

## اندازه گیری درصد کربوکسی هموگلوبین در خون اجساد به روش اسپکتروفتومتری مشتق دوم

دکتر مهشید افشار

دانشیار گروه پزشکی قانونی و طبکار دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران

مصطفی شاهی نصرت آباد

کارشناس ارشد آزمایشگاه سم شناسی پزشکی قانونی

دکتر مرضیه مظلومی ایبانه

دکتر داروساز

### خلاصه

روش مشتق گیری اسپکتروفتومتری به علت کاهش همپوشانی باندهای جذبی سایر مشتقات هموگلوبین مانند متهموگلوبین و سولفهموگلوبین با باند جذبی کربوکسی هموگلوبین، روش پیشنهادی برای تعیین مقدار درصد کربوکسی هموگلوبین در خونهای فاسد به خصوص در موارد پزشکی قانونی است.

در این بررسی ۱۰ نمونه خون جسد مشکوک به مسمومیت با منواکسید کربن ابتدا به روش اسپکتروفتومتری ساده در محدوده طول موج  $500-610\text{ nm}$  (روش Tietz) مورد آزمایش قرار گرفته و از وجود کربوکسی هموگلوبین در غلظتهای مختلف اطمینان حاصل گردید. سپس نمونه ها به روش اسپکتروفتومتری مشتق دوم در محدوده  $400-450\text{ nm}$  اسکن گردیده و با استفاده از  $\text{Ln} \frac{418}{44}$  درصد کربوکسی هموگلوبین محاسبه گردید. مقدار  $\text{CoHb}$  در نمونه های مورد بررسی در دامنه  $16/5-28/5\%$  تعیین گردیده است.

واژه های کلیدی: کربوکسی هموگلوبین (Carboxyhemoglobin)، خون (blood)، اسپکتروفتومتری مشتق دوم (Second derivative spectrophotometry)، جسد (Post-mortem).

مقدمه:

تشخیص و اندازه‌گیری کربوکسی هموگلوبین در خون به روشهای مختلفی مانند روش میکرودیفیوزیون یا روش (Conway) (۲)، روش گاز کروماتوگرافی (GC) (۴، ۱۶)، روش الکتروشیمیایی (۳) و روشهای اسپکتروفتومتری ساده (۱۵) و مشتق‌گیری (۱۲ و ۱۳) میسر است.

در روش میکرودیفیوزیون با انتشار جزئی (میکرودیفیوزیون) گاز Co در یک سلول کانوی (Conway) و انجام عمل احیاء می‌توان درصد اشباع CoHb را مشخص نمود. در نمونه‌های خون آلوده به عوامل میکروبی ممکن است ترکیبات احیاءکننده فرار دیگری در اثر فعالیت باکتریها به وجود آید که سبب خطا در نتیجه آزمایش شوند (۲). روش گاز کروماتوگرافی مجهز به دستگاه Head Space توسط Perrigo و Kupferschmidt برای کاربرد در خون فاسد پیشنهاد شده است (۱۶ و ۴). اساس این روش افزودن یک ماده تجزیه‌کننده به نمونه خون و شکستن باندها منواکسیدکربن با هموگلوبین می‌باشد. سپس مقدار Co آزادشده اندازه‌گیری می‌گردد. آزمایشات انجام‌شده نشان می‌دهد که برای غلظتهای ۱۰۰-۲۰٪ CoHb روش ارائه‌شده معقول و مناسب است (۱۶). عمده‌ترین اشکال این روش در بررسی خون جسد این است که مقدار گاز منواکسیدکربن که از نمونه آزاد می‌گردد نشاندهنده میزان اشباع خون با کربوکسی

هموگلوبین است. در حالی که امروزه معلوم شده که در خون بدن اجساد پس از مدتی گاز منواکسید کربن تولید می‌شود (۸ و ۶). این مسئله اولین بار با مشاهده Co در خون و مایعات حفره‌ای جسد غرق‌شده‌ای که ۴۵ روز در آب راکد غوطه‌ور مانده بود، مد نظر قرار گرفت. Engel اعلام نمود که بعضی باکتریها تحت شرایط بیهوازی منواکسیدکربن را از ترکیبات هم تولید می‌کنند و طبق بررسیهای etal و Mayashi یک باکتری جداشده از بزاق وقتی در محیط مغذی حاوی هموگلوبین کشت داده شود گاز Co تولید می‌نماید (۸). برای غلبه بر این مشکل پیشنهاد گردید که علاوه بر اندازه‌گیری مقدار Co به روش گاز کروماتوگرافی باید غلظت هموگلوبین تام نمونه خون نیز توسط روش دیگری تعیین گردد که اشکال آن وقت‌گیری و هزینه زیاد آزمایش می‌باشد (۱۳).

اسپکتروفتومتری می‌تواند به دو شکل ساده و مشتق‌گیری (Derivative) به کار گرفته شود. روش اسپکتروفتومتری ساده و یا روش پیشنهادی Tietz از نظر کمی فقط برای خون تازه کاربرد دارد. در خون جسد در اثر فساد مشتقات دیگر هموگلوبین مانند متهموگلوبین و سولفهموگلوبین تولید می‌شوند و به علت تداخل باندهای جذبی آنها با باند جذبی کربوکسی هموگلوبین، تعیین درصد CoHb با خطای بسیاری مواجه است (۱۵). این روش جهت تشخیص کیفی CoHb در نمونه‌های خون

هموگلوبین در نمونه‌های خون فاسد، کدر و دناتور شده (به‌خصوص در خون قربانیان آتش‌سوزی) مورد توجه سم‌شناسان، پزشکی قانونی قرار گرفت (۱۲).

در این روش از جذب یک نمونه (A) نسبت به طول موج (λ) مشتقات اول و دوم و بالاتر گرفته می‌شود روش مشتق‌گیری سبب حذف تداخلات طیفی دیگر ترکیبات می‌شود. مشکل دیگر در روش‌های اسپکتروفتومتری ساده تفرق نور به دلیل کدورت محلول مورد آزمایش یا وجود حباب‌های هوا در آن و یا اثر انگشت روی سلها (cuvette) است. روش مشتق‌گیری همچنین سبب حذف این اثرات می‌شود و حساسیت زیاد برای نشان‌دادن اختلافات جزئی طیف‌های شبیه به هم دارد (۱۰). لذا با توجه به مراتب فوق این روش می‌تواند جهت تعیین مقدار کربوکسی هموگلوبین در نمونه‌های خون فاسد و کدر مورد استفاده قرار گیرد. طبق بررسی‌های انجام شده استفاده از مشتقات زوج دوم و چهارم توصیه شده است (۱۱ و ۱۲).

در این بررسی در نظر داریم برای اولین بار در ایران با استفاده از روش مشتق‌گیری دوم، روش پیشنهادی Park et al (۱۱) با اصلاحی در محاسبات طبق روش Buther et al (۱) به تعیین مقدار درصد کربوکسی هموگلوبین در نمونه‌های خون اجساد پردازیم.

تازه و فاسد اجساد مورد استفاده قرار می‌گیرد.

از روش‌های اسپکتروفتومتری مورد استفاده به‌کارگیری دستگاه اسپکتروفتومتر دیفرانسیلی اتوماتیک IL-283, Co-oximeter و اسپکتروفتومتر اتوماتیک IL-282, Co-oximeter می‌باشد. بررسی‌های انجام شده نشان می‌دهد که در مورد خون تازه یا خونی که تغییر ماهیت نداده باشد استفاده از اسپکتروفتومتر IL-282 بهترین روش برای رسیدن به نتایج باثبات‌تر و دقیق‌تر در مقادیر ۱۰۰-۵٪ کربوکسی هموگلوبین نسبت به روش اسپکتروفتومتری IL-182 می‌باشد. در مورد خون فاسد نتایج بدست آمده توسط این دو دستگاه در مقادیر ۴۵-۱۶٪ CoHb موجود در نمونه خون مطابق با نتایج حاصل از دیگر روش‌هاست. درباره سایر مقادیر کربوکسی هموگلوبین نمونه خون فاسد نتایج حاصل از دستگاه IL-282 تقریباً با میزان واقعی مطابقت دارد ولی با دستگاه IL-182 نتیجه کاملاً متفاوتی بدست می‌آید (۴).  
به‌هر حال اندازه‌گیری میزان کربوکسی هموگلوبین در خون فاسد توسط هر یک از روش‌های اسپکتروفتومتری ساده با خط در نتایج حاصله همراه می‌باشد.  
با استناد به نظریه O'Hover که اعلام نمود روش اسپکتروفتومتری مشتق‌گیری برای کاهش همپوشانی باندهای جذبی ترکیبات مختلف متناسب است. استفاده از این روش جهت تعیین مقدار کربوکسی

## روش بررسی

## ۱- انتخاب نمونه:

۱۰ نمونه خون جسد مشکوک به مسمومیت با متواکسید کربن ابتدا با روش اسپکتروفتومتری ساده در محدوده طول موج ۶۰۰-۵۰۰ nm (روش Tietz) به وسیله اسپکتروفتومتری (UV-Vis-Spectrophotometry Cary-14) مورد آزمایش کیفی قرار گرفت. بدین صورت که در دو سل (cuvette) شاهد و نمونه دستگاه ۴ میلی لیتر آمونیاک ۰/۴٪ و ۱۰ میلی گرم سدیم دی تیونیت ( $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$ ) و به سل نمونه ۵۰ میکرولیتر از نمونه خون اضافه نموده و آنگاه طیف جذبی در محدوده طول موجهای ۶۰۰-۵۰۰ nm اندازه گیری گردید. نمونه‌هایی که دارای یک طیف جذبی با دو ماکزیمم در طول موجهای ۵۷۲-۵۶۷ و ۵۴۰-۵۳۸ بود مثبت تلقی شد و آنهایی که دارای یک طیف جذبی با یک ماکزیمم در ناحیه ۵۵۵ بودند منفی در نظر گرفته شدند، طیفهای حاصله از نمونه‌های منفی و مثبت در شکل (۱) ارائه شده است.

۸ نمونه مثبت و ۲ نمونه مثبت ضعیف تشخیص داده شد سپس با استفاده از روش مشتقگیری دوم مقدار درصد کربوکسی هموگلوبین در نمونه‌های فوق مورد بررسی مجدد قرار گرفتند.

## ۲- طرز تهیه محلولهای استاندارد:

برای ساختن محلولهای از خون تازه

هپارینه که از یک فرد سالم غیر سیگاری گرفته شده بود استفاده گردید. ۱۰۰ cc از این خون را به دو قسمت مساوی تقسیم کرده و یک قسمت را در ظرف شیشه‌ای با دهانه تنگ ریخته سپس ۵۰ میلی لیتر ماده ضدکف اکتانول به آن اضافه گردید و دهانه ظرف با چند لایه پارافیلیم پوشانده شد تا با هوا کمتر تماس داشته باشد. برای تهیه استاندارد ۱۰۰٪ اشباع  $\text{CoHb}$  از طریق یک شیلنگ لاستیکی کپسول گاز  $\text{Co}$  را به یک پی پت وصل کرده و این پی پت از لایه پارافیلیم درون نمونه خون قرار داده شد. یک پی پت پاستور دیگر هم به منظور خروج حبابهای اضافی گاز از لایه پارافیلیم عبور داده به طوری که در بالای سطح نمونه قرار گیرد. ظروف حاوی نمونه روی همزن برقی قرار گرفت تا نمونه خون ضمن اشباع شدن با گاز  $\text{Co}$  به آرامی مخلوط شود. برای این منظور از کپسول گاز  $\text{Co}$  با خلوص ۲۸۲ ppm و حدود ۶ ساعت عمل اشباع سازی طول کشید.

نمونه ۵۰ میلی لیتر دیگر به مدت ۳۰ دقیقه با گاز اکسیژن خالص با سرعت ۵ L/min اشباع گردید. این نمونه به عنوان استاندارد فاقد کربوکسی هموگلوبین در نظر گرفته شد. برای ساختن محلولهای استاندارد دیگر با استفاده از این دو نمونه، لازم بود که درصد دقیق  $\text{CoHb}$  در هر کدام از نمونه‌هایی را به درستی بدانیم، بنابراین از فرمول روش پیشنهادی (Butler et al ۱۲) و (۱) استفاده گردید به این ترتیب که جذب ساده آنها را در دو طول موج ۴۲۰ و ۴۳۲

سدیم دی تیونیت (۱/۲۵ گرم) به عنوان احیاءکننده به آن افزوده شد. این محلول باید تازه تهیه شود.

#### ۴- مشخصات دستگاه:

دستگاه اسپکتروفوتومتری مجهز به سیستم مشتقگیری مدل Cary-1 ساخت کارخانه Varian مجهز به سیستم کامپیوتر Computer Epson EL2 و چاپگر Printer Epson LX-400 استفاده کردیم.

#### ۵- تهیه منحنی کالیبراسیون:

۰/۱ میلی لیتر از نمونه استاندارد را به ۲۰ میلی لیتر محلول رقیقکننده افزوده و پس از مدت ۳ دقیقه مخلوط در سل نمونه دستگاه ریخته شد، در سل شاهد محلول رقیقکننده اضافه کرده و سپس مشتق دوم جذب هر یک از استانداردها در محدوده ۴۵۰-۴۰۰ nm تعیین گردید. منحنی مشتق دوم در شکل شماره ۲ و مشخصات رسم آن در ذیل مشخص شده است.

نانومتر اندازه گیری کرده و نسبت آنها (Ar) محاسبه گردید. سپس با بهره گیری از فرمول

$$\% \text{CoHb} = 100 \times \frac{1 - (Ar \times F_1)}{[(ArF_2 - F_1) - F_3] + 1}$$

$$F_1 = 1/33 \quad F_2 = 1/4787 \quad F_3 = 1/9939$$

درصد اشباع CoHb هر یک از محلولها محاسبه گردید.

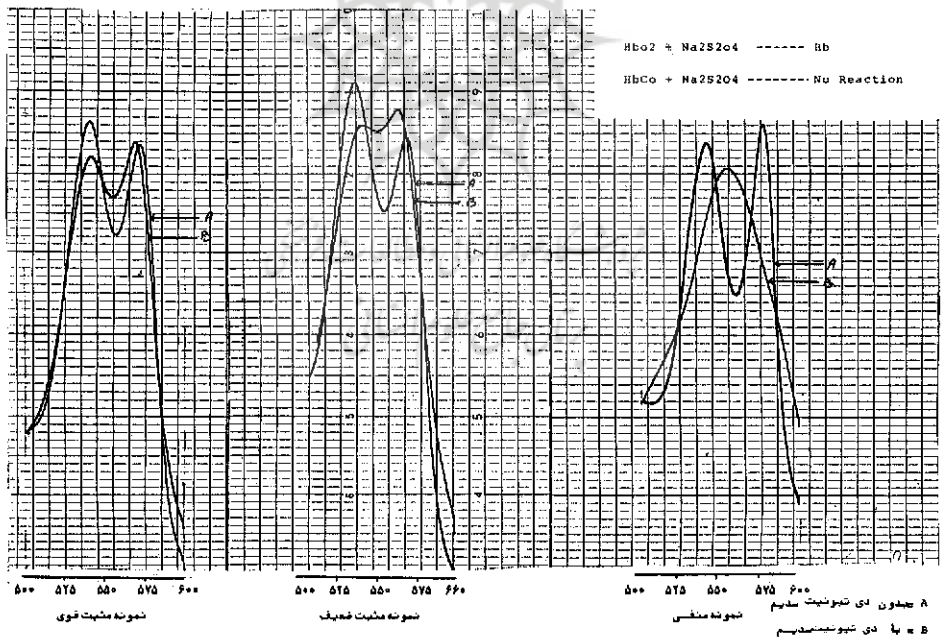
مقدار درصد اشباع در نمونه استاندارد با حداقل ۳ درصد و حداکثر ۷ درصد اشباع CoHb تعیین گردید و با استفاده از درصد مختلف در نمونه فوق ۷۰ نمونه استاندارد ۰/۷۰، ۰/۵۷، ۰/۴۳، ۰/۳۶، ۰/۳۰، ۰/۲۳ و ۰/۱۶ تهیه گردید.

#### ۳- طرز تهیه محلول رقیقکننده:

برای رقیق سازی نمونه ها و استانداردها، محلول ۱۰ mmol/lit ترانس آمینومتان (THAM) مناسب است. ۰/۶ گرم پودر ترانس آمینومتان را وزن کرده و در ۵۰۰ cc آب مقطر حل نموده سپس ۲/۵ mg/ml

جدول ۱: مقادیر عددی جذب در ۴۳۰ و ۴۱۸ نانومتر و  $Ln \frac{A}{B}$  مربوط به هر استاندارد را نشان می‌دهد.

استانداردها	درصد اشباع با CoHb	مقدار جذب در ۴۱۸nm	مقدار جذب در ۴۳۰nm	$Ln \frac{A}{B}$
۱	۷۰	-۰/۰۲۸۳	-۰/۰۰۱۲	۳/۱۵۶
۲	۵۷	-۰/۰۱۶۵	-۰/۰۰۱۵	۲/۴۲۳
۳	۵۰	-۰/۰۱۳۲	-۰/۰۰۲۲	۱/۷۸۱
۴	۴۳	-۰/۰۱۱۵	-۰/۰۰۲۹	۱/۳۸۳
۵	۳۶	-۰/۰۱۵۰	-۰/۰۰۵۰	۱/۰۹۸
۶	۳۰	-۰/۰۱۲۷	-۰/۰۰۷۶	۰/۵۱۳
۷	۲۳	-۰/۰۱۰۳	-۰/۰۰۷۴	۰/۳۳۰
۸	۱۶	-۰/۰۰۳۵	-۰/۰۰۴۹	۰/۳۳۵
۹	۳	-۰/۰۰۱۲	-۰/۰۰۴۲	۱/۲۴۱



منحنی شماره ۱: جذب ساده سه نمونه مثبت قوی، مثبت ضعیف و منفی قبل و بعد از احیاء،  
با دستگاه اسپکتروفوتومتری

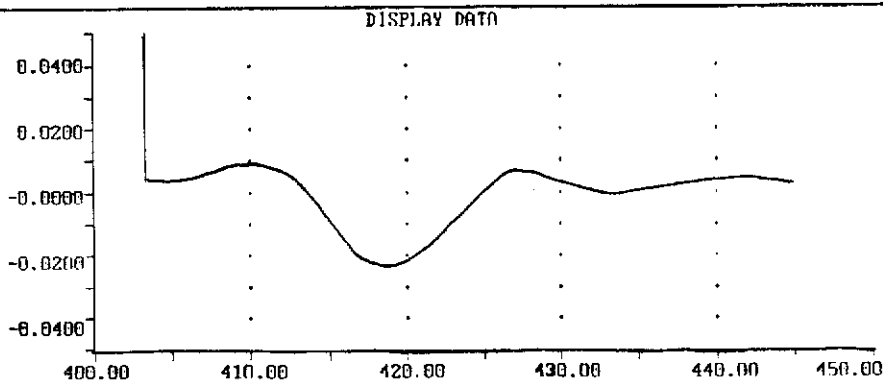
جدول ۲: مقادیر عددی جذب در ۴۳۰ و ۴۱۸ نانومتر و  $\ln \frac{A}{B}$  مربوط به هر نمونه را نشان می‌دهد.

نمونه‌ها	مقدار جذب در ۴۱۸	مقدار جذب در ۴۳۰	$\ln \frac{A}{B}$
۱	-۰/۰۱۷۰	-۰/۰۰۰۹	۲/۹۳۹
۲	-۰/۰۱۳۸	-۰/۰۰۴۱	۱/۲۱۴
۳	-۰/۰۱۴۱	-۰/۰۰۳۴	۱/۴۲۲
۴	-۰/۰۰۰۶۵	-۰/۰۰۲۴	۰/۹۹۶
۵	-۰/۰۰۴۴	-۰/۰۰۶۰	-۰/۳۱۰
۶	-۰/۰۰۹۹	-۰/۰۰۱۲	۲/۱۱۰
۷	-۰/۰۲۳۲	-۰/۰۰۱۸	۱/۲۵۳
۸	-۰/۰۲۳۲	-۰/۰۰۱۱	۳/۰۴۷
۹	-۰/۰۱۷۲	-۰/۰۰۰۸	۳/۰۶۸
۱۰	-۰/۰۲۴۱	-۰/۰۰۱۲	۳/۰۰۱

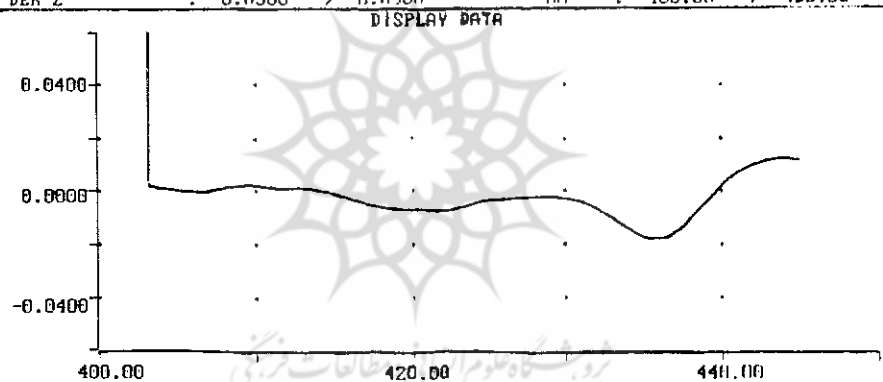
بهره‌گیری از کامپیوتر بهترین خط راست (منحنی کالیبراسیون) از بین نقاط پس از محاسبه ضریب رگرسیون (regression coefficient) رسم شده جداول زیر نمایانگر مختصات و مشخصات منحنی فوق می‌باشد.

با استفاده از منحنی‌های مشتق دوم مقادیر مطلق جذب در طول موجهای (A) ۴۱۸nm و (B) ۴۳۰nm و  $\ln \frac{A}{B}$  محاسبه شد (جدول شماره ۱). آنگاه منحنی کالیبراسیون رسم گردید (منحنی شماره ۳)، که رابطه درصد CoHb استاندارد با  $\ln \frac{A}{B}$  را نشان می‌دهد.

15 May 1994  
 Gain 80 SBW 2.0  
 Baseline ON Page 3  
 DER 2



DER 2 : -0.0500 -> 0.0500 NM : 400.00 -> 450.00



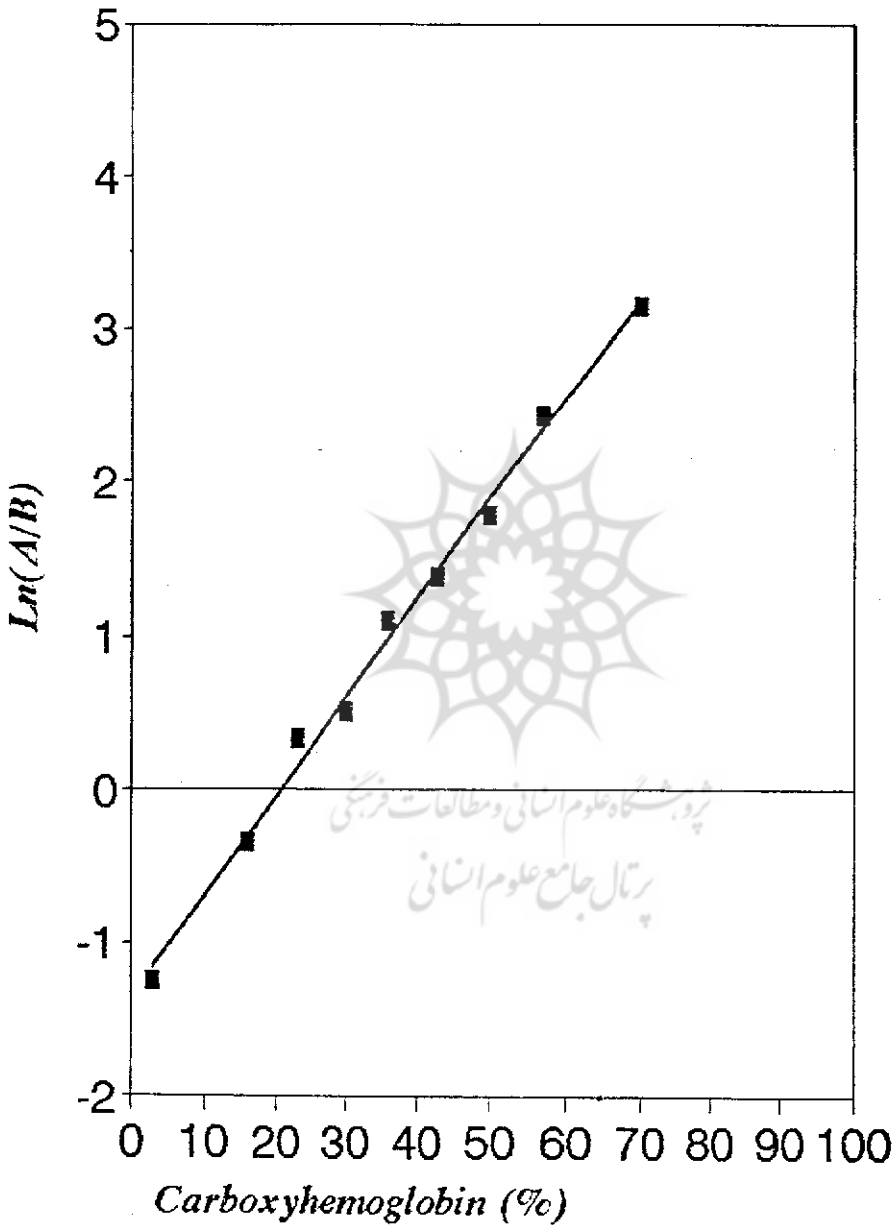
DER 2 : -0.0600 -> 0.0600 NM : 399.90 -> 450.00

منحنی شماره ۲: منحنی بالا مربوط به مشتق دوم جذب استاندارد ۷۰٪ و منحنی پایین مربوط به مشتق دوم جذب استاندارد ۳٪ در محدوده ۴۰۰-۴۵۰ نانومتر می باشد.

یافته ها  
 ۱۰ نمونه خون جسد که قبلاً وجود کربوکسی هموگلوبین در آنها مورد شناسایی قرار گرفته بود. مطابق نمونه های استاندارد  $\ln \frac{A}{B}$  مربوط به هر کدام محاسبه (جدول شماره ۲) و سپس با استفاده از آن مقدار درصد اشباع CoHb هر نمونه از روی منحنی کالیبراسیون محاسبه گردید (جدول شماره ۳).

مقدار درصد اشباع CoHb هر نمونه از روی منحنی کالیبراسیون محاسبه گردید (جدول شماره ۳).





منحنی شماره ۳: منحنی کالیبراسیون تعیین مقدار کربوکسی هموگلوبین خون

## بحث و نتیجه گیری

در سالهای اخیر، مشتق‌گیری از طیف کربوکسی هموگلوبین به‌عنوان تنها روش اسپکتروفتومتری عملی و قابل اعتماد در تعیین مقدار CoHb اشباع در نمونه‌های خون اجساد پیشنهاد گردیده است. به‌طورکلی روش مشتق‌گیری که سبب کاهش اثر کدورت نمونه مورد آزمایش و کاهش اثر تداخلات طیفی مشتقات دیگر خون شده که مهمترین مشکل روش تجزیه‌ای اسپکتروفتومتری می‌باشد، به‌روش اسپکتروفتومتری ساده ارجحیت دارد (۱۰). از جمله می‌تواند جهت تعیین منواکسید کربن در خون جسد که حاوی مخلوطی از انواع دیگر مشتقات هموگلوبین بوده و به‌همین دلیل از کدورت بالایی برخوردار است، به‌کار رود و در آزمایشگاههای سم‌شناسی پزشکی قانونی بسیار مفید و کارآمد باشد. از طرف دیگر در مراکز پزشکی قانونی چون در بررسی خون اجساد قربانیان آتش‌سوزیها با مشکل تغییر ماهیت (دنا‌توره‌شدن) هموگلوبین و همچنین انعقاد خون در اثر گرمای آتش روبرو هستیم روش فوق یک روش عملی و قابل اعتماد است.

جهت تهیه استاندارد ۱۰۰ درصد اشباع CoHb به گاز منواکسید کربن خالص نیاز است که از هیچ طریق تهیه آن ممکن نشد و این یکی از مهمترین مشکلات ما در کار

عملی بود. البته در صورت داشتن گاز Co خالص هم تهیه محلول ۱۰۰ درصد CoHb با اشکالاتی همراه می‌باشد. این مشکلی است که در اکثر منابع علمی به آن اشاره گردیده (۶ و ۵) و برای غلبه بر آن روش محاسبه تئوری مورد استفاده در این بررسی را پیشنهاد کرده‌اند. با توجه به مطلب فوق نقطه ۱۰۰ درصد کربوکسی هموگلوبین را محاسبه و منحنی دیگر با در نظر گرفتن این نقطه رسم نمودیم، ولی چون درصد اشباع هموگلوبین نمونه‌های خون مورد مطالعه کمتر از ۷ درصد می‌باشند از منحنی کالیبراسیون اولیه (منحنی شماره ۳) استفاده گردید.

امروزه دستگاههای اسپکتروفتومتر در ساختمان خود به سیستم مشتق‌گیری به‌صورت یک برنامه کامپیوتری مجهز بوده و به‌راحتی می‌توان به اندازه‌گیری مشتق طیفها پرداخت.

علت مرگ در نمونه‌های شماره ۱ و ۶ و ۸ و ۹ و ۱۰ خفگی در حمام گزارش شده است با مراجعه به جدول شماره ۳ روشن می‌گردد که مقدار درصد CoHb پنج نمونه ذکر شده در دامنه ۵/۶۸-۵۳٪ و میانگین  $6/5 \pm 6/6$  درصد بود که این مقادیر با نتایج بسیاری از بررسیها قابل مقایسه است (۱۴).

نمونه‌های شماره ۳ و ۷ به‌ترتیب مربوط به جسد دختر ۱۲ ساله و پیرمرد ۷۳ ساله

جدول ۳: درصد CoHb مربوط به ۱۰ نمونه مجهول مورد آزمایش

نمونه‌ها	۱	۲	۳	۴	۵	۶	۷	۸	۹	۱۰
درصد	۶۶/۵	۴۲	۴۴	۳۶	۱۶/۵	۵۳	۴۳	۶۸	۶۸/۵	۶۷

حوادث آتش‌سوزی علت اصلی مرگ تلقی نگردد ولی تعیین مقدار آن به علت دلالت بر حیات شخص در زمان حادثه از نظر پزشکی قانونی حائز اهمیت است.

در مورد نمونه شماره ۲ که مربوط به جسد مرد ۲۷ ساله‌ای می‌باشد مقدار CoHb ۴۲ درصد تعیین گردید که به علت عدم اطلاع از علت مسمومیت و وضعیت سلامتی متوفی و دیگر اطلاعات مورد نیاز، تفسیر علت مرگ مقدور نمی‌باشد.

با توجه به مطالب فوق استفاده از مشتق دوم اسپکتروفتومتری دارای سرعت، سهولت و دقت قابل توجهی بوده و به‌ویژه می‌تواند در آزمایشگاه‌های سم‌شناسی پزشکی قانونی مورد استفاده قرار گیرد.

است که میزان CoHb ۴۴٪ و ۴۳٪ می‌باشد. این میزان اگرچه پایین‌تر از غلظت کشندگی منواکسیدکربن است ولی به علت تنفس سریع در سنین پایین و نیز احتمال وجود نارساییهای قلبی و تنفسی در افراد مسن می‌تواند موجب مرگ گردد (۷).

مرگ در نمونه‌های شماره ۴ و ۵ به ترتیب با ۳۶٪ و ۱۶/۵٪ اشباع با منواکسید کربن به علت آتش‌سوزی اعلام گردیده است در این‌گونه حوادث به علت مشارکت گازها و غبارات سمی ناشی از احتراق مواد و وسایل مختلف، همچنین سوختگی و شوک حرارتی، مرگ با مقادیر کمتر از غلظت کشنده منواکسید کربن نیز محتمل است (۹). در ضمن مقادیر کمتر از حد کشندگی CoHb اگرچه ممکن است در

#### منابع:

1. Beutler E. and West C., "Simplified determination of carboxyhemoglobin" clin chem. 30(6): 871-74. 1984.
2. Blackmore D.J. "The determination of Carbon monoxide in Blood and Tissue", Analyst, 95: 439-458 1970.
3. Bogusz M., Aderjan R. and Bosche J., "The determination of Carbon monoxide in blood by means of electrochemical Packet gas meter",

1. J. anal. Toxicol. 12: 225-228 (1988).
4. Con stantion A., Park J., and Caplan y., "Carbon monoxide analysis: A comparsion of two co-oximeters and head space chromatography" J. anal toxicology 10: 190-93 (1986).
5. Fu Kui, Y. and etal "Determination of carboxyhemoglobin in heated blood, sources error and utility of derivative spectrophotometry" J. anal. Toxicol, 9(2): 81-84, 1983.
6. Fu Kui Y. and etal "A study of derivative spectrophotometry for determination of carboxyhemoglobin in blood", J. Anal. Toxicol, 8(6): 277-81, 1984.
7. Jain K.K., "Carbon monoxide poisoning" warren H. Green, inc, 1990.
8. Kojima, T. and etal, "Production of carbon monoxide in cadavers" Forensic sci. Int., 32: 67-77, 1986.
9. Nelson G.L., "regulatory aspects of fire Toxicology" Toxicology, 97, 181-199, 1987.
10. O, Haver, T.C. "Potential application of derivative and wavelength modulation spectrometry" clin-chem. 25(9): 153-158, 1979.
11. Parks J. and worth H.G., "Carboxyhemoglobin determination by second derivative spectroscopy" clin-chem. 31(2): 279-81, 1985.
12. Perrigo B.J., yoynt B.P. "Evaluation of current derivative spectro photometric methodology for the determination of percent carboxyhemoglobin saturation of carbon monoxide in blood", J. anal. Toxicol. 5: 122-125, 1981.
13. Sato K. and etal "Determination of total hemoglobin in forensic blood samples with special reference to carboxyhemoglobin analysis" Forensic Sci-Int, 48: 89-96, 1990.
14. Sick T.J. and Rieders F., "Determination of carboxyhemoglobin in the presence of other blood hemoglobin pigments by visible spectrophotometry" J. Forensic sci, 29(1): 39-54, 1984.
15. Tietz W., "Fundamental of clinical chemistry" W.H. saunders, Co., 1987.
16. Wigfield, and etal, "Assessment of the methods available for the determination of carbon monoxide in blood, J. anal. Toxicol, 5: 122-125, 1981.