UNIVERSIDAD NACIONAL AUTONOMA DE MEXICO

FACULTAD DE QUIMICA

ESTUDIO ENZIMATICO EN TRAUMATISMOS ACCIDENTALES

T E S I S

QUE PARA OBTENER EL TITULO DE

QUÍMICO FARMACEUTICO BICLOGO

P R E S E N T A :

TERESITA DEL ROSARIO SAINZ ESPUÑES





UNAM – Dirección General de Bibliotecas Tesis Digitales Restricciones de uso

DERECHOS RESERVADOS © PROHIBIDA SU REPRODUCCIÓN TOTAL O PARCIAL

Todo el material contenido en esta tesis esta protegido por la Ley Federal del Derecho de Autor (LFDA) de los Estados Unidos Mexicanos (México).

El uso de imágenes, fragmentos de videos, y demás material que sea objeto de protección de los derechos de autor, será exclusivamente para fines educativos e informativos y deberá citar la fuente donde la obtuvo mencionando el autor o autores. Cualquier uso distinto como el lucro, reproducción, edición o modificación, será perseguido y sancionado por el respectivo titular de los Derechos de Autor.

CLAS. Tesis
ADO. 19+5
FECHA
PROC. 47 364



JURADO ASIGNADO ORIGINALMENTE SEGUN EL TEMA

FRESIDENTE	ı	OSCAR AMOR	DODERO		*
VOCAL:	RAMON	GUEVARA ESI	RADA		
SECRETARIO	JOSEFA	PIEDRAS RO	SS	-, ; ; ; ; ; ; ; -	
ler. SUFLE	TE: LUZ	MA. HERNAM	DEZ BEL	TR <u>av</u>	
2do. SUILL	TE: EVA	CATALINA F	PEÑALOZA	ESFINOSA	

Sitio donde se desarrolló el tema:

Hospital de Traumatología del Centro Médico Nacional.

I.M.S.S.

SUSTENTANTE:

TESTSTEE OUT BOSKRIO GAINZ FESTINES

ASESOR DEL TEMA: RAMON GUEVARA ESTRADA, Q.F.3.

A MIS PADRES CON PROFUNDO CARIÑO Y AGRADECIMIENTO POR EL AMOR, LA AYUDA Y LOS CONSEJOS QUE SIEMPRE ME HAN BRINDADO.

A MIS HERMANOS, MIS MEJORES AMIGOS.

A LA UNIVERSIDAD NACIONAL AUTONOMA DE MEXICO

A MIS MAESTROS.

A MIS AMIGOS Y COMPAÑEROS.

Con sincero agradecimiento al Q.F.B. Ramón Guevara Estrada, no sólo por la dirección de este trabajo, sino por la dedicación, el estímulo y la amistad que me ha ofrecido siempre.

INDICE

INTRODUCCION

- I. CONSIDERACIONES ACERCA DE LOS FENOMENOS QUE INTERVIENEN EN EL PRESENTE TRABAJO:
 - a). Enzimas, qué son, su clasificación y función.
 - b). Traumatismos. Clasificación y cuálesse estudian en el presente trabajo.
 - c). Que esperamos encontrar en las determinaciones.

II. METODOLOGIA.

- a). Material humano; descripción.
- b). Material químico y de laboratorio.
- c). Fórmulas empleadas para el análisis es tadístico.
- III. EXPOSICION DE LOS RESULTADOS Y LOS DATOS OBTENIDOS. CLASIFICACION DE LOS GRUPOS.
 - a). Cuadro de cifras obtenidas en pacientes con uno ó dos análisis, sin clasificación por traumatismos, y resulta-dos estadísticos.
 - b). Cuadro de cifras en pacientes clasificados según traumatismos, con tres a ocho análisis, para establecer varia-bles por tipo de lesión, y resultadosestadísticos.
 - c). Resultados de 21 pacientes cuya evolu ción fue seguida en el curso del estu dio.

d). Aplicación de las inferencias estadísticas a los pacientes cuya evolución fue seguida durante el período de est \underline{u} dio.

- IV. RESUMEN
- V. CONCLUSIONES
- VI. BIBLIOGRAFIA.

INTRODUCCION

En la Clínica de Traumatología, es un hecho común -- que soliciten como pruebas rutinarias en diversos aspectos traumáticos, las dosificaciones de ciertas enzimas, determinación de niveles de electrolitos, pH, química respiratoria, gasometría, etc., referidos a dichos traumatismos y - asociados entre sí.

Y como a la fecha no se han encontrado referencias publicadas acerca de estas asociaciones, pensamos que la realización de este trabajo podría ayudar en una forma amplia al conocimiento de la relación que existe. Y de losresultados que se obtengan dependerá el que se proponga la
difusión de su empleo.

El aumento de los conocimientos sobre la fisiopatología de los cuadros clínicos graves, la mejoría del diagnós tico clínico y el desarrollo de nuevos procedimientos y -- aparatos, nos proporcionan una ayuda incalculable para elmejor entendimiento de los resultados que de este trabajose obtengan.

CAPITULO I

CONSIDERACIONES ACERCA DE LOS FENOMENOS QUE INTERVIENEN EN EL PRESENTE TRABAJO

A. ENZIMAS

En esta exposición de enzimología clínica empezare-mos por ahondar lo suficiente en la química básica de lasenzimas para poder comprender los prerrequisitos para el análisis preciso de las mismas.

Como sabemos, cualquier substancia que modifica la velocidad de una reacción química sin que ella misma sufra alteración, se denomina catalizador, y al fenómeno se le designa como catálisis, pues bien, en los organismos vivos los catalizadores son las enzimas, a las que definimos como catalizadores químicos especiales de origen biológico.

Las enzimas de ninguna manera modifican la constante de equilibrio o la energía libre (ΔG) de una reacción, como adelante quedará explicado.

Además todos los catalizadores se utilizan en muy pequeñas cantidades. Todos los organismos vivos sintetizanenzimas las cuales aceleran la multitud de reacciones metabólicas de las cuales depende la vida.

Sin excepción todas las enzimas son proteínas por lo común frágiles y lábiles. La alta especificidad de la función catalítica de una enzima se debe precisamente a su naturaleza protéica, ésto es, su actividad catalítica estábasada en la presencia de una estructura de conformación precisa en las cadenas plegadas de polipéptidos que la -constituyen; aún mínimas alteraciones en su estructura pue den lograr pérdida de la actividad de la enzima. Algunas enzimas son moléculas con peso molecular relativamente pequeño (10 000), mientras que otras son moléculas con altos pesos moleculares que varían desde 150 000 á 1'000 000.

NOMENCLATURA DE LAS ENZIMAS.

La nomenclatura y clasificación sistemática para las enzimas ha sido establecida por la Comisión de Enzimas dela Unión Internacional de Bioquímica.

De acuerdo con esta clasificación, las enzimas se d \underline{i} viden en seis grupos generales.

- 1º Oxidoreductasas -- catalizan reacciones de óxido-reducción.
- 2º Transferasas -- Catalizan reacciones de transferenciade grupos.
- 3. Hidrolasas -- catalizan reacciones hidrolíticas.

- 4º Liasas -- catalizan la adición de grupos a dobles enla ces o viceversa.
- 5° Isomerasas -- catalizan isomeraciones.
- 6º Ligasas (sintetasas) -- catalizan la condensación de dos moléculas ligadas con la ruptura de un enlace pirofosfa
 to del ATP o trifosfatos similares.

Cada una de estas clases, se divide a su vez en subclases, sub-subclases, dependiendo de la naturaleza indivi--dual de las transformaciones involucradas.

Cada subdivisión describe la naturaleza de la coenz<u>i</u>
ma relacionada, si la hay, tipo de isomerización, tipo deenlace hidrolizado, etc.

Sin embargo, el nombre trivial o común de las enzimas tiende a dar más información concerniente a el tipo de
sustrato, a la naturaleza de la reacción catalizada, etc.,
y muchos de estos nombres tienen el sufijo "asa". A conti
nuación daremos unos ejemplos (descritos por MALHER y CORDES):

DEHIDROGENASAS. Enzimas que catalizan deshidrogena--ción de sus sustratos con una molécula que no sea oxí-

- geno molecular, como aceptores de hidrógeno. Si el h \underline{i} drógeno transferido de la molécula donadora no ha sido demostrado, el termino "reductasa" es el empleado.
- OXIDASAS. Enzimas que catalizan la oxidación de sus sustratos siendo el oxígeno molecular el aceptor de -electrones.
- 3. OXIGENASAS. Enzimas que catalizan la incorporación de una molécula entera de oxígeno a sus sustratos en el transcurso de una ruptura oxidativa de un enlace carbo no-carbono.
- 4. CINASAS O QUINASAS. Enzimas que catalizan la transferencia de un fosfato del ATP, o menos frecuente de - ctros nucleósidos trifosfatados, a sus sustratos.
- HIDROLASAS. Enzimas que catalizan la introducción de un grupo hidroxilo a sus sustratos.
- 6. TICCINASAS. Enzimas que catalizan la formación de ésteres de tiol de sustratos carboxílicos en reaccionesdonde la ruptura de ATP se presenta.
- FOSFATASAS. Enzimas que catalizan la ruptura hidrolítica de un éster de fosfato.
- 8. FOSFORILASAS. Enzimas que catalizan la adición de los

elementos del ácido fosfórico a lo largo de la glicólisis.

- 9. TRANSFERASAS. Enzimas que catalizan la transferenciade un grupo particular entre dos sustratos. Subcatego
 rías incluyen las transacetilasas (el grupo transferido es un acetilo), transcarbamilasas (grupo carbamilotransferido), transaminasas (grupo amino transferido),
 etc.
- 10. MUTASAS. Enzimas que catalizan la aparente migraciónde un grupo fosfato de un grupo hidroxilo a otro en la misma molécula.

En algunos casos las enzimas se designan simplemente por la adición del sufijo "asa", al nombre del sustrato, ejemplo: ATPasa, ribonucleasa, aconitasa, etc.

Otros muchos nombres en la nomenclatura trivial sonrazonablemente explicativos, y algunos, pero no todos, han sido aprobados por la Comisión de Enzimas.

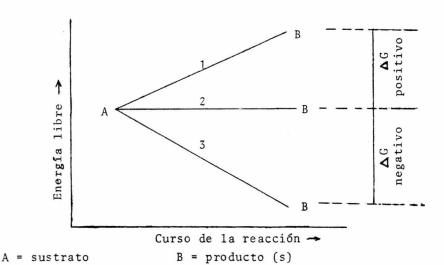
CATALISIS ENZIMATICA.

Una reacción química en que se produce la transforma ción de una sustancia química A en un producto B, sólo pue de transcurrir espontáneamente si en el curso de la reac--

ción hay disminución de la energía libre (de Gibbs) ó potencial químico, es decir, una reacción química tiende a courrir espontáneamente hasta completarse, o hasta llegaral equilibrio, sólo si hay disminución en el potencial enel curso de la reacción, ésto es, sólo si A G tiene un valor negativo. Si A G es igual a cero, no ocurrirá reacción (el sistema estará en equilibrio y A y B tendrán la mismacantidad de energía libre).

Pero si \triangle G es positivo B tenderá a reaccionar paraformar A y la reacción sólo ocurrirá si recibe energía del exterior. En el organismo vivo, esta energía exterior essuministrada a menudo por el trifosfato de adenosina. - -(ATP).

Estos conceptos se esquematizan en la siguiente figura:



- 1 Transcurre sólo con energía del exterior.
- 2 Equilibrio $\triangle G = 0$ (no hay reacción).
- 3 Reacción espontánea.

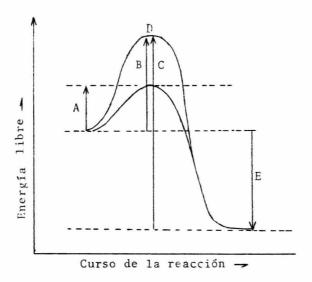
Una reacción tal como A——P se lleva a cabo porque cierta fracción de la población de moléculas de A, encualquier instante dado, posee mucha más energía que el --resto de la población; energía suficiente para alcanzar un "estado activado" en que pueda establecerse o romperse unenlace químico para formar el producto (o productos) P.

El término de <u>energía de activación</u> se define como:
"la cantidad de energía, en calorías, necesaria para lle--

var todas moléculas de un mol de una substancia desde unatemperatura dada hasta ese estado activado. Según el concepto de activación, los reactivos no pasan directamente a productos, sino que primero adquieren energía suficiente para sobrepasar una barrera de energía de activación, ésto recibe el nombre de: estado de transición.

$$A \rightleftharpoons \qquad \boxed{\text{estado de transición}} \rightleftharpoons P$$
 (reaccionantes) (productos)

La velocidad de una reacción depende de la naturaleza de las sustancias, temperatura y concentración de los reactivos. Un incremento de temperatura produce casi invariablemente un aumento de velocidad; en efecto, en muchas-reacciones un ascenso de 10°C duplica dicha velocidad, y a veces el efecto es aún mayor. Los catalizadores, y por lo tanto las enzimas, aceleran las reacciones químicas disminuyendo la energía de activación: se combinan con los reactantes para producir un estado de transición con menor renergía libre que el estado de transición de la reacción no catalizada. Cuando los productos de reacción se forman, se regenera el catalizador al estado libre.



A = Energía de activación de la reacción catalizada.

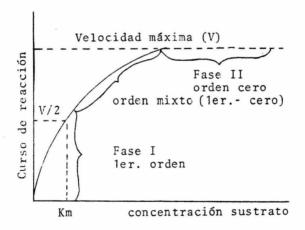
- B = Energía de activación de la reacción no catalizada.
- C = Energía de activación de la reacción inversa. (no catalizada).
- D = Estado de transición.
- E = Energía libre (ΔG) liberada en la reacción.

CINETICA ENZIMATICA.

Los principios de la cinética química de reacción -son también aplicables a las reacciones enzimáticas, sóloque éstas presentan el fenómeno de <u>saturación por el sus-trato</u>, ésto es, a bajas concentraciones de sustrato, la velocidad de reacción \underline{v} es proporcional a la concentración del sustrato y por lo tanto la reacción es de primer orden
con respecto al mismo.

Pero a medida que la concentración de sustrato aumenta la velocidad de reacción disminuye, y ya no es proporcional a la concentración del sustrato, y por lo tanto, la reacción será del orden mixto.

Sin embargo, si se sigue aumentando la concentración de sustrato, la velocidad se convierte en constante e inde pendiente con respecto a la concentración del sustrato, y-como consecuencia la reacción será de orden cero con respecto a dicho sustrato.



Este efecto de saturación condujo a L. MICHAELIS y - M. L. MENTEN, en 1913, a formular una teoría general acerca de la acción y cinética enzimática, que posteriormente-fue ampliada por G. E. BRIGGS y J. B. S. HALDANE.

De acuerdo con esta teoría, se formulan dos reacciones: La enzima E reacciona primero con el sustrato S para formar el complejo enzimático ES.

$$E + S \stackrel{k_1}{\rightleftharpoons} ES$$

en una segunda etapa, ES se escinde, para formar la enzima libre y el producto (s) P.

$$ES \stackrel{k}{\underset{k_{A}}{\longleftrightarrow}} E + P$$

Las dos reacciones se consideran como reversiblesy k_1 , k_2 , k_3 y k_4 , son constantes de velocidad específicas.

La constante $\mathbf{k_4}$ es sumamente pequeña y por 10 tantodespreciable, en comparación con las otras.

La deducción de la ecuación de Michaelis - Menten sigue una serie de pasos que se pueden ver en cualquier libro de bioquímica, pero aquí sólo citaremos la forma más conocida de dicha ecuación, que nos será útil para explicar los fenómenos de inhibición competitiva y no competit<u>i</u>
va, mediante su representación gráfica:

$$v = \frac{V \max(S)}{Km + (S)}$$

donde: v = velocidad de la reacción.

V max = velocidad máxima.

Km = Constante de Michaelis - Menten.

(S) = concentración de sustrato.

Esta constante Km es una constante global que sustituye a la ecuación $\frac{k_2 + k_3}{k_1} = Km$.

En el caso especial de que v = 1/2 V max, se tiene:

$$\frac{V \text{ max}}{2} = \frac{V \text{ max (S)}}{Km + (S)}$$

si dividimos todo por V max tenemos:

$$1/2 = \frac{(S)}{Km + (S)}$$

Reordenando: Kn + (S) = 2 (S); Km = (S)

Con lo que podemos concluír que Km es igual a aquella concentración de sustrato a la cual la velocidad es la mitadde la velocidad máxima, y sus dimensiones son moles/litro.

La ecuación de Michaelis - Menten puede ser transformada algebráicamente a otras formas que nos sirven para e \underline{x} presar datos experimentales.

Si tomamos recíprocos de la ecuación tenemos:

$$\frac{1}{v} = \frac{km + (S)}{V \max (S)}$$

Reordenando:

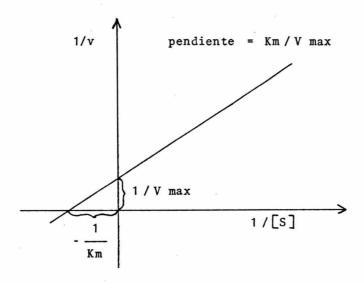
$$\frac{1}{v} = \frac{km}{V \max(S)} + \frac{(S)}{V \max(S)}$$

si se reduce tenemos:

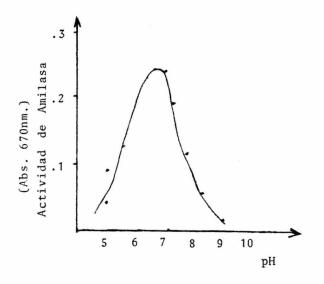
$$\frac{1}{v} = \frac{Km}{V \text{ max}} \cdot \frac{1}{(S)} + \frac{1}{V \text{ max}}$$

Esta es la ecuación de Lineweaver - Burk, que como se obser va representa una línea recta, donde Km/V max es la pen---diente y 1/V max es una intersección con el eje 1/v y naturalmente 1/(S) representa el otro eje.

Gráficamente tiene la siguiente forma:



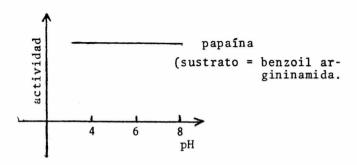
Un punto interesante a tratar es el efecto que el pH ejerce sobre las enzimas; como sabemos muchas poseen un pH característico al cual su actividad es máxima, por debajoó por arriba de estos valores de pH, disminuye su actividad, dándonos gráficas características en forma de "campana", como la que ilustramos para la amilasa, o pueden serincluso rectilíneas.



La actividad de una enzima en relación al pH depende de varios factores que enunciaremos: 1) el pK' de los grupos ionizables del sitio activo de la enzima que participan en la unión con sustrato. 2) el pK' de los grupos funcionales de la molécula del sustrato que participan en la unión con la enzima. 3) el pK' de los grupos funcionales de la molécula de la enzima responsables de la actividad catalítica, y 4) el pK' de otros grupos de la molecula dela enzima cuyo estado de ionización puede determinar la conformación específica, catalíticamente activa, de la molécula.

Es usual medir la actividad en función del pH cuando la enzima está saturada por el sustrato ya que el valor de Km de muchas enzimas cambia con el pH.

Cuando algunas enzimas actúan sobre sustratos eléctricamente neutros, o en los cuales la carga del sustrato notiene interés en la catálisis, la forma de la curva es muysimple como en el caso de la papaína.



El pH óptimo de una enzima no es necesariamente idéntico al pH que se encuentra en su medio celular normal, -- que puede hallarse sobre la pendiente ascendente o descendente de su curva. actividad - pH. Este hecho sugiere que la relación entre pH y actividad de una enzima puede constituir un factor de control intracelular de la actividad - enzimática.

La gran mayoría de las enzimas que se encuentran enel suero muestran actividad máxima en un rango de pH entre 7 y 8 (a excepción de las (fosfatasas). Los análisis de enzimas han de efectuarse a dicho pH de actividad máxima porque la sensibilidad de la mediciónes máxima a este pH y porque la curva de actividad en función del pH tiene de ordinario mínima pendiente cerca de éste, por lo que una variación en el pH causará cambio mínimo en la actividad de la enzima.

El efecto de la temperatura ya ha sido discutido y - sólo diremos que a temperaturas superiores a 40 -45°C la - proteína enzimática sufre desnaturalización por calor.

La temperatura óptima para una enzima dada, dependetambién del tiempo de exposición de la enzima a la tempera tura dada; cuanto más corto sea el período de exposición será más alta la temperatura óptima hallada. Por ejemplo, una enzima podría mostrar una temperatura óptima de 50 - 52°C durante un período de 4 a 5 minutos, pero su temperatura óptima podría ser sólo de 35°C en el caso en el que lareacción durara de 3 a 4 horas. La gran mayoría de las enzimas celulares y del plasma son razonablemente estables a 37°C y como esta es la temperatura a la cual funciona en el cuerpo, se acostumbra efectuar análisis de enzimas a 37°C. La Comisión Internacional de Enzimas propuso en un principio el uso de 25°C como temperatura de reacción cuando ello fuera práctico, pero recientemente recomendó el uso de 30°C.

INHIBICION ENZIMATICA.

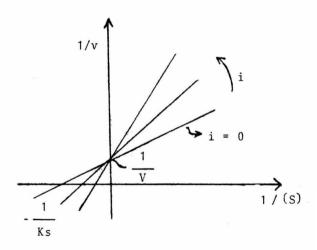
Una sustancia que disminuya la velocidad de una reacción bioquímica se conoce con el nombre de inhibidor. En las células, la inhibición de reacciones claves por sustancias que pueden ser productos de estas mismas reacciones, o de la misma secuencia metabólica proveen un rápido y delicado mecanismo de control para poder mantener un equilibrio constante y una respuesta a alteraciones en el medio-exterior. La inhibición se clasifica de un modo amplio en dos tipos: irreversible y reversible, la primera implica generalmente la destrucción o la modificación de uno o más grupos funcionales de la enzima, un buen ejemplo es el delos agentes alquilantes, tal como la iodoacetamida que pue de reaccionar irreversiblemente con los grupos S-H de algunas enzimas.

Por 1º que se refiere a la segunda, haremos una pausa y sólo nos referiremos a aquellas reacciones en que interviene un sólo sustrato.

1) El inihibidor se parece tanto al sustrato que puede -combinarse con la enzima en el mismo sitio activo, para -formar un complejo enzimático inhibidor (EI) en lugar de -un complejo enzima - sustrato (ES). Este complejo EI es in
capaz de ser convertido en algún producto, en cuyo caso ha

blamos de un inhibidor de muerte-final. A este tipo de in hitición se le conoce con el nombre de competitiva.

En una gráfica 1/v vs. 1/S lo que se observará con respecto a la gráfica original de la enzima sin inhibidor, es que la pendiente de la recta está alterada, sin embargo la intersección 1/V permanece constante.

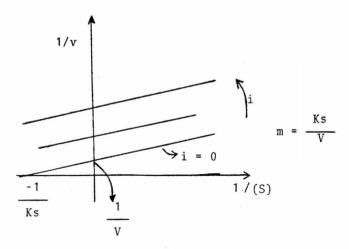


Si se agrega más sustrato, éste desplazará al inhibidor de la enzima y aumentará la actividad. La velocidad de la actividad observada dependerá de la relación entre la concentración de sustrato y de inhibidor, y del grado relativo de enlace de cada uno de ellos con la enzima.

Las enzimas que requieren coenzimas pueden ser inhibi

das por análogos químicos de coenzimas. Así transaminasas que requieren piridoxina (en forma de fosfato de piridoxal) serán inhibidas por competencia por la desoxipiridoxina.

2) En el caso de una inhibición uncompetitiva (uncompetitive inhibition), la pendiente permanece conatante, pero el intercepto varía conforme al inhibidor i. Esta inhibición es muy rara en sustratos únicos, donde es posible, pero poco probable mecanismo vincula la combinación de I (Inhibidor) exclusivamente con el complejo ES (enzima-sustrato).



3) Inhibición no competitiva.

Este tipo de inhibición no resulta invertida por un aumento de concentración del sustrato.

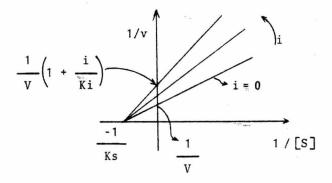
El inhibidor puede combinarse con la enzima en un lo

cus distinto que el de unión del sustrato, por lo que obtenemos complejos de dos tipos:

$$E + I \longrightarrow EI$$

$$ES + I \longrightarrow ESI$$

con el resultado de que la conversión $S \longrightarrow P$ es disminuída pero no detenida. En la inhibición no competitiva - las rectas obtenidas tienen diferentes pendientes, pero no presentan un punto de intersección común sobre el eje 1/v.



COFACTORES ENZIMATICOS.

Algunas enzimas dependen para su actividad sólo de - su estructura como proteínas (ej. tripsina y fumarasa), -- otras sin embargo requieren de estructuras no proteícas o- cofactores para su actividad. Este cofactor puede ser unión metálico o una molécula orgánica compleja a la que sele llama coenzima; a veces son necesarios ambos.

Los cofactores son generalmente estables al calor, - las enzimas se unen a ellos con diversos grados de afini--dad.

El complejo enzima - cofactor recibe el nombre de:

<u>holoenzima</u>. Cuando el cofactor se separa, la proteína restante, que es inactiva, se llama apoenzima.

Todas las enzimas de transferencia de fosfato requie ren la presencia de iones Mg++. Otros cationes comunes -- son: Mn++, Fe++, Na+ Zn++ y K+ y son cofactores de arginasa y fosfotransferasas; citocromos, peroxidasa, catalasa; ATPasa de la membrana plasmática; alcohol-deshidrogenasas, anhidrasa carbónica, carboxipeptidasas, y piruvato fosfocinasa respectivamente. También pueden actuar aniones - como cofactores, entre ellos están: C1-, Br- 6 NO3- indispensables para la actividad de la amilasa.

Estos iones pueden actuar como grupo puente para unir el sustrato y la enzima formando un complejo de coordina-ción o pueden servir de propio grupo catalítico.

Las coenzimas actúan comunmente como transportadores intermediarios de los electrones de los átomos específicos o de los grupos funcionales que son transferidos en la --reacción enzimática global. Algunas coenzimas están uni--

das muy estrechamente a la molécula de la enzima, y reciben el nombre de grupos prostéticos.

Un ejemplo es el grupo hemo del citocromo C, que sehalla unido covalentemente a su cadena peptídica. En otros casos la coenzima está unida solo débilmente.

DISTRIBUCION DE LAS ENZIMAS.

Las enzimas se encuentran en todas las células, en el medio interno (plasma, etc), en las secreciones, y las-excresiones (orina). La mayor parte de las proteínas presentes en el citoplasma son enzimas con actividad catalítica determinada. En las células algunas enzimas se encuentran en solución, completamente separadas de otras proteínas, mientras que otras se encuentran agrupadas, asociadas con elementos estructurales del protoplasma, como las mitocondrias, y no sería difícil que lo estuvieran también con otras estructuras similares.

Estas enzimas, asociadas en grupos, tienen también - una función fisiológica conjunta. Por ejemplo, en las mitocondrias de las células hepáticas existe un conjunto de-enzimas capaz de producir la oxidación de los ácidos grasos.

B. TRAUMATISMOS

Antes de iniciar la parte correspondiente a trauma-tismos, considero de gran interés práctico y para fines de
mejor comprensión el tratar de definir el concepto de - "shock", ya que se utilizará a lo largo de toda la clasificación de los traumatismos.

La expresión "shock" se ha introducido firmemente en la literatura médica mundial. No obstante, no existe uniformidad en la nomenclatura. Mientras unos aplican el término "shock" como concepto ordenado para todas las alteraciones circulatorias, sea cual fuere su causa, otros prefieren distinguir entre "shock" y "colapso". Parece adecuado, siguiendo esta corriente técnico-científica, dar --preferencia al término "shock" y reservar la denominaciónde "colapso" sólo a los estados de hipotensión, en el sentido de una alteración circulatoria.

En tiempos pasados se definfa el "shock" como una -desproporción entre la cantidad de sangre y la capacidad vascular.

Hoy en día el concepto de "shock" se interpreta porlos autores estadounidenses como "low-slow-syndrome" (síndrome de corriente mínima), y se caracteriza por la disminución del volumen/minuto circulatorio. En contraste conla desproporción antes citada, esta magnitud se puede medir por el retorno venoso, el volumen/minuto cardíaco o la irrigación de órganos aislados.

Por otra parte, la disminución del volumen/minuto -circulatorio permite explicar el desarrollo del "shock" in
dependientemente de su causa.

En realidad no existe "shock" sin reducción de la relación citada. A través de una disminución del retorno venoso se llega a una reducción del volumen/minuto circulatorio y a una hipotensión.

La relación entre el volumen/minuto circulatorio y - las necesidades periféricas condiciona el inicio de la des compensación del "shock".

Una consecuencia del escaso riego sanguíneo periférico y de la hipoxia arterial son las alteraciones del metabolismo, que empeoran aún más las causas hemodinámicas desencadenantes.

En la sangre se encuentran niveles altos de lactato, produciéndose así acidosis metabólica.

TRAUMATISMO CRANEOENCE FALICO.

Los traumatismos craneoencefálicos representan una -

proporción importante de todas las lesiones en los accidentes de tránsito, de trabajo, en el cuidado de la casa, escuela, juegos deportivos y finalmente intentos de suicidio y atentados criminales.

En el hospital el ingreso de dichos lesionados plantea problemas de diagnóstico, de tratamiento y de rehabil<u>i</u> tación.

Una decisión fundamentada sólo podrá alcanzarse conun análisis exacto del mecanismo de la lesión, el conocimiento de todas las consecuencias posibles y los estudiosneurológicos, cuidadosos y repetidos, que permitan un diagnóstico orientado, un tratamiento conveniente y un pronóstico.

LESIONES CRANEOENCEFALICAS ABIERTAS Y CERRADAS. Por 1e--sión craneoencefálica abierta debemos entender todas las consecuencias de una acción traumática sobre el cráneo, -que da lugar a abertura de la duramadre, estableciéndose comunicación entre el mundo exterior y el especio intradural, y entonces es posible la infección de las meninges ydel cerebro. Son de este tipo todas las heridas penetrantes, por ejemplo, por disparo o punción, pero asimismo los
traumatismos obtusos que producen abertura dural. Las lesiones de la duramadre pueden permanecer ocultas al princi

pio, sólo más tarde, si por ejemplo existe derrame del 11quido cefalorraquídeo por la nariz o por meningiti- recid<u>i</u> vantes, son reconocibles.

Si la duramadre ha permanecido indemne, se habla delesión craneoencefálica cerrada.

Existe contusión craneal cuando ni el cerebro ni las meninges han sido afectadas por un traumatismo sobre el -craneo.

Las hemorragias, los desgarros con grandes transtornos funcionales del encéfalo y los hematomas extensos pueden presentarse con traumatismos craneoencefálicos cerrados, aún cuando no se observen lesiones externas en el cuero cabelludo.

CONMOCION Y CONTUSION CEREBRALES. Se produce conmoción cerebral por aceleración aguda, positiva o negativa, del craneo.

La lesión del cerebro es en general reversible si no se reconoce un daño anatómico. Los síntomas se referirán-esencialmente al tronco encefálico. La mayoría de las veces se produce pérdida de la conciencia en el momento delaccidente que es de corta duración. La amnesía reversible puede o no presentarse.

Se entiende por contusión cerebral las lesiones de la materia encefálica que por diferentes mecanismos puedeaparecer en diversos puntos del cerebro en los traumatis-mos cerrados. Entre ellas figuran los focos lesionales -corticales y también los desgarros y hemorragias profundas
en el tronco encefálico. Generalmente la contusión va -acompañada de conmoción.

Según sea la gravedad de la lesión es el período deduración de la inconsciencia.

PRINCIPALES COMPLICACIONES QUE SE PRESENTAN EN UN TRAUMA--TISMO CRANEOENCEFALICO.

EDEMA CEREBRAL. Se define como el aumento intracraneal de la presión, con signos de afectación cerebral difusa. Aparece perturbación progresiva de la conciencia; en un plazo relativamente corto pueden desarrollarse papilas de estásis y también hemorragia del fondo ocular. Se puede presentar hiperventilación, hipoxemia e hiperglicemia, tam-bién se presenta hipertemia. Hay descenso de la presión parcial de H₂CO₃ en las arterias. Por esto la alcalosis por hiperventilación es frecuente.

HEMORRAGIA INTRACRANEAL. El hematoma epidural procede deuna hemorragía arterial (arteria meningea media) y produce síntemas clínicos variados. El hematoma subdural se forma por hemorragia venosa. El absceso cerebral prácticamentesólo se forma en la lesión cranecencefálica abierta.

Las consecuencias directas de un traumatismo deben - diferenciarse de las complicaciones cerebrales que se presentan secundariamente a la lesión por accidente de otraspartes del organismo: embolias gaseosas, embolias grasas, masas de trombocitos, etc.

La hipoxia cerabral puede proceder del shock, insuf $\underline{\underline{i}}$ ciencia cardíaca, anemia hemorrágica, etc.

Finalmente se producen asimismo daños cerebrales por insuficiencia hepática o renal, por intoxicaciones con venenos o medicamentos. Estos mecanismos lesionales puedenactuar también al producirse simultáneamente un traumatismo craneoencefálico y constituir sus complicaciones directas.

LESIONES TRAUMATICAS DE LA PARED Y LOS ORGANOS TORACICOS.

FISIOLOGIA. La pared torácica con sus costillas y músculos cumple importantes misiones en los movimientos de inspiración y espiración del aire. El gradiente de presiones
necesario para la respiración se logra por medio de amplia
ciones y reducciones del espacio intratorácico.

En los ensanchamientos del tórax, la presión atmosférica introduce el aire en los pulmones, mientras que el aumento de presión provocado por la reducción del tamaño del armazón torácico expulsa de nuevo el aire al exterior.

Los pulmones se encuentran normalmente distendidos y llenan todo el espacio torácico. El pulmón está intimamen te ligado a la capa más interna de la pared torácica, la pleura parietal, y sigue pasivamente las modificaciones de volumen del tórax. La pleura pulmonar se desliza sobre la pleura parietal. Entre las dos hojas húmedas de la pleura se encuentra sólo un espacio capilar ocupado por linfa. En este espacio capilar existe una hipotensión cuya intensidad varía con los movimientos respiratorios: en la inspira--ción es de -8 a -10 cm. de agua, y en la espiración de -3a -5 cm. El pulmón elástico, se encuentra tensado en el interior del tórax y sigue todos los movimientos de la pared torácica. Si penetra aire en el espacio pleural y desaparece la presión negativa que mantiene tenso el pulmón, predominará la tracción elástica pulmonar y se producirá el colapso del pulmón.

NEUMOTORAX. Se produce un neumotórax por penetración de - aire en la cavidad pleural comprendida entre la pleura parietal y la pleura pulmonar. El aire puede introducirse - desde el exterior a través de una lesión de la pared torá-

cica, o bien desde el interior después de la producción de una abertura en la pleura y en la superficie del pulmón.

En el neumotórax traumático la causa de la lesión -pulmonar puede ser un proyectil o arma blanca, o bien un fragmento óseo proveniente de una costilla fracturada.

Cuanto mayor sea la abertura mayor será la penetración de aire desde el exterior o el interior de la cavidad pleural a consecuencia de la presión que así se constituye se produce un colapso pulmonar y se desplazan hacia el lado sano el pulmón y el mediastino con sus grandes vasos, y el corazón.

Con ello se disminuye la superficie respiratoria del lado sano y transtorna también la llegada de sangre al corazón, constituyéndose así un cuadro clínico característico.

En el neumotórax abierto existe una comunicación libre entre el aire exterior y la cavidad pleural.

HEMORRAGIAS INTRATORACICAS. Estas se producen en cavidades preformadas, como son el espacio pleural, el mediastino y el pericardio.

No hay manifestaciones externas directas de la hem \underline{o}

rragia que permitan un diagnóstico rápido y fácil, por loque se debe recurrir a las técnicas de laboratorio. Los peligros de las hemorragias en las cavidades torácicas nose deben a la mayor o menor pérdida de sangre, sino especialmente al desplazamiento y compresión de los órganos torácicos.

HEMOTORAX. Puede producirse un hemotórax por lesión de -grandes vasos o del pulmón en caso de heridas por arma - blanca- por proyectiles, o por fracturas de costillas. Ade
más puede producirse también un neumotórax, designándose entonces como: hemoneumotórax.

LESIONES CERRADAS DEL TORAX. Cada vez son más frecuentesestas lesiones debidas a traumatismos producidos por accidentes de tránsito o de trabajo.

Existe una gama de posibilidades, que van desde contusiones simples hasta lesiones con participación pulmonar y pleural, pasando por fracturas costales.

Las lesiones graves pueden poner en peligro la vidapor transtornos respiratorios y circulatorios, al dar lugar a grandes hemorragias y neumotórax a tensión.

Debido a la situación favorable en que se encuentra-

el corazón son raras las lesiones cardíacas traumáticas, sin embargo debe tenerse en cuenta la posibilidad.

También en los casos de lesiones penetrantes o nó, son posibles los desgarros del aparato valvular o del tab<u>i</u>
que y los aneurismas del miocardio. Por lo que el diagnó<u>s</u>
tico enzimático del laboratorio juega un papel muy impor-tante para el diagnóstico de estas lesiones.

TRAUMATISMOS CARDIACOS. Aunque no son muy frecuentes laslesiones traumáticas del corazón, aparecen como conmoción cardíaca, estrangulación cardíaca y rotura del corazón y los vasos inmediatos, con o sin taponamiento del pericardio.

La conmoción cardíaca puede cursar sin alteracionesanatomopatológicas reconocibles; sin embargo, va seguida-en general de graves manifestaciones funcionales, ejemplo: puede conducir a un shock cardiógeno.

Por extrangulación del corazón se entiende que cuando por lesión del pericardio el corazón se proyecta fuera de aquel y el borde inelástico de la rotura del pericardio comprime la pared cardíaca. ROTURAS DE LA PARED DEL CORAZON. En general estas lesiones sólo responden a la terapéutica cuando el pericardio está indemne y por ello no se ha producido hemorragia en el espacio pleural.

El corazón se rompe con más frecuencia en la zona de la aurícula derecha y sobre todo en la desembocadura de la vena cava inferior, sin embargo, el corazón puede romperse en cualquier otro lugar por traumatismo directo, por ejemplo, en las heridas de bala o por penetración de fragmentos óseos.

También se producen lesiones después de compresiones torácicas en accidentes.

HEMORRAGIAS Y CONTUSIONES ABDOMINALES.

La causa más frecuente de las hemorragias agudas en la cavidad peritoneal son los traumatismos. Las lesiones-perforantes (por arma blanca o armas de fuego), y las contusiones por atropello o caída de gran altura, dan lugar a lesiones de órganos internos. Estas lesiones facilitan el diagnóstico por signos visibles, pero puede ser realmente-difícil el reconocer la existencia de una hemorragia interna después de un traumatismo cerrado.

Las contusiones abdominales pueden provocar graves - hemorragias por ruptura hepática o esplénica, desgarros mesentéricos o roturas renales. Dado que los pacientes en - su mayoría se encuentran en estado de shock hemorrágico -- grave, las primeras medidas terapéuticas se deben aplicar- al tratamiento de dicho shock.

POLITRAUMATISMO.

El término politraumatismo se refiere a múltiples le siones, que pueden comprender todas las descritas anterior mente y algunas otras que aquí no se mencionan como pueden ser las quemaduras.

Como en realidad todas intervienen en la gravedad -del enfermo y a ninguna se le puede restar importancia, de
ahí que se le designe como politraumatismos.

FRACTURAS.

En realidad, la gravedad de las fracturas está ligada a los efectos secundarios que se presenten como pueden ser hemorragias, o lesiones producidas a los órganos por fragmentos óseos como se indicó anteriormente.

QUE ESPERAMOS ENCONTRAR EN LAS DETERMINACIONES.

1. La LDH cataliza la interconversión entre el ác. pirúvico y el ác. láctico que es un paso importante en elmetabolismo de los carbohidratos ya que son una fuente deenergía para las células.

Se sabe que los niveles de LDH presentes en los teji dos son muy altos, debido a su actividad metabólica, y de-una forma general se dice que son mil veces mayores que --los encontrados en el suero, por lo que podríamos pensar - que el escape de la enzima, de incluso una pequeña masa de tejido dañado, puede aumentar el nivel observado en suero.

Los daños pueden ser lesiones traumáticas, infartosal miocardio, shock y anoxia entre otros, pero para el pre sente trabajo consideramos sólo a las lesiones traumáticas en sí, y a los demás como consecuencias de las mismas.

De ahí que ésto sea un punto de análisis en este tr $\underline{\mathbf{a}}$ bajo.

- - 3. Las transaminasas constituyen un grupo de enzi-

mas que catalizan la interconversión de aminoácidos y ≪-ce_
to ácidos. El ác. L-glutámico actúa como donador del grupo amino en la mayoría de las reacciones de transaminación.

Se encuentran principalmente en las células de los tejidos del corazón, hígado, músculo estriado, pancreas, etc., tejidos que presentan una gran actividad metabólica,
y en el caso especial del riñón, de filtración y reabsor-ción.

Los valores séricos aumentan cuando se libera la enzima de células dañadas, y es un hecho conocido, que cuando hay infarto al miocardio la TGO se encuentra elevada yque si existe hepatitis u otras enfermedades hepáticas la-TGP aumenta.

Sin embargo cuando existe magullamiento muscular que podría provenir de un traumatismo grave, aumentan de dos a tres tantos su valor normal en suero.

Además en un traumatismo grave no podemos descartarla posibilidad de que como una consecuencia el paciente su
fra, debido a la tensión física y emocional a la que se ve
sometido, un infarto al miocardio y se eleven sus valoresde TGO, al igual podemos suponer que podría sufrir una embolia pulmonar o de otro tipo.

También puede sufrir daños en el higado y elevarse - los valores de TGP.

4. La CPK es una enzima esencial en la actividadmuscular ya que forma la fosfocreatina que es la moléculaque provee la energía necesaria para que la actinomiosina (proteína constituyente de las fibras musculares) se contraiga y provoque el movimiento. Debemos aclarar que el-ATP es la molécula acarreadora de dicha energía (puente) durante el transcurso de la reacción. Además la fosforceatina también es fuente de energía para los procesos que sufre el tejido nervioso. Como es de esperarse, la actividad de CPK es alta en tejido muscular estriado, tejido cerebral y músculo cardíaco, por lo que en general todo trauma muscular, como magulladuras, fracturas asociadas adesgarre muscular, etc., debe provocar elevaciones de losniveles de CPK en suero.

Además los infartos del miocardio y los accidentes - cerebro-vasculares (traumatismo cranecencefálico), son también la causa de una elevación de dichos niveles.

Por otra parte, un estado de postración general dará como resultado un aumento de estos valores en suero, ya -- que no hay ningún gasto de fosfocreatina.

CAPITULO II

METODOLOGIA

A. MATERIAL HUMANO: DESCRIPCION.

La selección del material humano se llevó a cabo dela siguiente forma:

- Todos los pacientes que tuvieran algún traumatismo y que ingresaran al hospital entre los meses de Febreroa Junio de 1975.
- 2. Número de análisis que se les practicaron.
- 3. Clasificación de los pacientes por traumatismo.
- 4. Agrupación de los datos generales, que por tener un s $\underline{\delta}$ lo análisis entrarían dentro del análisis estadísticogeneral.
- 5. Agrupación de los datos por traumatismo para el análisis estadístico por grupo. Estos pacientes deberán de tener de 3 a 8 análisis del laboratorio.
- Agrupación de los datos por traumatismo pero con más de 9 análisis para inferir conclusiones siguiendo su evolución.

B. MATERIAL QUIMICO Y DE LABORATORIO.

El material químico se adquiere en forma de equipos, ésto tiene la ventaja de que al preparase se han sometido-a control de calidad, lo que permite obtener resultados -- uniformes en cuanto al corrimiento de cada técnica, no a - la cifra patológica en cada caso, aún cuando también se -- tiene la seguridad de que estas cifras son realmente representativas del estado patológico.

Dicho equipo es fabricado y distribuído por Boehringer Mannheim GMBH. Estos equipos utilizan el sistema Ultravioleta (UV) para la determinación de las enzimas. Como principio general diremos que debido a que el NAD y el -- NADP en sus formas oxidadas no absorben entre 300 y 400 nm. es posible medir la actividad de numerosas reacciones cata lizadas por deshidrogenasas (con NAD 6 NADP como sus coenzimas específicas), midiendo por medio de un espectrofotómetro el aumento o disminución de la Extinción a 334, 340-6 366 nm.

Este es el caso también para las reacciones enzimáticas en las cuales los productos de la reacción pueden mediante una reacción enzimática en donde intervienen el NAD ó el NADP (reacción indicadora), como es el caso de las transaminasas, y las pruebas se llaman: "pruebas ópticas acopladas".

DESHIDROGENASA LACTICA (LDH).

Fundamento de la técnica:

Wroblewski y La Due adaptaron el método analítico de Kubowitz y Ott para la determinación en suero de la LDH. - El método está basado en la reacción inversa (piruvato-lactato) y se trabaja a un pH de 7.4 y a una temperatura entre 20°-25°C.

CH₃

$$C = 0$$
 $DH = 7.4 - 7.8$
 $C = 0$
 $DH = 8.8 - 9.8$
 $DH = 8.8$
 D

La reacción va seguida de la disminución de la Extinción a 340 nm (ó H_g 334 nm, ó 366 nm) a medida que el NADH se oxida a NAD. La unidad de actividad está dada como lacantidad de enzima que causa un cambio de Extinción de - 0.001 por minuto, si está presente un volumen total de 3 ml. y se mide en una celda con un recorrido de luz de 1 cm.

Método estandar optimizado.

Concentraciones en la mezcla reactante (3 ml).

Solución amortiguadora de fosfatos 50mM, pH 7.5

Firuvato sódico 0.6 mM

NADH 0.18 mM

Condiciones espectrofotométricas

Longitud de onda: 340nm (6 Hg 366 6 334nm)

Celda: de vidrio

Recorrido de la luz 1 cm.

Temperatura 25°C.

Blanco aire.

Técnica:

Mezcle 3 ml. de la solución reactante con 0.1 ml. de suero (no hemolizado). Agite e inmediatamente haga la primera lectura de Extinción (Extención inicial), dentro de los 30 primeros segundos. Después tome 3 lecturas adicionales en intervalos de 1 minuto.

Determine la media de las diferencias de Extinción - por minuto (AE min) y úselas para los cálculos.

Si las diferencias de Extinción exceden de 0.050/min (Hg 366 nm) 6 0.1/min (340 6 Hg 334 nm) efectúe una dilución 1:10.

Valores normales en suero: 120 - 240 U/1. a 25°C.

La actividad de la LDH en suero se obtiene utilizando la tabla I (anexa) o bien efectuando los siguientes cá<u>l</u> culos:

9394 X \triangle E a 366nm/min. = mU/m1.

4984 X \triangle E a 340nm/min. = mU/m1.

5167 X \triangle E a 334nm/min. = mU/m1.

Nota: Estos valores que se dan son el resultado de varios factores que se toman en cuenta para los cálculos; estos - factores son en primer lugar la Extinción característica - de la coenzima a la longitud de onda determinada, su concentración, el volumen de la muestra, el factor de corrección de temperatura, la longitud del recorrido de luz a -- través de la celda, los mililitros de suero empleados y la dilución de la muestra.

TABLA I

E/min.	mU/m1.	E/min.	mU/m1
0.001	9	0.026	244
2	19	27	254
3	28	28	263
4	38	29	272
5	47	0.030	282
6	56	31	291
7	66	32	301
8	75	33	310
9	85	34	319
0.010	94	35	329
11	103	36	338
12	113	37	348
13	122	38	357
14	132	39	366
15	141	0.040	376
16	150	41	385
	160	42	395
18	169	43	404
19	178	44	413
0.020	188	45	423
21	197	46	432
22	207	47	442
23	216	48	451
24	225	49	460
0.025	2 3 5	0.050	470

(para Hg 366nm.)

DESHIDROGENASA &-HIDROXIBUTIRICA (HBDH).

Método de Rosalki y Wilkinson. Fundamento de la técnica.

El fundamento de esta técnica y la técnica en sí, es la misma que para la LDH, sólo que en la mezcla reactante se usan los siguientes reactivos con sus concentraciones correspondientes:

Solución amortiguadora de fosfatos:

50mM, pH 7.5

≪- ceto -butarato

30 mM.

NADH

0.018 mM

Las condiciones espectrofotométricas son las mismas, al -igual que el procedimiento empleado.

La actividad de la HBDH en suero se obtiene utilizam do la Tabla II (anexa) o bien, efectuando los siguientes cálculos:

 $9394 \times E = 366 \text{nm/min}. = \text{mU/ml}.$

 $4984 \times E \ a \ 340 \text{nm/min.} = \text{mU/m1.}$

 $5167 \times E \ a \ 334nm/min. = mU/m1.$

La reacción que se lleva a cabo es la siguiente:

CH
$$_3$$
 $_{1}$ $_{3}$ $_{2}$ $_{3}$ $_{4}$ $_{5}$ $_{1}$ $_{5}$ $_{1}$ $_{5}$ $_{5}$ $_{5}$ $_{1}$ $_{1}$ $_{2}$ $_{3}$ $_{5}$

Valores normales hasta 140 mU/ml a 25°C.

TABLA II

	110211	-	
E/min.	mU/m1.	E/min	mU/m1.
0.001	9	0.026	244
2	19	27	254
3	28	28	263
4	38	29	272
5	47	0.030	282
6	56	31	291
7	66	32	301
8	75	33	310
9	85	34	319
0.010	94	35	329
11	103	36	338
12	113	37	348
13	122	38	357
14	132	39	366
15	141	0.040	376
16	150	41	385
17	160	42	395
18	169	43	404
19	178	44	413
0.020	188	45	423
21	1 '	46	432
22	207	47	442
23	216	48	451
24	225	49	460
25	235	0.050	470

(para Hg 366 nm.)

TRANSAMINASA DE GLUTAMICO-OXALACETICO (GOT).
Técnica de Karmen, modificada por Schmith.

Fundamento:

Consiste en reducir los cetoácidos formados a los hidroxiácidos correspondientes con el uso de la coenzima reducida (NADH) en presencia de una deshidrogenasa específica.

El oxalacetato formado en la reacción catalizada por GOT es reducido en presencia de la deshidrogenasa málica.

$$0 = C - 0^{(-)} \qquad 0 = C - 0^$$

L- aspartato ∞ -cetoglutarato oxalacetato L-gluta mato.

$$0 = C - O^{(-)}$$

$$C = 0$$

$$CH_2$$

$$0 = C - O^{(-)}$$

Como tanto el sustrato, la enzima y la coenzima están presentes en en exceso, la reacción no tiene otra limitación que la cantidad de GOT presente.

A medida que transcurra la reacción, la NADH es oxidada a NAD. La desaparición de NADH por unidad de tiempopuede seguirse midiendo la disminución de Extinción por minuto (&E min) durante varios minutos. La &E min puede relacionarse con los micromoles de sustrato transformados -- por minuto.

Método estándar optimizado:

Concentraciones en la mezcla reactante (3 ml.)

Solución amortiguadora de fosfatos	80 mM, pH 7.4
L- aspartato	32.5 mM
NADH	0.18mM
MDH	0.6 U/m1.
LDH	1.2 U/m1.
	6.7 mM

Condiciones espectrofotométricas: iguales que para LDH.

Si la Extinción inicial excede de 0.5, y la sensibilidad del espectrofotómetro no puede ser aumentada, las mediciones deben hacerse contra un blanco que consta de unasolución de ácido píctico diluída. (Una a dos gotas de -- una solución al 1.2% de ác. píctico en 100 ml. de agua des

tilada).

Técnica:

Mezcle 3 ml. de la solución reactante con 0.5 ml. de suero no hemolizado. Vierta la solución en la celda y - aproximadamente después de un minuto, tome la primera lectura de Extinción (inicial). Repita la lectura después de exactamente 1, 2 y 3 minutos.

Determine la media de las diferencias de Extinción por minuto (AE min) y úselas para los cálculos.

Si las diferencias de Extinción exceden de 0.08/min. a Hg 366 ó 0.16/min a Hg 334nm ó 340nm, efectúe una dilución 1:10.

La actividad de GOT en suero se obtiene utilizando - la Tabla IV (anexa) o resolviendo los siguientes cálculos.

2121 x \triangle E a 366nm/min = U/1

1125 x \triangle E a 340nm/min = U/1

1167 x \triangle E a 334nm/min = U/1

Los valores de la actividad enzimática dados en U/1son correspondientes con el IFCC y son iguales a los anteriormente expresados en mU/ml.

Valores normales en suero: hasta 12 U/L.

TABLA III

E/min	U/1	E/min	U/1	E/min	บ/1
0.001	. 2	0.022	47	0.052	110
2	4	24	51	54	115
3	6	26	55	56	119
4	8	28	59	58	123
5	11	0.030	64	0.060	127
6	13	32	68	62	132
7	15	34	72	64	136
8	17	36	76	66	140
9	19	38	81	68	144
0.010	21	0.040	8.5	0.070	148
12	25	42	89	72	153
14	30	44	93	7 4	157
16	34	46	98	76	161
18	38	48	102	78	165
0.020	42	0.050	106	0.080	170

(para Hg. 366 mm)

TRANSAMINASA DE GLUTAMICO-PIRUVICO (GPT).

Método de Wroblewski, La Due, modificado por Schmith.

Fundamento:

Tiene el mismo fundamento que para la GOT sólo que - en este caso el piruvato formado en la reacción catalizada por GPT es reducido a lactato por la LDH.

$$0 = C - 0^{(-)}$$

$$H - C - NH_{2} + CH_{3}$$

$$0 = C - 0^{(-)}$$

$$CH_{2} - CH_{3}$$

$$0 = C - 0^{(-)}$$

piruvato

L-lactato

Método estándar optimizado:

Concentraciones en la mezcla reactante (3 ml.).

Solución amortiguadora de fosfatos

80mM pH 7.4

DL-alanina

65mM

NADH

0.18mM

LDH

1.2 U/m1.

6.7mM

El procedimiento es exactamente igual para la GOT -- con las mismas consideraciones.

Los cálculos se efectúan utilizando la Tabla IV (anexa) o utilizando los mismos cálculos que para la GOT.

Valores normales: hasta 12 U/1.

TA	DI	٨	IV	
TΑ	DI	А	1 1	

E/min.	U/1	E/min.	U/1	E/min.	บ/1
0.001	2	0.022	47	0.052	110
2	4	24	51	54	115
3	6	26	55	56	119
4	8	28	59	58	123
5	11	0.030	64	0.060	127
6	13	32	68	62	132
7	15	34	72	64	136
8	17	36	76	66	140
9	19	38	81	68	144
0.010	21	0.040	85	0.070	148
12	25	42	89	72	153
14	30	44	93	74	157
16	34	46	98	76	161
18	38	48	102	78	165
0.020	42	0.050	106	0.080	170

(para Hg 366 nM).

CREATIN-FOSFO-CINASA (CPK).

Fundamento de la Técnica:

Este sistema de análisis fue primeramente usado por Nielsen, Ludvigsen y por Oliver.

Se basa en el uso de la reacción inversa, con ADP yfosfato de creatina como sustratos.

ATP

creatina

$$(-)_{0} - P - 0^{(-)}$$
 $N - H$
 $C = NH + AMP - 0 - P - 0^{(-)} + H^{+}$
 $N - CH_{3}$
 CH_{2}
 $C = 0$
 $O^{(-)}$
 $O^{(-)}$
 $O^{(-)}$
 $O^{(-)}$

fosfato de creatina

Está favorecida la reacción inversa porque la fosfocreatina tiene potencial de transferencia de fosfato más alto que el ATP (trifosfato de adenosina); el enlace N-P tiene mayor energía que el enlace O-P en el ATP.

Este ATP formado se usa generalmente para fosforilar glucosa en la presencia de la enzima hexocinasa (HK), formándose glucosa-6-fosfato que es entonces oxidada por la -NADP en presencia de deshidrogenasa de glucosa-6-fosfato -(G-6-PDH) para formar por lo tanto, el ácido 6-fosfo-glucónico y NADPH.

Este sistema es de los denominados "cuesta abajo", - en donde todas las reacciones ocurren en dirección favorable. El pH óptimo es entre 6.8 y 7.0, a una temperatura - de 25°C.

La actividad de la CPK se expresa en unidades -- internacionales. Como por cada mol de fosfocreatina cons \underline{u} mida se reduce una mol de NAD, la velocidad de formación -- de NADH puede usarse para calcular la actividad de le enz \underline{i} ma.

Método estándar optimizado.

Concentraciones de la mezcla reactante (2.5ml.).

Solución amortiguadora de trietanolamina 0.1M, pH 7.

Glucosa 20mM

Acetato de magnesio 10mM

ADP 10mM

AMP 10mM

NADP 0.6mM

Fosfato de creatina >50 µg

G-6-PDH > 25 µg

Glutation 90mM.

Condiciones espectrofotométricas: iguales que para LDH.

Técnica:

Mezcle 2.5 ml. de la solución reactante con 0.1 ml.de suero no hemolizado. Deje reposar por espacio de 5 min.
Vierta la solución en la celda y lea la Extinción (inicial).
Tome 5 lecturas adicionales con intervalos de 1 minuto.

Determine la media de las diferencias de Extinción - por minuto (E min) y úselas para los cálculos.

Si las diferencias de Extinción exceden de 0.03 (Hg-366 nm) ó 0.06 (Hg 334nm y 340nm) y la Extinción inicial - está por arriba de 0.4 (Hg 366nm) ó 0.8 (Hg 334nm y 340nm),

efectúe una dilución 1:10.

La actividad de la CPK en suero se obtiene utilizando los siguientes cálculos:

 $7879 \times \triangle E = 366nm/min = mU/m1$.

4180 x \triangle E a 340nm/min = mU/m1.

4333 x \(\textbf{E} \) a 334nm/min = mU/m1.

Valores normales hasta 50mU/ml a 25°C.

Nota: Para máxima actividad se necesitan iones de Magnesio por ésto en la mezcla reactante se utiliza acetato de Mg,-aunque el ión Mg⁺⁺ y en menor grado el ión Ca⁺⁺ actúan tam bién como activadores. Sin embargo, cualquier exceso de estos activadores inhibirá la reacción.

TABLA V

E/min	mU/m1.	E/min	mU/ml.
0.001	8	0.016	126
2	16	17	134
3	24	18	142
4	32	19	150
5	39	0.020	158
6	47	21	165
7	55	22	173
8	63	23	181
9	71	2 4	189
0.010	79	25	197
11	87	26	205
12	95	27	213
13	102	28	221
14	110	29	228
0.015	118	0.030	236

(Para Hg 366 nm).

C. FORMULAS EMPLEADAS PARA EL ANALISIS ESTADISTICO.

Media aritmética
$$(\overline{x})$$
: $\overline{x} = \frac{x_1 + x_2 + x_3 + \ldots + x_n}{n}$

n = número total de datos = suma de f = fax = dato

Moda. La moda de una serie de números es aquel valor quese presenta con la mayor frecuencia, es decir, es el valor más común. La moda puede no existir, incluso si existe -puede no ser única.

Mediana es la línea que divide en dos partes iguales a la distribución.

m = valor medio entre los extremos.

desviación Típica
$$G = \sqrt{\frac{\sum (x-\overline{x})^2}{n}}$$

Varianza
$$G^2 = \frac{\sum (x-\overline{x})^2}{n}$$

Error
$$e_{\overline{x}} = \sqrt{\frac{\sigma^2}{n}}$$

Limites de aceptación: para 66%
$$\overline{x} \pm \overline{y}$$

CAPITULO III

A.- Cuadro de cifras obtenidas en pacientes con uno o dos análisis, sin clasificación por traumatismos, y resultados estadísticos.

Corresponden al grupo 4 de la descripción del Material humano del capítulo anterior.

RESULTADOS GENERALES.

DESHIDROGENASA LACTICA (LDH)

mU/ml.	f	fa	mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa
79	1	1	312	1	20	638	1	39
102	1	2	338	1	21	639	1	40
111	1	3	368	1	22	660	2	42
123	1	4	371	1	23	671	1	43
125	1	5	380	2	25	700	1	44
138	1	6	390	1	26	705	1	45
143	1	7	413	2	28	750	2	47
150	1	8	420	1	20	768	1	48
157	1	9	422	1	30	938	1	49
161	1	10	441	1	31	941	1	50
169	3	13	462	1	32	1190	1	51
202	1	14	470	2	34	1821	1	52
206	1	15	525	1	35	1830	1	53
250	2	17	564	1	36	2078	.1	54
266	1	18	5.81	1	37	2950	1	55
285	1	19	593	1	38	4700	1	56

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 583.85$

V = 155

n = 583.85

Mediana = 416.5

Limites de aceptación

para 66%: 1403.22 -- 0

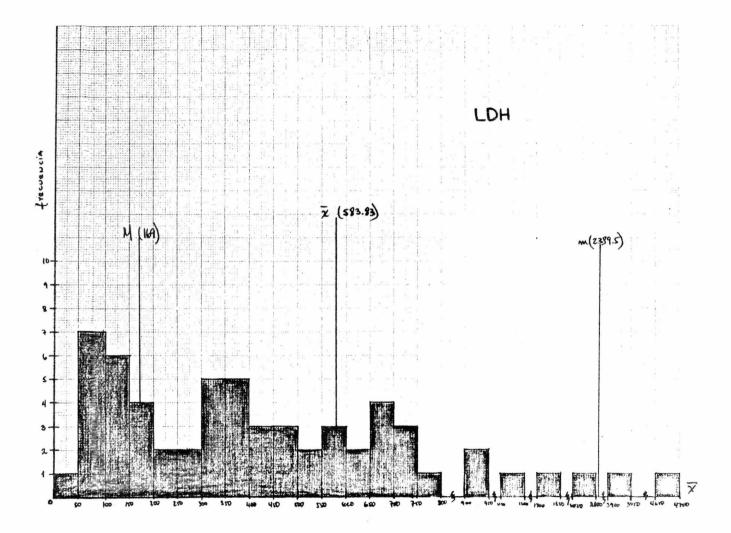
para 95% : 2222.6 --- 0

Medidas de dispersión (mU/ml)

 $\sigma^2 = 671378.43$

 $\sigma = 819.37$

 $e_{\overline{X}} = 109.5$



DESHIDROGENASA ←HIDROXI-BUTIRICA (HBDH)

mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa
38	1	1	196	1	17	351	1	33
59	1	2	200	1	18	353	1	34
71	2	4	210	1	19	370	1	35
74	1	4	221	2	21	380	1	36
82	1	6	225	1	22	390	1	37
85	1	7	232	1	23	563	1	38
94	1	8	246	2	25	750	1	39
106	1	9	254	1	26	848	1	40
137	1	10	266	2	28	855	1	41
150	1	11	285	1	29	2050	1	42
157	1	12	300	1	30	4700	1	43
167	1	13	329	1	31			
190	3	16	334	1	32			

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 379.5$

M = 190

m = 2369

mediana = 225

Límites de aceptación

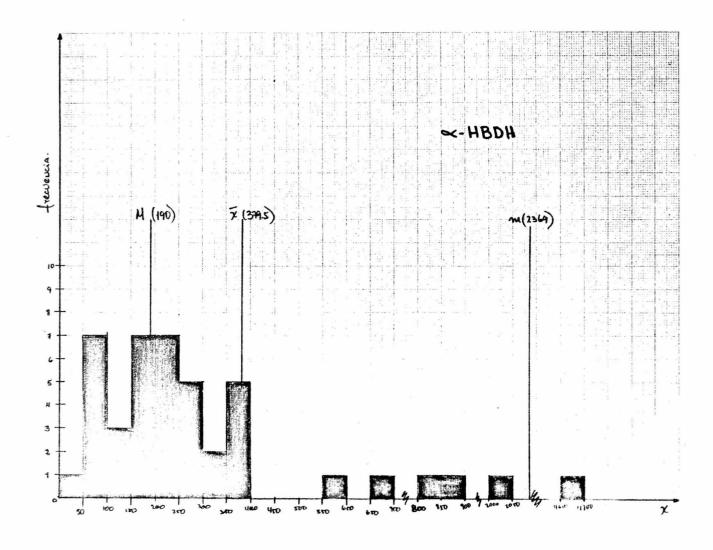
para 66%: 1118.9 ----0

para 95% : 1858.3 --- 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $\sigma^2 = 546779.08$

 $e_{\overline{x}} = 112.76$



TRANSAMINASA GLUTAMICO-OXALACETICA (TGO)

mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa	mU/ml.	f	fa
6	1	1	44	2	26	85	1	48
. 11	2	3	48	1	27	96	1	49
12	1	4	49	1	28	101.6	1	50
13	2	6	50	1	29	111	1	51
14	1	7	51	1	30	150	2	53
15	3	10	52	1	31	197	1	54
16	1	11	55	1	32	223	1	55
17	2	13	60	5	37	340	1	56
23	1	14	62	1	38	421	1	57
30	1	15	65.5	.1	39	444	1	58
36	1	16	58	1	40	560	1	59
39	1	17	76	3	43	784	1	60
40	5	22	77	1	44	1060	1	61
41	1	23	78	2	46			
42	1	24	80	1	47			

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 221$

M = 40, 60

m = 553

Mediana = 53.5

Límites de aceptación

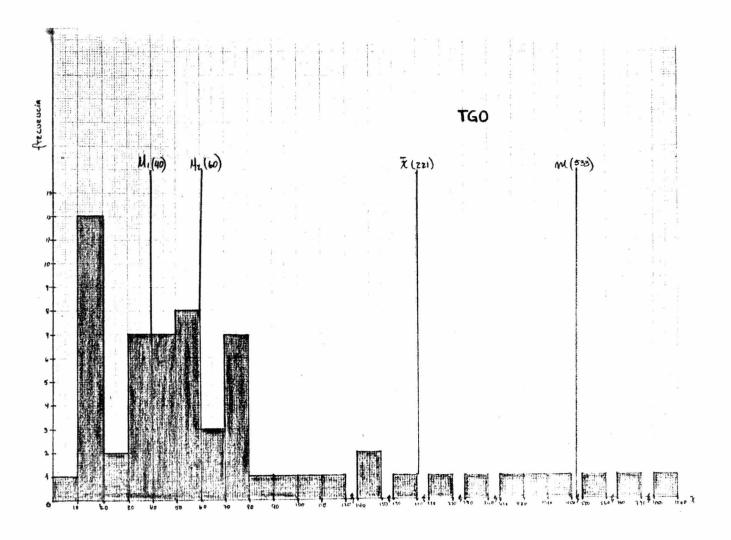
para 66% : 436 -- 0

para 95%: 851 -- 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $\sigma^2 = 46248.64$

 $e_{\overline{X}} = 27.53$



TRANSAMINASA	GLUTAMICO	- PIRUVICA
	(TGP)	

mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa	mU/m1	f	fa
8	1	1	40	5	25	80	1	45
11	1	2	41	1	26	82	1 .	46
13	3	5	44	2	28	85	1	47
14	2	7	45	1	29	96	2	49
15	1 .	8	48	3	32	110	1 ,	50
17	2	10	51	2	34	112	2	52
21	1	11	51.5	1	35	124	1	53
24	1	12	52	1	36	136	1	54
25	1	13	60	4	40	140	1	55
30	3	16	62	1	41	340	1	56
32	2	18	64	1	42	567	1	57
34	1	19	70	1	43	1100	1	58
38	1	20	76	1	44	1140	1	59

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 101.5$

M = 40

m = 574

Mediana = 48

Límites de aceptación

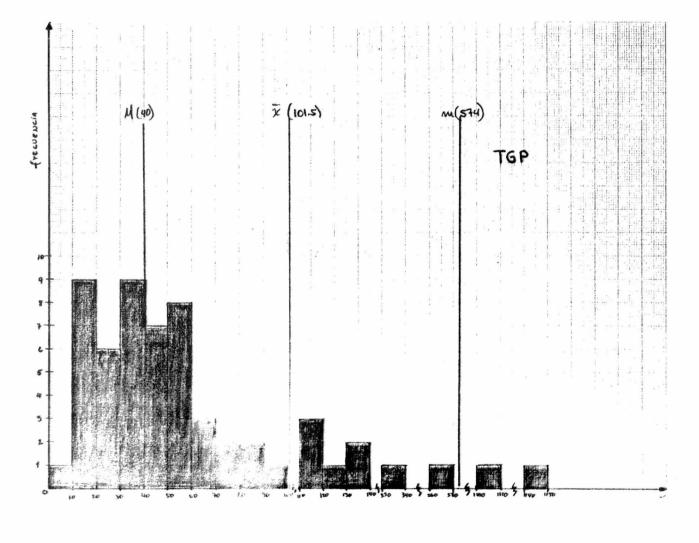
para 66%: 309.2 -- 0

para 05% : 516.9 -- 0

Medidas de dispersión (mU/ml)

 $d^2 = 43146.5$

 $e_{\overline{X}} = 27.04$



CREATIN-FOSFO-CINASA (CPK)

mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa
34	1	1	97	1	16	230	1	32
35	1	2	102	1	17	246	1	33
37	1	3	123	1	18	315	1	34
39	1	4	135	1	19	362	1	35
46	1	5	145	1	20	550	1	36
47	1	6	146	2	22	569	1	37
49	1	7	150	1	23	626	1	38
53	1	8	152	1	24	671	1	39
54	1	9	160	2	26	849	1	40
58	1	10	161	1	27	870	1	41
62	1	11	167	1	28	907	1	42
63	1	12	173	1	29	1105	1	43
80	2	14	181	1	30	1817	1	44
95	1	15	205	1	31			

Medidas de centralización (mU/ml)

 $\overline{x} = 280.72$

M = 80,146,160

m = 942.5

Mediana = 148

Limites de aceptación

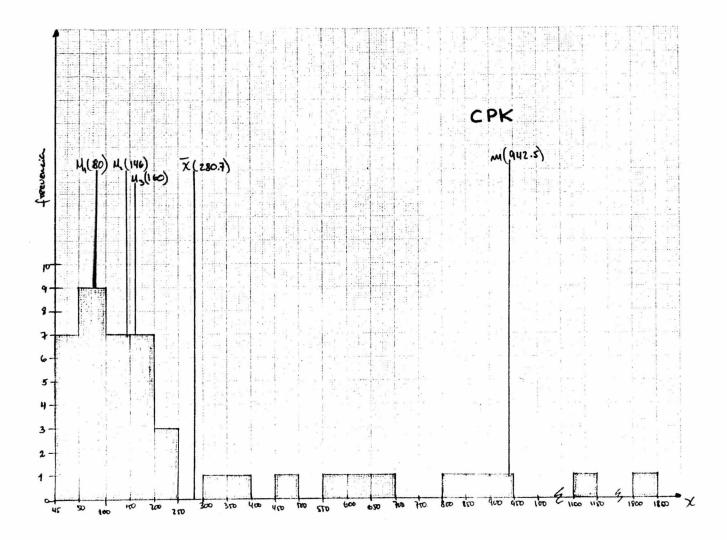
para 66% : 642 -- 0

para 95% : 1003 -- 0

 $\begin{array}{c} {\tt Medidas} \ {\tt de \ dispersion} \\ ({\tt mU/m1}) \end{array}$

 $c^2 = 130381.77$

 $e_{\overline{x}} = 54.43$



	f	fa		f	fa		f	fa
7.03	1	1	7.37	2	36	7.50	9	106
7.12	2	3	7.38	2	38	7.51	5	111
7.20	2	5	7.39	2	40	7.52	8	119
7.22	1	6	7.40	7	47	7.53	4	123
7.24	.1	7	7.41	1	48	7.54	1	124
7.28	2	9	7.42	4	52	7.55	4	128
7.30	2	11	7.43	2	54	7.56	2	130
7.31	3	14	7.44	7	61	7.58	3	133
7.32	5	19	7.45	8	69	7.59	1	134
7.33	3	22	7.46	9	78	7.60	3	137
7.34	3	25	7.47	5	83	7.62	. 1	138
7.35	5	30	7.48	10	93	7.68	1	139
7.36	4	34	7.49	4	97			

Medidas de centralización

 $\bar{x} = 7.435$

M = 7.48

m = 7.355

Mediana = 7.46

Limites de aceptación

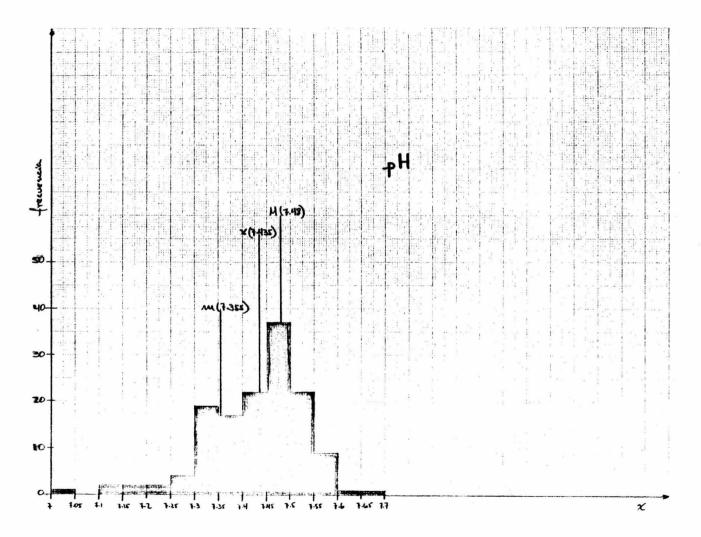
para 66% : 7.5377 - - 7.3322

para 95% : 7.640 - - 7.2295

Medidas de dispersión

 $c^2 = 0.01055$

 $e_{\overline{X}} = 0.008712$



B.- Cuadro de cifras obtenidas en pacientes clasificados según su traumatismo, con tres a ocho análisis, para obtener variables por $t\underline{i}$ po de lesión, y resultados estadísticos.

Análisis al grupo 5 de la descripción del material humano del Capítulo II.

TRAUMATISMO CRANEOENCEFALICO.

DESHIDROGENASA LACTICA (LDH)

		•			
mU/ml.	f	fa	mU/m1.	f	fa
158	1	1	563	1	16
221	1	2	685	1	17
235	1	3	705	1	18
244	1	4	743	1	19
285	1	. 5	750	1	20
310	1	6	854	1	21
334	1	7	898	1	22
353	1	8	940	1	23
369	1	9	959	1	24
384	1	10	1015	1	25
495	1	. 11	1057	1	26
525	1	12	1130	1	27
540	1	13	1485	1	28
547	1	14	4700	1	29
560	1 .	15			

Medidas de centralización (mU/ml)

 $\bar{x} = 760.13$

M = no hay

m = 2429

Mediana = 560

Límites de aceptación

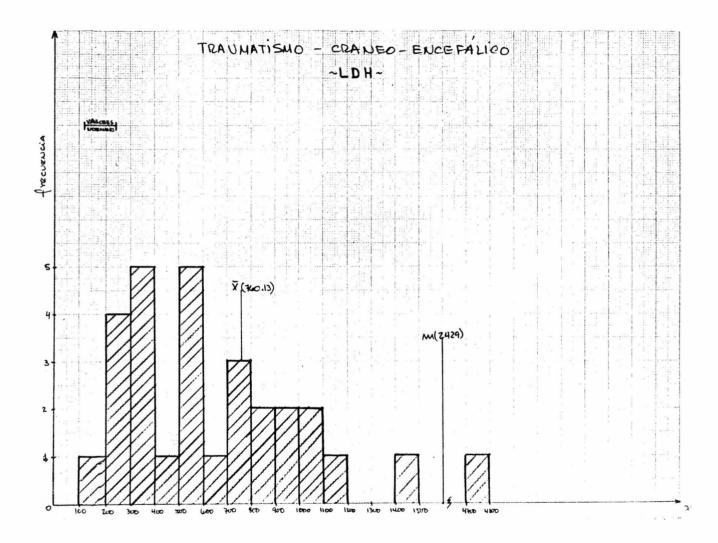
para 66%: 1570.5-- 0

para 95% : 2381 -- 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $\sigma^2 = 656917.8$

 $e_{\overline{x}} = 150.5$



DESHIDROGENASA ≪- HIDROXIBUTIRICA (HBDH)

mU/m1.	f	fa	mU/ml.	f	fa
67	1	1	258	1	14
68	1	2	276	1	15
71	1	3	285	1	16
85	1	4	300	1	17
94	2	6	310	1	18
141	1	7	315	1	19
142	1	8	392	1	20
176	1	9	420	1	21
178	1	10	442	2	23
190	1	11	470	1	24
210	1	12	560	1	25
246	1	13	990	1	26

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 277.77$

M = 94, 442

m = 528.5

Mediana = 252

Limites de aceptación

para 66% : 475.94 --- 79.6

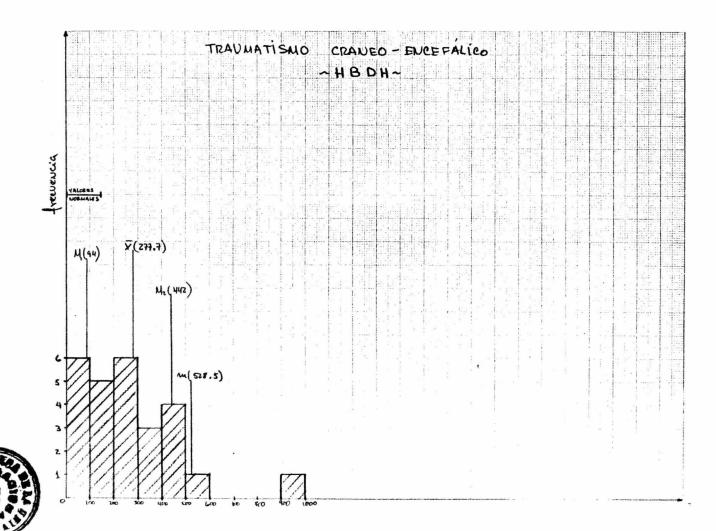
para 95%: 674.11 --- 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $6^2 = 39273.25$

I = 198.17

 $e_{\overline{x}} = 38.86$



TRANSÁMINASA GLUTAMICO-OXALACETICA (TGO)

mU/ml.	f	fa	mU/ml.	f	fa
7	1	1	59	1	14
13	1	2	60	1	15
17	1	3	69	1	16
20	1	4	81	1	17
21	1	5	88	1	18
28	2	7	126	1	19
30	1	8	145	1	20
38	1	9	170	1	21
40	1	10	455	1	22
41	1	11	612	1	23
42	1	12	863	1	24
55	1	13	952	1	25

Medidas de centralización (mU/ml)

$$\bar{x} = 162.4$$

M = 28

m = 479.5

Mediana = 55

Límites de aceptación

para 66% : 421.52 --- 0

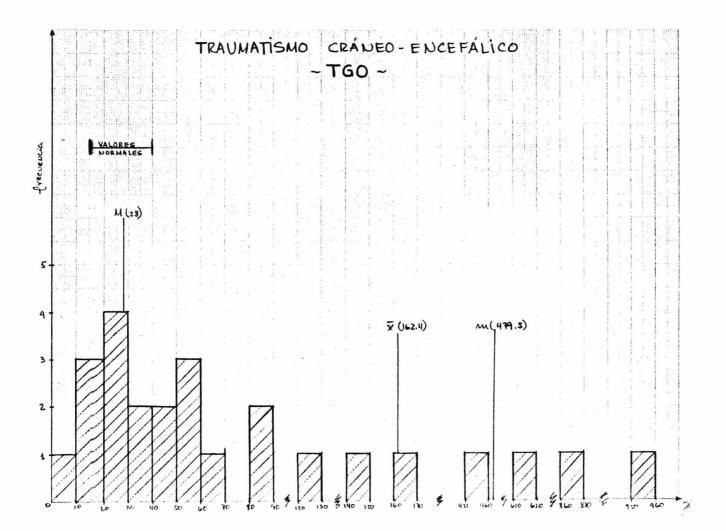
para 95% : 680.64 --- 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

$$\sigma^2 = 67143.04$$

$$\sigma = 259.12$$

$$e_{\overline{x}} = 51.82$$



TRANSAMINASA GLUTAMICO-PIRUVICA (TGP)

mU/ml.	f	fa	mU/m1.	f	fa
7	1 , .	1	42	1	15
14	1	2	44	1	16
15	1	3	50	1	17
16	1	4	55	- 1	18
17	1 .	5	60	1	19
20	1	, , 6	66	1	20
26	1	7 7	76	1	21
32	1	8	78	1	22
34	. 1	9	131	1	23
40	2	11	221	1	24
41	3	14	488	1	25

Medidas de centralización (mU/ml)

 $\bar{x} = 67.8$

M = 41

m = 247.5

Mediana = 41

Limites de aceptación

para 66% : 163.88 - - 0

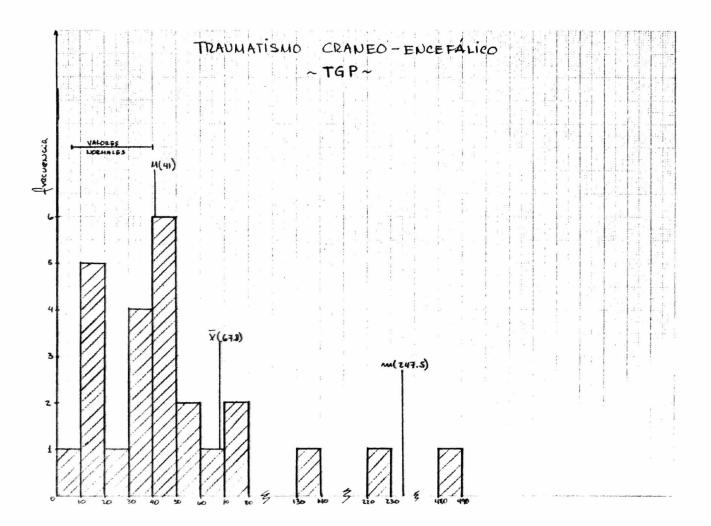
para 95%: 259.96 - - 0

Medidas de dispersión (mU/ml)

 $6^2 = 9231.2$

 $\sqrt{=96.08}$

 $e_{\overline{x}} = 19.21$



CREATIN-FOSFO-CINASA (CPK)

mU/ml.	f	fa	mU/m1.	f	fa
16	1	1	442	1	14
39	1	2	472	1	15
44	1	3	476	1	16
54	1	4	626	1	17
80	1	5	631	1	18
87	1	6	669	1	19
114	1	7	1180	1 .	20
160	. 1	. 8	1573	1	21
300	1	9	1443	1	22
341	1	10	2360	4	26
352	1	11	2510	1	27
396	1 .	12	 4700	1	28
422	1	13			

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\overline{x} = 941.6$

M = 2360

m = 2358

Mediana 457

Límites de aceptación

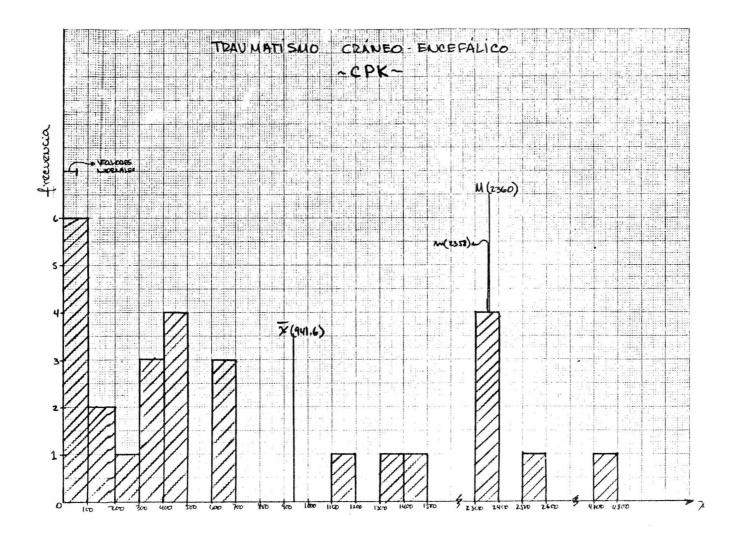
para 66% : 2040.39 -- 0

para 95% : 3139.18 -- 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $6^2 = 1207344.3$

 $e_{\overline{x}} = 207.65$



	T	7	
n	٠	4	
μ	1	,	

	f	fa		f	fa
7.03	1	1	7.45	2	19
7.08	1	2	7.46	4	23
7.25	1	3	7.47	3	26
7.30	1	4	7.48	3	29
7.31	1	5	7.49	2	31
7.33	1	6	7.50	6	37
7.36	1	7	7.51	2	39
7.37	1	8	7.52	4	43
7.38	1	9	7.54	3	46
7.40	3	12	7.55	2	48
7.41	1	13	7.57	1	49
7.42	1	14	7.60	2	51
7.43	1	15	7.62	1	52
7.44	2	17	7.66	1	53

Medidas de centralización

 $\overline{x} = 7.45$

M = 7.5

m = 7.345

Mediana = 7.48

Limites de aceptación
para 66% : 7.562 - - 7.3379

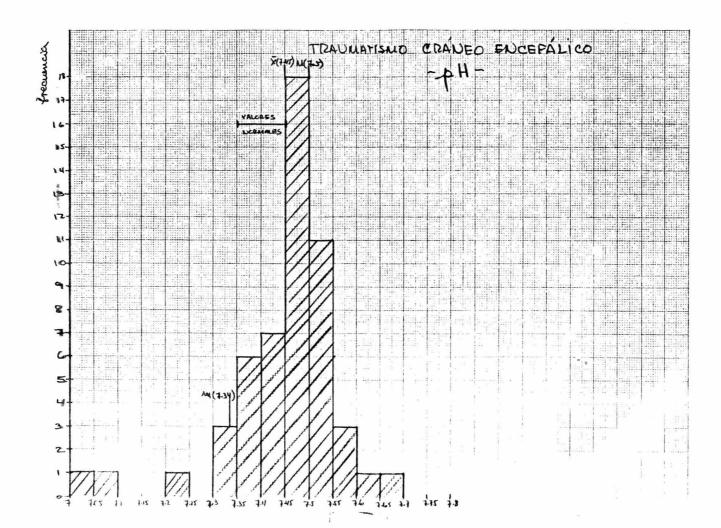
para 95% : 7.6741 - - 7.2258

Medidas de dispersión

 $a^2 = 0.012563$

G = 0.11208

 $e_{\mathbf{x}} = 0.0154$



POLITRAUMATIZADOS

DESHIDROGENASA - LACTICA (LDH)

mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa
133	1	1	492	1	7
214	1	2	660	1	8
250	1	3	677	1	9
312	1	4	1114	1	10
371	1	5	1220	1	11
475	1	6	2257	1	12

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 681.25$

M = no hay

m = 1195

Mediana 483.5

Limites de aceptación

para 66% : 1296.92 - - 105.58

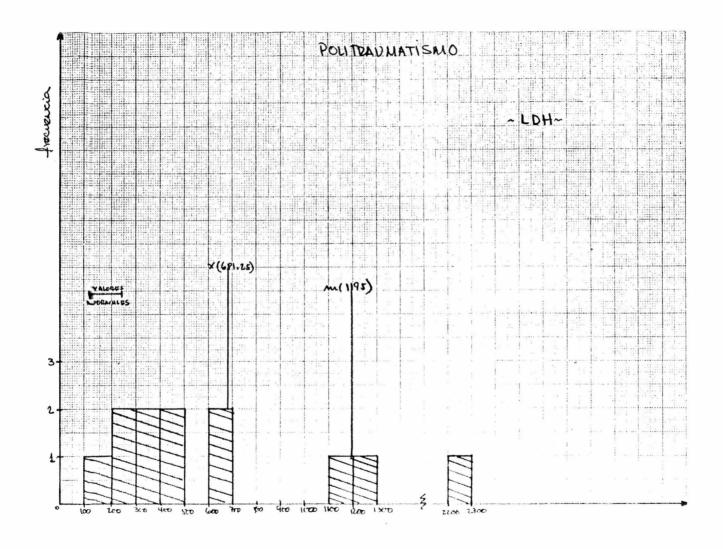
para 95% : 1832.59 - - 0

Medidas de dispersión (mU/ml)

 $G^2 = 331401.18$

575.67

 $e_{\overline{x}} = 166.18$



DESHIDROGENASA ≪-HIDROXIBUTIRICA (HBDH)

mU/m1.	f	fa	mU/m1.	f	fa
79	1	1	385	1	7
133	1	2	442	1	8
142	1	3	470	1	9
150	1	4	637	1	10
274	1	5	750	1	11
334	1	6			

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 345.1$

M = no hay

m = 414.5

Mediana = 334

Límites de aceptación

para 66%: 553.125 -- 137.075

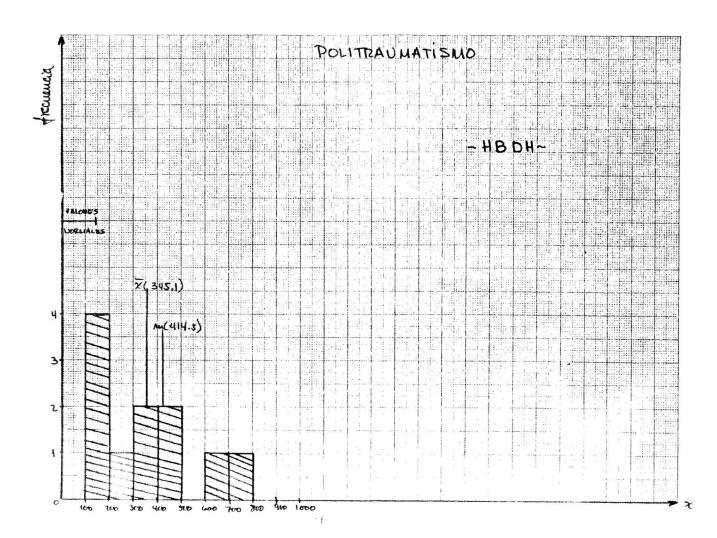
para 95%: 761.15 - - 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $G^2 = 43274.44$

G = 208.05

 $e_{_{\nabla}} = 62.721$



TRANSAMINASA GLUTAMICO-OXALACETICA (GOT)

mU/m1.	f	fa	mU/ml.	f	fa
12	1	1 .	60	1	9
13	1	2	68	1	10
28	1	3	98	1	11
29	1	4	106	1	12
44	. 1	5	211	1	13
48	1 ,	6	560	1	14
50	1	7	680	11	15
52	1	8			

Medidas de centralización (mU/ml)

 $\bar{x} = 137.26$

M = no hay

m = 346

Mediana = 52

limites de aceptación

para 66% : 333.61 - - 0

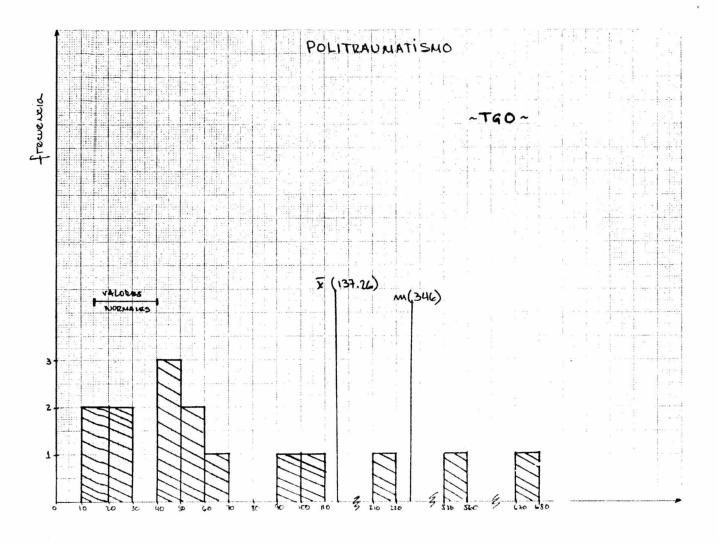
para 95% : 529.96 - - 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $6^2 = 38555.66$

 $\sigma = 196.35$

 $e_{\bar{x}} = 50.7$



TRANSAMINASA GLUTAMICO-PIRUVICA. (GPT)

mU/ml.	f	fa	mU/m1.	f	fa
17	1	1	51	1	9
24	1	2	59	1	10
26	1	3	75	1	11
28	1	4	76	1	12
34	1	5	171	1	13
39	1	6	440	1	14
40	1	7	442	1	15
44	1	8			

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\overline{x} = 104.4$

M = no hay

m = 229.5

Mediana = 44

Límites de aceptación

para 66%: 241.2 - - 0

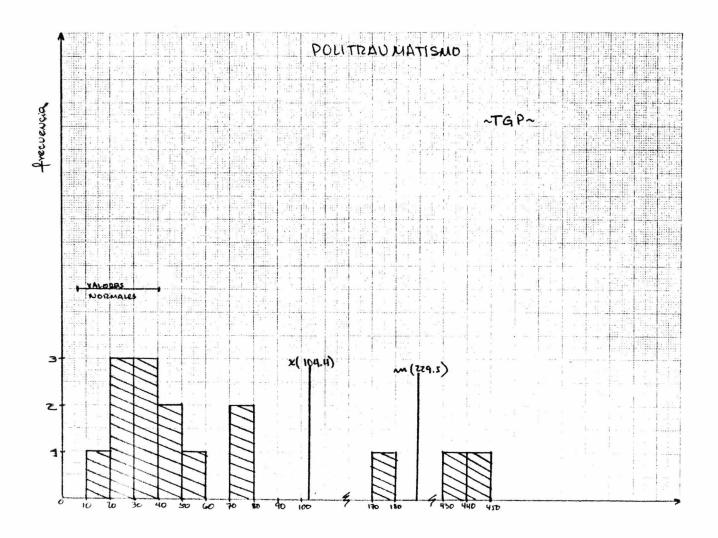
para 95% : 378 - - 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $\sqrt{2} = 18715.7$

 $\sqrt{} = 136.8$

 $e_{\overline{X}} = 35.32$



CREATIN-FOSFO-CINASA (CPK)

mU/ml.	f	fa	mU/m1	f	fa
16	1	1	274	1	7
61	1	2	1107	1	8.
115	1	3	1642	1	9
158	1	4	3900	1	10
161	1	5	4260	. 1	11
269	1	6			

Medidas de centralización (mU/m1)

 $\bar{x} = 1087.5$

M = no hay

m = 2138

Mediana 269

Limites de aceptación

para 66%: 2579.43 - - 0

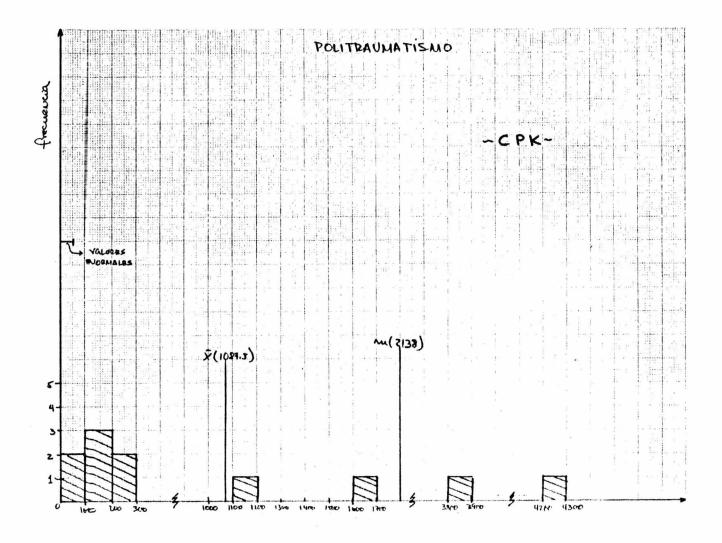
para 95% : 4071.36 - - 0

Medidas de dispersión (mU/m1)

 $o^2 = 2225857.34$

G = 1491.93

 $\frac{2}{x} = 450$



pН

	f	fa		f	fa
6.98	1	1	7.46	1	15
7.16	1	2	7.49	2	17
7.25	1	3	7.52	1	18
7.26	2	5	7.54	1	19
7.32	1	6	7.55	1	20
7.36	1	7	7.56	1	21
7.37	1	8	7.57	1	22
7.39	2	10	7.60	2	24
7.40	1	11	7.68	1	25
7.44	2	13	7.70	1	26
7.45	1	14	7.79	1	27

Medidas de centralización

$$\overline{x}$$
 = 7.445
M = 7.26, 7.39, 7.44, 7.49, 7.60
m = 7.385

Mediana = 7.45

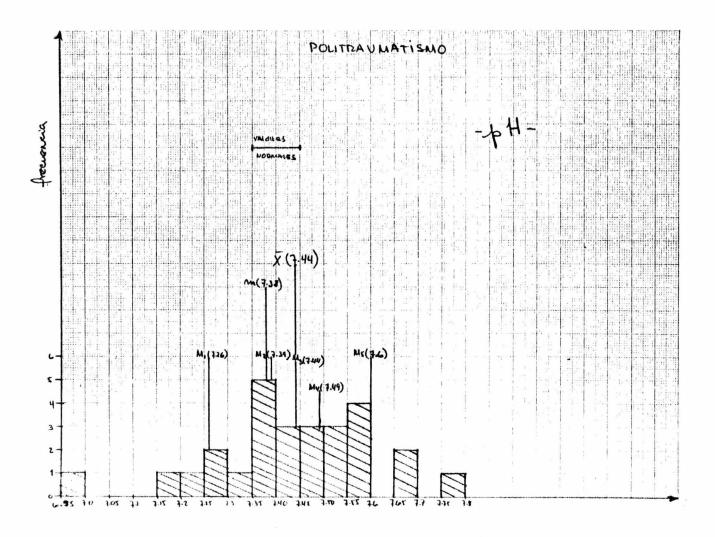
Limites de aceptación

para 66%: 7.6132 - - 7.2668

para 95% : 7.7864 - - 7.0930

Medidas de dispersión

$$c^2 = 0.030$$
 $c = 0.1732$
 $c = 0.3333$



- C.- RESULTADOS DE 21 PACIENTES CUYA EVOLUCION FUE SEGUIDA EN EL CURSO DEL ESTUDIO.
- 1.- Pacientes con Traumatismo Craneoencefálico (TCE).

Pacier	ite No.	1.			
LDH	240	658	1183		915
HBDH	178	392	266	462	210
TGO	58	330	444		14
TGP	50	36	192		29
CPK	185	2360	915	781	529
Pacier	ite No.	2			
LDH	1780	5 2 5	>3002	>4700	
HBDH		319	300	>4700	
TGO	530	36	572	44	
TGP	40	36	122	377	
CPK		146	222	57	
Pacier	te No.	3	7		
LDH	750	780	167	158	442
HBDH	470	138	79	75	390
TGO	80	41	104	32	30
TGP	60	13	16	15	15
CPK	870	1373	395	246	53

-			100		
פע	~ 1	An	TA	No.	
La	-	CII	CC	110.	+ •

LDH	451	1320	750	1556
HBDH	310	280	380	521
TGO	110	72	80	185
TGP	60	19	25	30
CPK	1260	1420	790	1360

Paciente No. 5.

495	329	235	403	191	329	3522	1556	LDH
353	6.7	150	137	127	462	285	531	HBDH
	126	83	39	10	48	114	140	TGO
	45	50	26	10	24	39	281	TGP
261	24	36	80	261	1023	120	115	CPK

Paciente No. 6.

*2449	1576	1556	1927	2467	1042	548	LDH
1185	1408	1451	1185	1267	705	465	HBDH
41	275	96	777	559	222	64	TGO
81	95	81	222	221	140	512	TGP
>2360	>529	>2360	>2360	>2360	>2360	>2360	CPK

^{*} En la última determinación no se sabe el diagnóstico, - pero se supone muerte cerebral.

Paciente No. 7. Además de TCE, presenta Hematoma -- Subdural.

1979	2400	1973	1735	LDH
	133		620	HBDH
742	850	461	291	TGO
120	66		58	TGP
>2360	>2360	>4000	2814	CPK

Paciente No. 8. Además de TCE, Sección Modular Traumatizada.

LDH	464	850	202
HBDH		190	137
TGO	44	76	74
TGP	38	38	26
CPK	261	950	352

Paciente No. 9.

LDH	385	94	*1780	353	253
HBDH	141				235
TGO	42	80	130	59	30
TGP	34	65	170	14	20
CPK	8		25		8

* Al solicitarse la tercera valoración se diagnosticó ${\sf Ab}\underline{\sf s}$ ceso Cerebral.

Paciente No. 10. Además de TCE, presenta Hematoma - Cerebral.

LDH	548	1687	1170	310	167	432	370	748
HBDH	405	285	547		79	169	300	537
TGO	35	28	88	110	17	84	15	51
TGP	16	380	34	60	81	17	64	40
CPK	1137	422	262	310	97	320	556	684

II.- Paciente con contusión del tallo cerebral.

464	1410	799	210	1030	547	315	403	158	LDH
150	442	799			390	232	58	138	HBDH
44	121	55	110		240	240	97	67	TGO
26	56	76	55		204	80	39	32	TGP
314	635	202		391	160	246	857	1581	CPK

III.- Paciente con TCE y además presenta fracturas costales y de la pelvis.

LDH	1500	990	772	404
HBDH	660	110	637	160
TGO	150	144	193	106
TGP	130	41	39	38
CPK	7080	2854	3300	173

IV. - Pacientes Politraumatizados.

Paciente No. 1.

LDH	459	352	423
HBDH		210	216
TGO		14	23
TGP		75	16
CPK		28	205

Paciente No. 2.

LDH	705	*671	196	670
HBDH		221	133	300
TGO	64	1172	1272	14
TGP	16	96	702	30
CPK	669	774	579	737

* El paciente fue trasladado a la Unidad de Cuidados In-tensivos, su estado se agravó, por complicación respira
toria.

Paciente No. 3. Se diagnosticó también embolia grasa.

	LDH	2250	772
	HBDH	940	585
	TGO	196	89
	TGP	100	
CPK	CPK	630	214

Faciente No. 4.

LDH		564	540	314
HBDH			475	157
TGO	51	81	39	80
TGP	42		26	
CPK			152	184

Paciente No. 5. Además presenta oclusión intestinal.

LDH	660	660	563	871	540
HBDH		79		464	403
TGO	130	17	5.5	44	13
TGP	40	17	14	15	13
CPK		115	285	33	51

V. - Pacientes en estado de "shock".

Paciente No. 1.

1185		883	LDE
442		263	HBDH
407	320	76	TGO
148	105	37	TGP
1360		83	CPK

Paciente No. 2.

352	622		>4700	LDH
210	232	1130	827	HBDH
27	520	80	417	TGO
13	80	80	181	TGP
214	62	71	134	CPK

VI.- Paciente con fractura del femur izquierdo.

LDH	552	>4700	563	≯ 2481	937	560
HBDH	319	210	285	827	622	750
TGO	660	525	54	112	240	80
TGP	24	28	54	638	80	130
CPK	49	300		201	300	173

^{*} El paciente presentó estado de shock, complicación queagravó su estado.

VII. - Paciente con fracturas múltiples costales.

442	420	845	LDH
	142	350	HBDH
14	90		TGO
14	101		TGP
280	315	1180	CPK

D.- APLICACION DE LAS INFERENCIAS ESTADISTICAS A LOS PA---CIENTES CUYA EVOLUCION FUE SEGUIDA DURANTE EL PERIODO-DE ESTUDIO.

De acuerdo con el inciso D del capítulo anterior se tie:

nem los siguientes grupos:

I .- Pacientes con Traumatismo Craneoencefálico (TCE).

Se observa en forma general en 10 pacientes cuya evolución fue seguida, que los valores encontrados para LDH --- coinciden con los valores hallados en los resultados generales, así como para el grupo específico de los pacientesque sirvieron de base para formar el grupo de TCE. Esto - mismo observamos en las determinaciones que se hicieron para <-- HBDH.

En cuanto a TGO y TGP se observa en forma general que,aún cuando en algún momento del proceso evolutivo estuvieron elevadas, al final se estabilizan y llegan a alcanzarcifras normales, y sus valores, en forma general, caen den
tro de los valores estadísticos obtenidos para el grupo ge
neral de traumatismos y en especial para el grupo de pa--cientes con TCE.

Los valores reportados para CPK no siguen una misma $1\underline{1}$ nea, ya que se observa que en los casos en que hubo recupe

ración de la salud, las cifras disminuyen más rápidamenteque en cualquiera de las otras enzimas estudiadas, y que cuando se tienen procesos de gravedad creciente, definitivamente sus valores se mantienen elevados constantemente,sin registrarse ninguna baja de ellos.

Los grupos II y III, corresponden a un sólo paciente - en cada caso, ya que en eI transcurso del estudio sólo sepresentaron esos dos casos y se observa de una manera general el hecho de que todas las enzimas corresponden a los - estudios estadísticos hechos para el grupo general y el de TCE.

El grupo IV corresponde a 5 pacientes politraumatiza-dos. De ellos el paciente No. 2 agravó su estado, el No.-3 presentó embolia grasa, y el No. 5 además una oclusión intestinal.

Todos tienen valores que caen sensiblemente, debido asu estado crítico, dentro de los valores estadísticos calc \underline{u} lados para el grupo general y para el grupo especial de politraumatismos.

El grupo V merece consideración especial por tratarsede individuos en estado de shock y en ellos se observa enel aspecto general, un aumento en las concentraciones enzi máticas, concentraciones que comparándolas con los datos - estadísticos del grupo general, coinciden en forma significativa. En el Capítulo I inciso B se establecen las características del shock traumático, razón por lo que a estosdos pacientes se les incluye dentro de este estudio.

Para finalizar, los pacientes de los grupos VI y VII podrían haber sido clasificados dentro de un solo traumatismo, sin embargo, tuvieron que ser separados ya que uno de ellos estando en estado de recuperación, presentó un -cuadro de shock agudo, complicación que dió lugar a esta clasificación. Sus determinaciones coinciden en forma general con los valores obtenidos en el cuadro estadístico para las concentraciones enzimáticas.

CAPITULO IV

RESUMEN .

- 1.- Se establecen los aspectos generales que se estudian en enzimología diagnóstica, exponiendo las variables que pueden intervenir y/o interferir en las mediciones.
- 2.- Se definen las características de los traumatismos, -así como su clasificación. También se define el térmi no: "shock".
- 3. Se puntualiza el tema de la tesis.
- 4.- Se recopila y distribuye el material humano estudiado, en la forma que quedó descrita en el capítulo corres-pondiente.
- 5.- Se eligen las técnicas de trabajo, considerándose quelos métodos cinéticos optimizados son los más adecua-dos.
- 6.- Se forman los grupos de datos obtenidos de las pruebas efectuadas yse analizan estadísticamente.
- 7.- Se hacen las inferencias respectivas, y se aplican a los resultados de los análisis realizados a pacientescuya evolución se estudió y que fueron agrupados previamente de acuerdo a sus lesiones.
- 8. Se establecen conclusiones en el capítulo siguiente.

CAPITULO V

CONCLUSIONES

De acuerdo con el objetivo de la tesis establecido enel capítulo I inciso C:

1.- Para la LDH se estableció que deberían encontrarse valores elevados en el estudio general de traumatismos, valores que alcanzaron cifras hasta de 4700 mU/ml, y solamente un porcentaje mínimo de 21.4 presentaron valores dentro -- del rango normal.

En traumatismo craneoencefálico solamente 3 pacientes de 29 presentaron cifras normales, de los restantes hubo - también cifras hasta de 4700 mU/ml.

De los pacientes con politraumatismos 2 de 12 de ellos presentaron valores normales, y se alcanzaron cifras tan - altas como 2257 mU/ml. En los tres estudios estadísticos-realizados se confirma que efectivamente esta enzima tiende a aumentar su concentración sérica en forma drástica ya que los promedios para los tres casos están en un rango de 60% a 760 mU/ml.

2.- Para HBDH se encontraron valores que de un máximo normal hasta de 140 mU/ml, solo un 23% de ellos estuvieron -- dentro del rango normal, los restantes se elevaron hasta - alcanzar concentraciones superiores a 4700 mU/ml.

Para TCE se tuvo un 30% de valores normales y los de-más subieron hasta 990 mU/ml.

Por lo que respecta a los politraumatismos, el 18% delos valores cayeron dentro del rango normal y el valor máximo encontrado fue de 750 mU/ml.

Del análisis estadístico se infiere que cuando éste se lleva a cabo en una población en la que no se clasifican - los traumatismos se obtienen elevaciones hasta cierto punto paralelas a las que corresponden a LDH. Sin embargo, cuan do se clasifican los traumatismos, encontramos que para el caso de TCE el aumento es notoriamente menor que el correspondiente a LDH en el otro caso, y en politraumatismos tam bién el aumento es inferior a su equivalente en la isoenzima.

. 3.- Los valores encontrados para TGO demuestran como se había establecido, un aumento hasta en tres tantos - de su valor normal.

En los resultados generales del grupo sin clasificar,se encontró que el 36% de ellos están dentro de cifras nor
cales; el 47.5% de este grupo presentaron la elevación esperada, y cifras elevadas en mayor rango (hasta 1000 mU/ml.)
se presume que se debieron a otro tipo de problemas precios o que, se presentaron en el momento de sufrir el trau
matismo.

Esto se corrobora al clasificar los traumatismos ya quepara el grupo de los individuos que sufrieron TCE, el 40% tu vo valores normales, el 38% se encontró dentro de los valores que se habían establecido para los traumatismos, y solamente un 16% alcanzaron valores extraordinariamente elevados que nos permiten inferir que se trata de sujetos con otro $t\bar{t}$ po de problema.

Las mismas conclusiones podemos presentar para el grupoclasificado como politraumatizados, en el que el 27% alcanzaron las concentraciones normales en suero, y el 32% estándentro de los valores esperados, y aún cuando hubo un pacien te que tuvo una cifra elevada (488 mU/ml) nunca alcanzó unaelevación tan alta como en los otros grupos.

Estadísticamente los valores promedios calculados resultan: en el grupo general sin clasificación, fue mayor al esperado; en TCE subió ligeramente, y en politraumatismos fuemuy cercano al que se había predicho.

Para el grupo de TCE, el 44% tenían valores normales, el-46% elevaciones hasta de tres tantos, y solamente dos casos - con elevación mayor.

En los politraumatismos, 7 de 15 casos dieron resultadosnormales, 5 más dentro de dos veces el valor normal y el resto fueron definitivamente valores elevados.

Estadísticamente para TGP podemos concluir que el grupo-general de traumatismos y el de politraumatizados han tenidouna respuesta sensiblemente igual; no así la del grupo de TCE en la que podemos suponer que el daño muscular no es intensoy por lo tanto, alcanzan escasamente un aumento del 60%, en lugar del 100 a 200% que se esperaba.

4.- CPK. Siendo la enzima que se solicitó con menor frecuencia se obtuvieron cifras normales sólo en un 16%, 11% y - 9% respectivamente para los grupos general, TCE y politraumatismos, habiendo alcanzado cifras relativamente elevadas en el grupo general, pero muy elevadas en TCE y politraumatismos, cifras que alcanzaron 1817, 4700 y 4260 mU/ml respectivamente.

Refiriéndose al análisis estadístico el grupo general al canzó un promedio de 280 mU/ml. pero para los grupos clasificados fueron de 941 para TCE y 1087 mU/ml para politraumatismos.

Esto revela que en el grupo general las lesiones fueron -

relativamente benignas, no así en los grupos clasificados.

- 5.- pH. En virtud de que el pH afecta en forma determinante la actividad de las enzimas (Capítulo I inciso A) fue-importante para nosotros determinar el pH sérico de estos pacientes para estudiar el efecto que pudiera tener sobre las-enzimas. En los tres grupos, se obtuvieron promedios sensiblemente iguales que caen dentro del rango normal de valores, lo que da validez al hecho de que, al no haber cambiosde pH drásticos, concluimos que las enzimas estaban trabajando dentro del valor óptimo sérico.
- 6.- De los 21 pacientes cuya evolución fue seguida y que se agruparon según su lesión, se concluye que: en forma gene ral para los 10 pacientes con TCE las enzimas que reducen su concentración más rápidamente son las dos transaminasas, sealternan las dos deshidrogenasas, en algunos casos baja primero la HBDH, y solamente en dos casos la concentración esparalela; la CPK fue muy variable, ésto puede deberse segura mente a la actividad de cada paciente en particular, y de --acuerdo a su estado general.

El paciente No. 3 fue intervenido quirúrgicamente cuando aparentemente estaba en proceso de recuperación.

El paciente No. 6 durante el curso del estudió mantuvo en forma anormal la concentración de sus enzimas, su estado general fue muy grave y cuando se solicitó la última dosificación se suponía muerte cerebral. Más tarde le sobrevino la muerte.

El paciente No. 7 por la asociación del Hematoma subdural al TCE mantuvo elevadas sus enzimas y también falleció.

Durante el curso del estudio los valores enzimáticos siempre se mantuvieron en concordancia con lo especificado al presentarse el trabajo.

- 7.- En todos aquellos casos en que el diagnóstico -fue politraumatismo, la evolución observada es paralela -aún cuando más rápida que en los pacientes con TCE, excepto cuando se presentó alguna complicación como en el casode los pacientes No. 2 ó No. 5 en los que en algún momento
 se descompensó su recuperación.
- 8.- Cuando se asoció un estado de shock, de inmediato los valores aumentaron con la gravedad y la recuperación enzimática fue en términos generales lenta.
- 9.- En el caso de fracturas, al principio los valores son elevados y sin complicaciones posteriores las enzimas vuelven a su normalidad en el siguiente orden: primero las transaminasas, después la CPK, y más tarde las dos des hidrogenasas.

10.- Al presentar y terminar el análisis estadístico de los resultados obtenidos, observamos que en forma-absoluta los datos, medidas de centralización, de dispersión, etc., son diferentes a los que se esperan encontrar cuando se muestrea una población normal. Sin embargo, presentan utilidad para poder establecer comparaciones.

En ningún momento se pensó llevarlos más allá de lo que se hizo ya que nos darían conclusiones sin fundamento.

Por otra parte, los valores de las concentraciones para cada enzima son tan diversos que no nos dieron lugar para establecer rangos anormales en ningún traumatismo.

Este trabajo corresponde a una parte de un estudio - completo que comprende además del estudio enzimático, el - electrolítico y de química respiratoria de los traumatis-mos.

Desafortunadamente cuando fue planeado se habían - tenido algunos casos de quemaduras de diversos tipos en pacientes a los que las determinaciones no se les practicaron durante el lapso de tiempo que duró el estudio.

Esperamos en alguna ocasión que haya oportunidad, se practiquen estas determinaciones y se puedan conocer las modificaciones enzimáticas en estos pacientes con quemaduras.

Por lo demás, confiamos que en el futuro, el estudio de las enzimas sea aplicado en forma más regular de lo que se hace actualmente, ya que quedó demostrado que es de mucha importancia para el diagnóstico y control de la recuperación en los diferentes traumatismos.



BIBLIOGRAFIA

- Actualidades Diagnósticas 5
 Principios y Práctica para los Equipos de Reactivos Boehringer Mannheim,
 Farmacéuticos Lakeside, S.A. (1970).
- 1.- Arkin Herbert & Raymond R. Colton Tables for Statisticians Fourth Edition Barnes & Noble, Inc. New York, U.S.A., (1970).
- 3.- Castellan Gilber W. Physical Chemistry Third Printing Addison - Wesley Publishing Company Massachusetts, U.S.A., (1969).
- 4.- Conn E. Eric & P. K. Stumpf Outlines of Biochemistry Third Edition John Wiley & Sons, INC. New York, U.S.A., (1972).
- 5.- Gradwohl, Rutherford, Hayes
 Clinical Laboratory Methods and Diagnosis.
 A textbook on laboratory procedures and
 their interpretation.
 Sexth Edition
 Sain Frankell, Stanley Reetman & Alex Sonneriwirth
 St. Louis, U.S.A., (1963).

- 6.- Hawk's Physiological Chemistry
 Fourteenth Edition
 Edited by Bernard L. Oser
 Mac Graw-Hill Book Company
 New York, U.S.A., (1965).
- 7.- Karmen A., Wroblekski F., & La Due., J.E. : J. Clin. Inv., 34; 126,133, 1965.
- 8.- Lawin Peter
 Cuidados Intensivos
 Primera Edición
 Salvat Editores, S.A.
 Barcelona, España. (1974).
- 9.- Lehninger L. Albert
 Bioquímica
 Primera Edición
 Ediciones Omega, S.A.
 Barcelona, España. (1972).
- 10.- Lynch, Raphael, Mellor, Spare & Inwood
 Métodos de Laboratorio
 Segunda Edición
 Editorial Interamericana, S.A.
 México,(1972)
- 11.- Mahler Henry R. & Eugene H. Cordes Biological Chemistry Second Edition Harper & Row Publishers New York, U.S.A., (1971).

- 12.- Maron Samuel H. y Carl F. Prutton Fundamentos de Fisicoquímica Primera Edición Editorial Limusa Wiley, S.A. México, (1970).
- 13.- Shireby D.
 Sir Isaac Pitman & Sons, LTD.
 First Edition
 London, England, (1959).
- 14.- Spiegel Murray R.
 Estadística
 Primera Edición
 Libros Mac Graw Hill de México, S.A.
 México, (1970).
- 15.- Tietz Norbert W.
 Química Clínica Moderna
 Primera Edición
 Editorial Interamericana, S.A.
 México, (1970).