996; 20: 353–360.
71. Tanaka S, Inoue S, Isoda F, Waseda M, Ishihara M, Yamakawa T, Sugiyama A, Takamura Y, Okuda K. Impaired immunity in obesity: suppressed, but reversible lymphocyte responsiveness. *Int J Obes* 1993; 17: 631–636.
72. Kelley DS, Daudu PA, Branch LB, Johnson HL, Taylor PC, Mackey B. Energy restriction decreases number of circulating natural killer cells and serum levels of immunoglobulins in overweight women. *Eur J Clin Nutr* 1994; 48: 9–18.
73. Scanga CB, Verde Tj Paolone AM, Andersen RE, Wadden TA. Effects of weight loss and exercise training on natural killer activity in obese women. *Med Sci Sports Exerc* 1998; 30: 1666–1671.
74. Pomeroy C, Mitchell J, Eckert E, Raymond N, Crosby R, Dalmasso AP. Effect of body weight and caloric restriction on serum complement proteins, including factor d/adipsin: studies in anorexia nervosa and obesity. *Clin Exp Immunol* 1997; 108: 507–515.
75. Kyzer S, Binyamin J, Chaimoff C, Fishman P. The effect of surgically induced weight reduction on the serum levels of cytokines: IL-3 and TNF-a. *Obesity Surg* 1999; 9: 229–234.
76. Pekkarinen T, Mustajoki P. Use of very low-calorie diet in preoperative weight loss: efficacy and safety. *Obes Res* 1997; 5: 595–602.
77. Wing EJ, Stanko RT, Winkelstein A, Adibi SA. Fasting-Enhanced Immune effector mechanisms in obese subjects. *Am J Med* 1983; 75: 91–96.

## Obesity and immunity

Cheraghpour M<sup>1</sup>, Shahsavani B<sup>1</sup>, Zand H<sup>2</sup>, Davoodi H<sup>3</sup>, Homayounfar R<sup>4\*</sup>, Ehrampoush E<sup>5</sup>

1- Students' Research Committee, National Nutrition and Food Technology Research Institute, Faculty of Nutrition Sciences and Food Technology, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran.

2- Associate Prof, Dept. of Basic Science, National Nutrition and Food Technology Research Institute, Faculty of Nutrition and Food Technology, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran.

3- Assistant Prof. Dept. of Clinical Nutrition and Dietetic, National Nutrition and Food Technology Research Institute, Faculty of Nutrition and Food Technology, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran.

4- \*Corresponding author: Students' Research Committee, National Nutrition and Food Technology Research Institute, Faculty of Nutrition Sciences and Food Technology, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran.  
Email: r\_homayounfar@yahoo.com

5- M.Sc. in Nutrition, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran.

### Abstract

The immunological processes involved in the collaborative defence of organisms are affected by nutritional status. Thus, a positive chronic imbalance between energy intake and expenditure leads to situations of obesity, which may influence unspecific and specific immune responses.

The incidence and severity of specific types of infectious illnesses are higher in obese persons as compared to lean individuals, as well as poor antibody responses to vaccinations in overweight subjects. Leptin may act as a link between the nutritional status and T cell function. Moreover, there is evidence that hyperleptinaemia induced by cytokines is an integral part of the acute phase response. Leptin deficiency in animal studies associated with a lower phagocyte activity, lymphopenia, lower lymphocyte and NK cell numbers as well as decreased cytotoxic activity. In human studies have been showed delayed cutaneous hypersensitivity, abnormal lymphoproliferative responses to mitogens and a reduction in intracellular bacterial killing capacity.

Obesity diminishes the immune response, but the mechanisms implicated in this process remain unclear. Obesity are associated with impaired immunity. Several factors, including nutritional, metabolic and endocrine, seem to be involved. There is evidence that obesity alters several functions of the immune defense mechanisms and thus, increases susceptibility to infections, diabetes and cancer development among other chronic diseases. Further research in this interesting area would be of help in predicting obesity-prone populations and so, development of prevention strategies and new pharmacological therapies.

**Keywords:** Obesity, Immune system, Leptin