

O LUMINESCENCIJI LUMINOLA X.

INHIBICIJA KEMILUMINESCENCIJE LUMINOLA UTJECAJEM PARATIONA I PARAOKSONA

M. MRAZOVIC i K. WEBER

Institut za medicinska istraživanja Jugoslavenske akademije znanosti i umjetnosti,
Zagreb

(Primljeno 3. XII. 1958.)

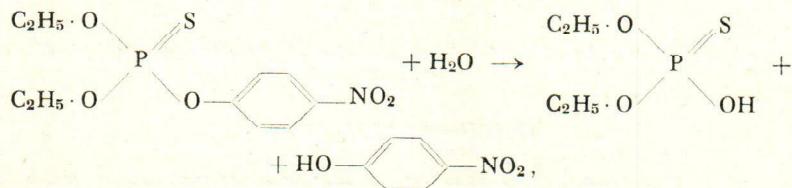
Utvrđeno je, da organofosforni spojevi ne djeluju samo kao promotori (pozitivni katalizatori) na kemiluminescenciju luminola, nego imaju još i sposobnost da inhibiraju luminolsku reakciju, koja je katalizirana dodavanjem drugih tvari (kompleksnih spojeva željeza i sl.). Ta sposobnost inhibiranja, koja se vidljivo manifestira u gašenju luminescencije luminola, pripada većem broju organofosfornih spojeva. To je lako razumljivo, uzme li se u obzir, da su organofosforni spojevi inače poznati kao inhibitori enzimatskih reakcija.

U ovoj radnji ispitivano je kvantitativnim fotoelektričnim mjeranjima djelovanje parationa i paraoksona na luminolsku reakciju, koja je bila pozitivno katalizirana dodavanjem otopine krvi. U upotrebljenim je krvnim otopinama hemoglobin pretvoren prethodno kemijski u hemiglobin (met-hemoglobin). Najprije je određena Michaelisova konstanta za kemiluminescenciju luminola, katalizirana hemiglobinom ($K_s = 7,4 \cdot 10^{-5}$), a zatim su izvršena kvantitativna mjeranja inhibitorskih utjecaja. Polovična koncentracija inhibitorskog djelovanja parationa ima za luminolsku koncentraciju od $4,10^{-4}$ M vrijednost od $5,0 \cdot 10^{-4}$ M, a smanjuje se porastom koncentracije luminola. Paraokson znatno slabije inhibira luminolsku reakciju, pa polovičnoj koncentraciji inhibicije pripada u ovom slučaju pod jednakim eksperimentalnim uvjetima vrijednost iznad $1,10^{-3}$ M.

Računskom obradbi dobivenih rezultata utvrđeno je, da efekte djelovanja parationa i paraoksona na luminolsku reakciju treba tumačiti kao akompetitivne inhibicije. Budući da je takva inhibicija veoma rijetka, može se smatrati, da je realizirana u konkretnom slučaju zbog toga, što luminolskoj reakciji pripada veoma zamršeni reakcijski mehanizam. Postoji mogućnost, da se opisani inhibitorski efekt iskoristi za dokazivanje tih organofosfornih spojeva.

U okviru prijašnje radnje (1) o djelovanju izopestoksa na kemiluminescenciju luminola ispitana je kvalitativno utjecaj niza organofosfornih spojeva, većinom dobrih insekticida, na luminolsku reakciju. Ma da je poznato, da organofosforni nervni otrovi izazivaju intenzivnu lumi-

nescenciju luminola u lužnatim otopinama u prisutnosti natrijeva perborata (2), odnosno vodikova peroksida, ipak se moglo utvrditi, da postoji veći broj insekticida, estera fosforne i tiofosforne kiseline, koji ne djeluju pozitivno efektorski na luminolsku reakciju. To naročito vrijedi za paration (»E605«, 0,0-dietil-0-p-nitrofeniltiofosfat) i paraokson (»E600«, 0,0-dietil-0-p-nitrofenilfosfat). S druge strane općenito je poznato, da se esteri fosforne kiseline u lužnatim otopinama lako hidroliziraju (3), a dodatak vodikova peroksida ovim otopinama pospješuje hidrolizu paraoksona (4). Zbog toga se moglo smatrati, da možda postoji veza između djelovanja organofosformih spojeva na luminolsku reakciju i njihove hidrolize. Hidrolizom parationa, odnosno paraoksona stvara se naime p-nitrofnol prema jednadžbi:



a fenoli, kao i nitrofenoli su poznati inhibitori luminolske reakcije (5), pa se i moglo očekivati, da će možda i paration, odnosno paraokson, inhibirati (gasiti) kemiluminescenciju luminola, koja je izazvana drugim katalitičkim utjecajima. Pokusi, koji su izvedeni u tom smjeru, potvrdili su tu pretpostavku u tom smislu, što je utvrđeno da paration, odnosno paraokson, zaista inhibiraju luminolsku reakciju, koja je katalizirana hemiglobinom, otopinom oksidirane krvi. Taj efekt inhibicije ispitani je pobliže u ovoj radnji.

M E T O D I K A R A D A

Izvršena su tri niza pokusa. Prvim nizom određena je Michalisaova konstanta za luminolsku reakciju, koja je bila katalizirana dodavanjem otopine oksidirane krvi. Ta otopina sadržava krvnu boju u obliku hemoglobina (met-hemoglobina) pa izaziva vrlo intenzivnu kemiluminescenciju luminola u lužnatoj otopini i u prisutnosti vodikova peroksida. Oksidacija hemoglobina u hemoglobin provedena je dodavanjem malene, upravo potrebne količine otopine kalijeva feričjanida otopini krvi, razrijeđenoj u omjeru 1 : 100 s vodom. Koncentracija hemoglobina u krvnim otopinama određivana je poznatom Heilmeyerovom metodom (6) fotometrijski uz primjenu Pulfrichova aparata. Upotrebljene su dvije koncentracije hemoglobina, i to $4,82 \cdot 10^{-4}$ g% i $9,64 \cdot 10^{-4}$ g% u gotovim reakcijskim smjesama. Koncentracija luminola mijenjana je u granicama od $0,08 \cdot 10^{-4}$ M do $8 \cdot 10^{-4}$ M. Reakcijske smjese sadržavale su

uvijek natrijevu lužinu 1.10^{-2} M i vodikov peroksid $3,52.10^{-2}$ M, a osim toga još i 10 vol. % izopropanola. Izopropanol dodan je reakcijskim smjesama zato, što se paration i paraokson slabo otapaju u vodi, pa je trebalo raditi s njihovim otopinama u izopropilnom alkoholu. Konačni volumen reakcijskih smjesa bio je uvijek 50 ml.

Drugi niz pokusa služio je za određivanje inhibitorskog efekta, izazvanog dodavanjem parationa, odnosno paraoksona, reakcijskim smjesama. Pri tim pokusima upotrebljene su luminolske koncentracije od 4.10^{-4} M i 8.10^{-4} M. Koncentracija hemiglobina bila je uvijek $9,64.10^{-4}$ g%, a koncentracije lužine i vodikova peroksida bile su iste, koje su navedne naprijed. Koncentracija parationa mijenjana je u granicama od $1,23.10^{-4}$ M do $6,14.10^{-4}$ M, a koncentracija paraoksona u granicama od $2,23.10^{-4}$ M do $11,15.10^{-4}$ M.

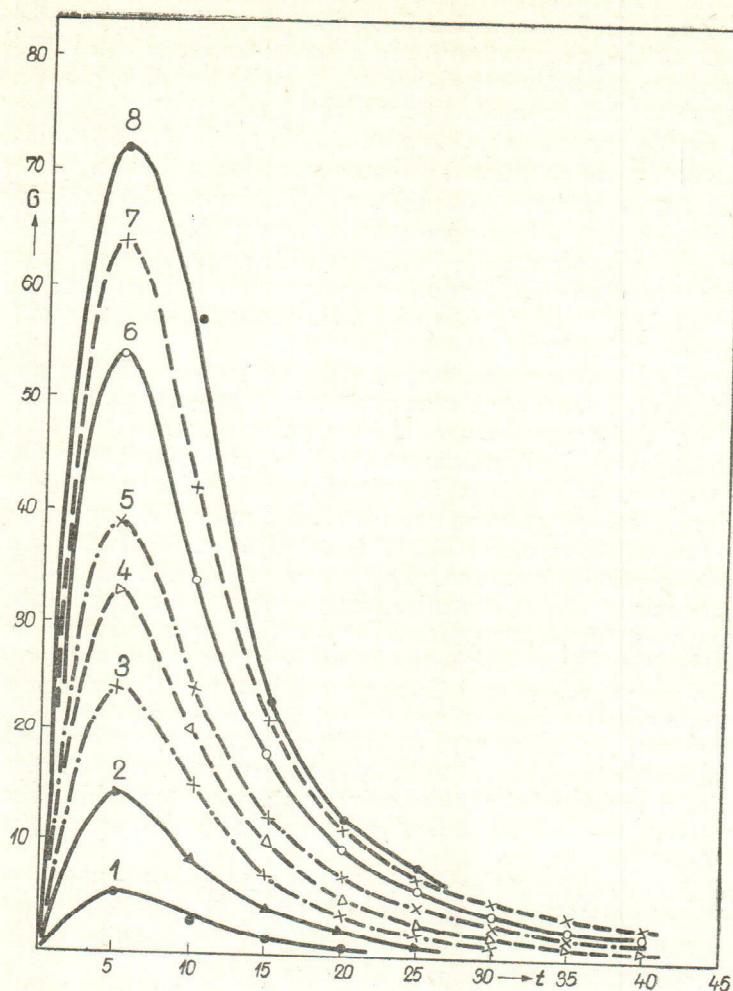
Trećim nizom pokusa ispitivano je djelovanje p-nitrofenola na luminolsku reakciju. Pokusi ovog niza izvedeni su potpuno pod istim uvjetima kao i pokusi s parationom, odnosno paraoksonom.

Relativna jakost kemiluminescencije luminola mjerena je fotoelektričnom aparaturom (7), koja je sastavljena od selenova fotoelementa i osjetljivog zrcalnog galvanometra s objektivnim očitavanjem (galvanometar tipa »Radiometer« GVM13c, osjetljivost oko 1.10^{-9} amp. po crtici skale). Reakcijska smjesa nalazila se u čaši od 100 ml, miješana je jednakom brzinom električke mješalice za vrijeme trajanja reakcije, a očitavanja na galvanometru vršena su u svakoj petoj sekundi. Otopine hemiglobina i inhibitora dodavane su reakcijskim smjesama u isto vrijeme, a nakon pet sekunda vršilo se prvo očitavanje. Reakcija je obično dostigla maksimalnu brzinu (maksimum intenziteta luminescencije) za nekih 15 sekunda, a nakon toga se brzina polagano umanjivala. Očitani otklon galvanometra G služi kao relativna mjera za intenzitet kemiluminescencije, a maksimalni otklon galvanometra u toku jedne reakcije, koji predstavlja relativnu mjeru za maksimalnu brzinu te reakcije, označen je s G_m .

Budući da su paration i paraokson dosta jaki otrovi, njihove otopine su pipetirane specijalnim pipetama s klipom. U pomanjkanju takvih pipeta može se improvizirati sličan uređaj povezivanjem injekcijske štrcaljke odgovarajuće veličine s običnom pipetom.

R E Z U L T A T I R A D A

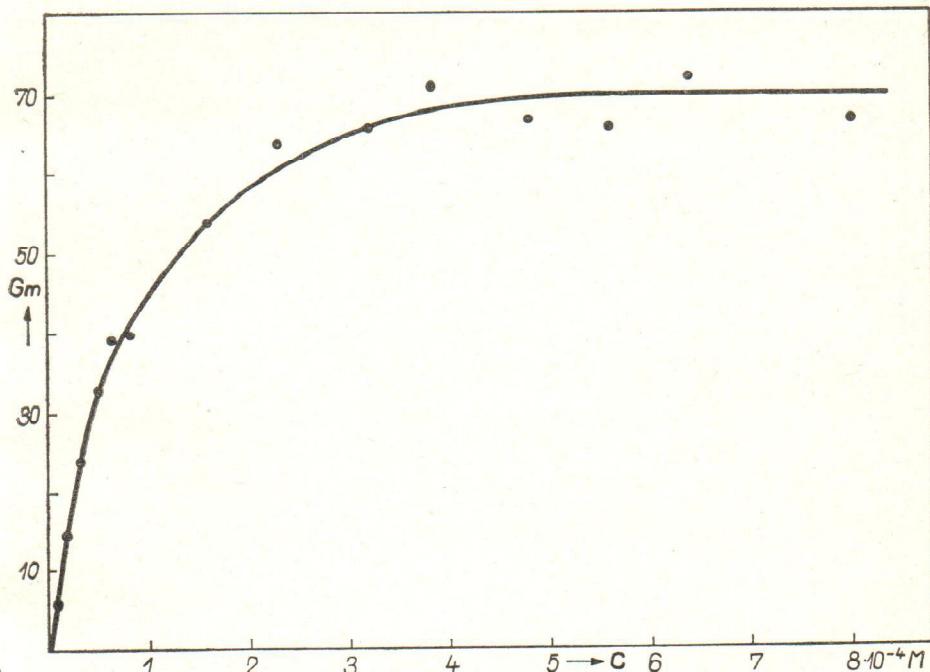
Za određivanje Michaelisove konstante izmјeren je tok luminolske reakcije u prisutnosti konstantne koncentracije hemiglobina, a uz mijenjanja koncentracija luminola. Slika 1. prikazuje tako dobiveni niz krivulja, koje prikazuju zavisnost intenziteta luminescencije o reakcijskom vremenu, a za različite koncentracije supstrata (luminola). Vidi se, da povećavanjem koncentracije luminola raste maksimalna jakost lumine-



Sl. 1. Krivulje kemiluminescencije luminola u prisutnosti $4,82 \cdot 10^{-4}$ g % hemoglobina.
Kriv. 1. $8 \cdot 10^{-6}$ M, Kriv. 2. $1,6 \cdot 10^{-5}$ M, Kriv. 3. $3,2 \cdot 10^{-5}$ M, Kriv. 4. $4,8 \cdot 10^{-5}$ M,
Kriv. 5. $6,4 \cdot 10^{-5}$ M, Kriv. 6. $1,6 \cdot 10^{-4}$ M, Kriv. 7. $2,4 \cdot 10^{-4}$ M i Kriv. 8. $4 \cdot 10^{-4}$ M
luminola. G relativna jakost luminescencije, t vrijeme reakcije u sekundama.

Abb. 1. Intensität der Chemilumineszenz als Funktion der Reaktionszeit bei ver-
schiedener Luminolkonzentration. Konzentration des Hämoglobins $4,82 \cdot 10^{-4}$ g %.
 G relative Luminescenzintensität, t Reaktionszeit in Sekunden.

scenije (maksimalna brzina reakcije) kao i zbroj svjetla (integral krivulje luminescencije), t. j. ukupna količina emitiranog svjetla. Slike 2. i 3. prikazuju zavisnost maksimalne jakosti luminescencije o luminolskoj koncentraciji za dvije različite koncentracije katalizatora (hemiglobina). Vidi se, da porastom koncentracije luminola brzina reakcije postizava graničnu maksimalnu vrijednost, kako to odgovara Michaelis-Mentenovoj teoriji (7) o brzini enzimatskih reakcija.



Sl. 2. Zavisnost maksimalne jakosti luminescencije (G_m) o koncentraciji luminola (c). Koncentracija hemiglobina $4,82 \cdot 10^{-4}$ g%.

Abb. 2. Abhängigkeit der maximalen Luminescenzintensität (G_m) von der Luminol-konzentration (c). Konzentration des Hämoglobins $4,82 \cdot 10^{-4}$ g%.

Iz dobivenih eksperimentalnih rezultata određena je Michaelisova konstanta (K_s) grafičkim putem (8). Michaelis-Mentenova jednadžba:

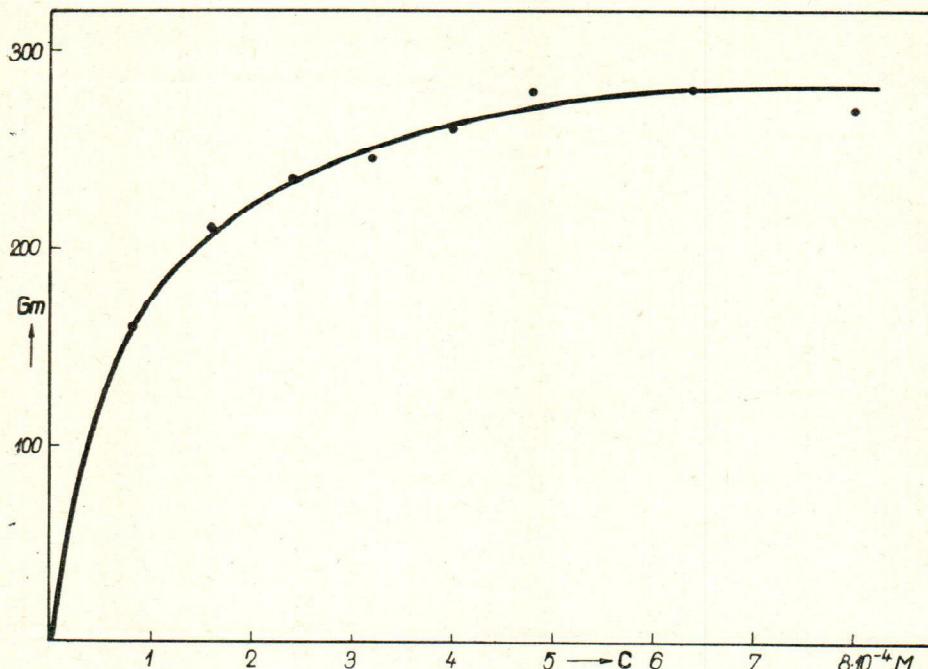
$$V = \frac{V_m \cdot [S]}{K_s + [S]}, \quad (1)$$

u kojoj V_m označuje maksimalnu brzinu reakcije (u ovom slučaju maksimalnu vrijednost za G_m prema krivuljama na slikama 2. i 3.), $[S]$

koncentraciju luminola i K_s Michaelisovu konstantu, može se naime pisati i u obliku

$$\frac{1}{V} = \frac{K_s}{V_m} \cdot \frac{1}{[S]} + \frac{1}{V_m}, \quad (2)$$

koji daje linearnu zavisnost $\frac{1}{V}$ do $\frac{1}{[S]}$.



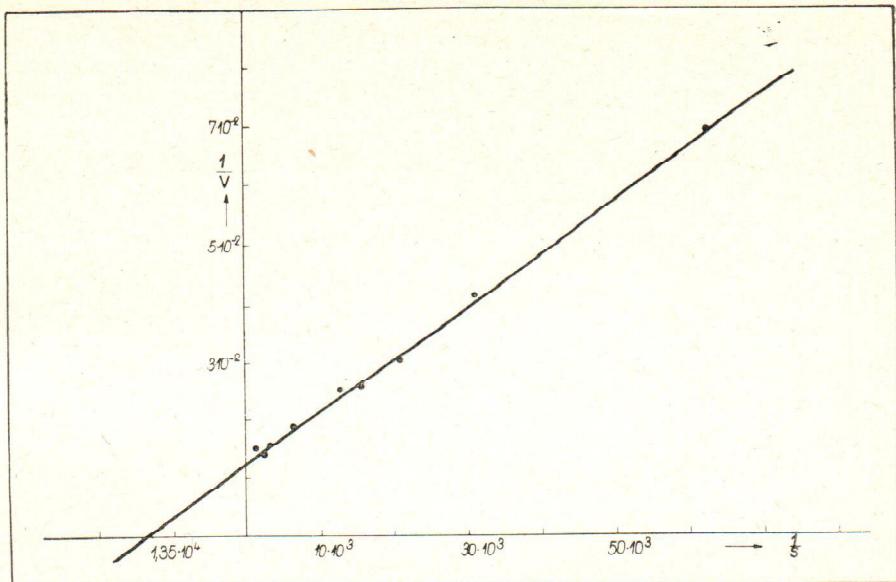
Sl. 3. Zavisnost maksimalne jakosti luminescencije (G_m) o koncentraciji luminola (c).

Koncentracija hemiglobina $9,64 \cdot 10^{-4}$ g%.

Abb. 3. Abhängigkeit der maximalen Lumineszenzintensität (G_m) von der Luminolkonzentration (c). Konzentration des Hämoglobins $9,64 \cdot 10^{-4}$ g%.

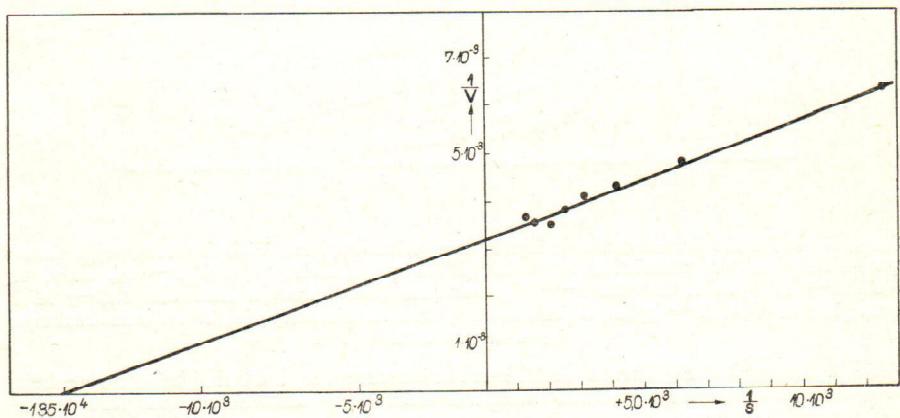
Na odgovarajućim grafičkim prikazima slike 4. i 5. može se za $\frac{1}{V} = 0$ odrediti vrijednost apscise, koja odgovara recipročnoj vrijednosti Michaelisove konstante. Prema slikama 4. i 5. dobivene su za različite koncentracije hemiglobina iste vrijednosti:

$$-\frac{1}{K_s} = -1,35 \cdot 10^4 \quad \text{i} \quad K_s = 7,41 \cdot 10^{-5}.$$



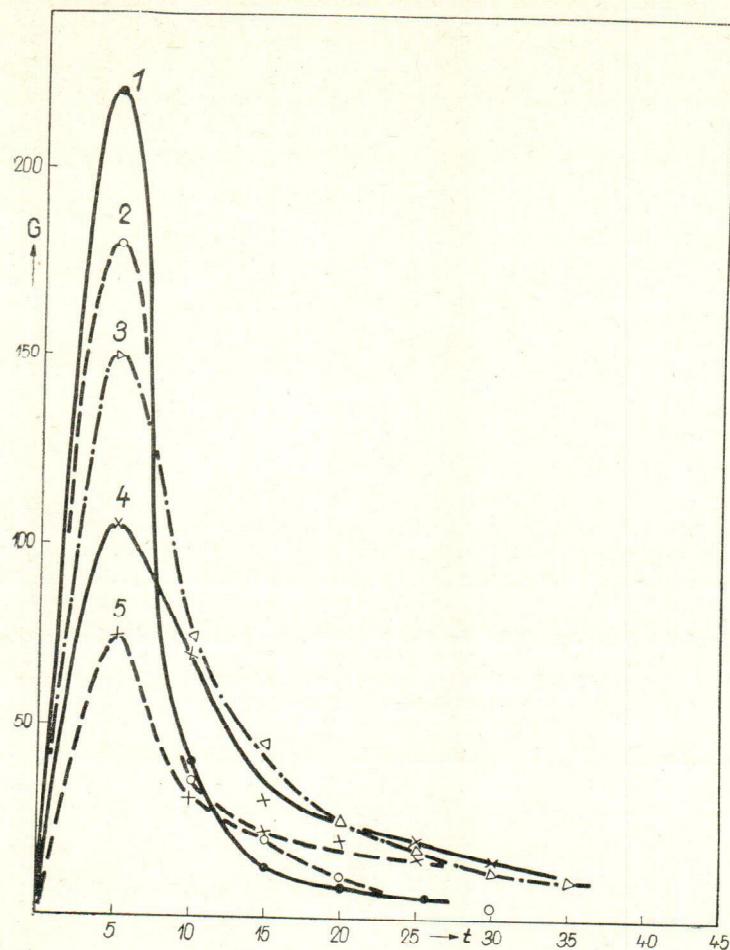
Sl. 4. Grafičko određivanje Michaelisove konstante. Koncentracija hemoglobina $4,82 \cdot 10^{-4} \text{ g\%}$.

Abb. 4. Graphische Bestimmung der Michaeliskonstante. Konzentration des Hämoglobins $4,82 \cdot 10^{-4} \text{ g\%}$.



Sl. 5. Grafičko određivanje Michaelisove konstante. Koncentracija hemoglobina $9,64 \cdot 10^{-4} \text{ g\%}$.

Abb. 5. Graphische Bestimmung der Michaeliskonstante. Konzentration des Hämoglobins $9,64 \cdot 10^{-4} \text{ g\%}$.

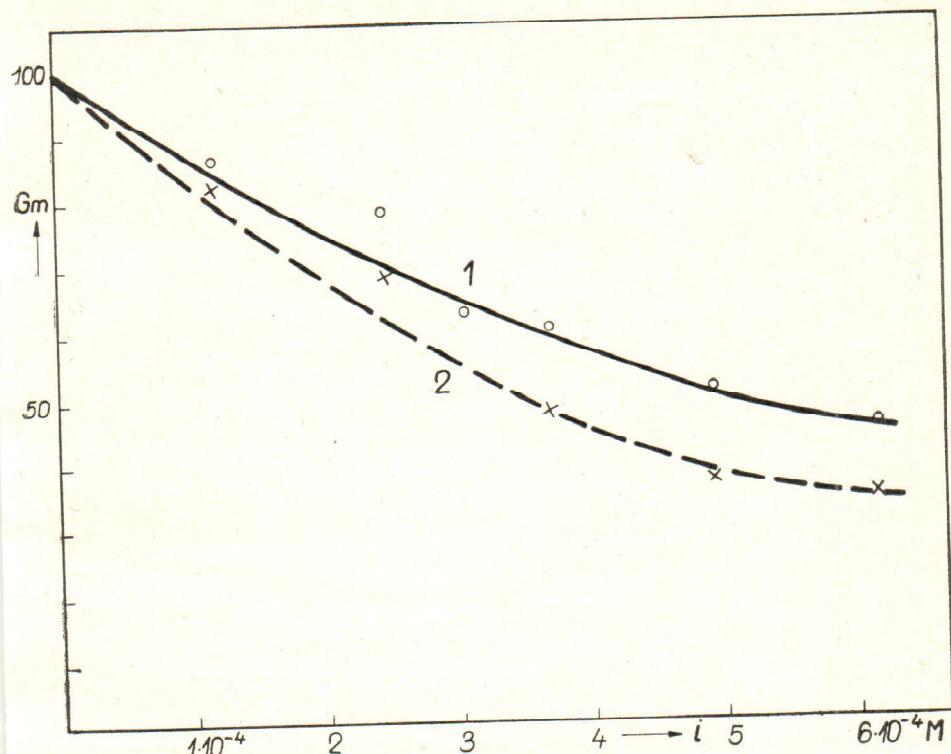


Sl. 6. Krivulje kemiluminescencije luminola u prisutnosti različitih koncentracija parationa. Kriv. 1. bez parationa, Kriv. 2. $1.23 \cdot 10^{-4}$ M, Kriv. 3. $2.46 \cdot 10^{-4}$ M, Kriv. 4. $3.69 \cdot 10^{-4}$ M i Kriv. 5. $4.92 \cdot 10^{-4}$ M parationa. Koncentracija luminola $8 \cdot 10^{-4}$ M i hemiglobina $9.64 \cdot 10^{-4}$ g%. G relativna jakost luminescencije, t vrijeme reakcije u sekundama.

Abb. 6. Intensität-Zeit-Kurven der Chemilumineszenz des Luminols bei Anwesenheit von Parathion in verschiedener Konzentration. Luminolkonzentration $8 \cdot 10^{-4}$ M, Hämoglobinkonzentration $9.64 \cdot 10^{-4}$ g%. G relative Intensität der Luminescenz, t Reaktionszeit in Sekunden.

Vidi se, da se teorija o brzini enzimatskih reakcija može uspješno primijeniti na luminolsku reakciju, koja je katalizirana hemiglobinom.

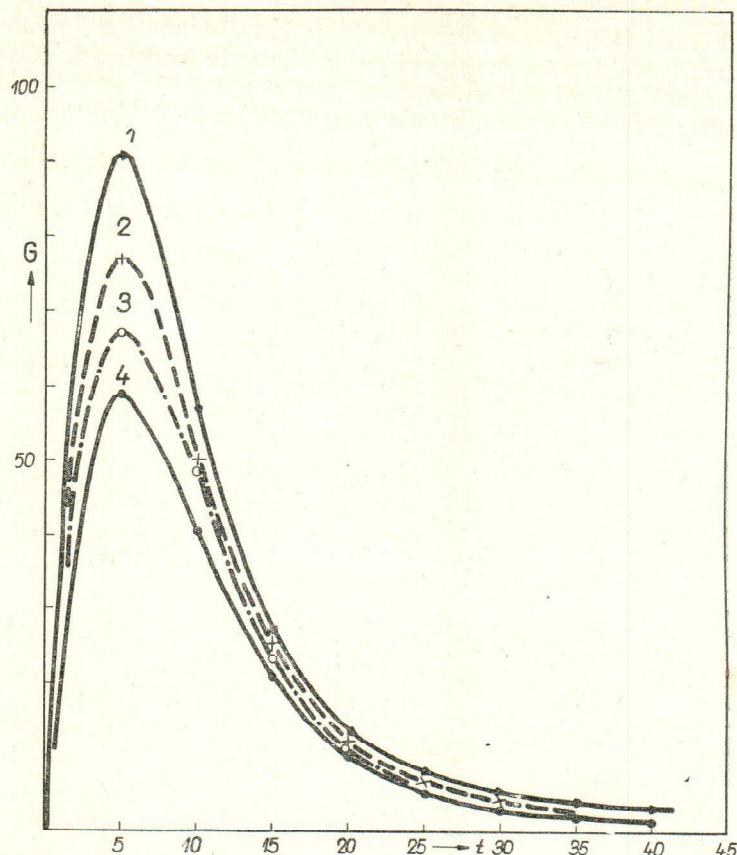
Inhibitorski efekt, koji se pojavi pri dodavanju parathiona, odnosno paraoksona reakcijskoj smjesi, ispitani je u svega četiri serije pokusa. Serije su se među sobom razlikovale u upotrebljenom inhibitoru, odno-



Sl. 7. Zavisnost maksimalne jakosti luminescencije (G_m u %) o koncentraciji parathiona (i). Koncentracije hemiglobina $9,64 \cdot 10^{-4}$ g%. Kriv. 1. $4 \cdot 10^{-4}$ M luminola, Kriv. 2. $8 \cdot 10^{-4}$ M luminola.

Abb. 7. Abhängigkeit der maximalen Lumineszenzintensität (G_m in %) von der Konzentration des Parathions (i). Hämaglobinkonzentration $9,64 \cdot 10^{-4}$ g%. Luminolkonzentration: Kurve 1. $4 \cdot 10^{-4}$ M; Kurve 2. $8 \cdot 10^{-4}$ M.

sno u koncentraciji luminola. Slika 6. prikazuje dobivene krivulje kemioluminescencije u prisutnosti parathiona, a slika 8. u prisutnosti paraoksona u različitim koncentracijama. Vidi se, da inhibitori znatno smanjuju i maksimalnu jakost i zbroj svjetla luminescencije. Slika 7. i 9. prikazuju zavisnost maksimalne jakosti luminescencije o koncentraciji doličnog inhibitora (i) za dvije različite koncentracije luminola (sup-



Sl. 8. Krivulje kemiluminescencije luminola u prisutnosti različitih koncentracija paraoksona. Kriv. 1. bez paraoksona, Kriv. 2. $2,23 \cdot 10^{-4}$ M, Kriv. 3. $6,69 \cdot 10^{-4}$ M i Kriv. 4. $11,15 \cdot 10^{-4}$ M paraoksona. Koncentracija luminola $4 \cdot 10^{-4}$ M i hemoglobina $9,64 \cdot 10^{-4}$ g%. G relativna jakost luminescencije, t vrijeme reakcije u sekundama.

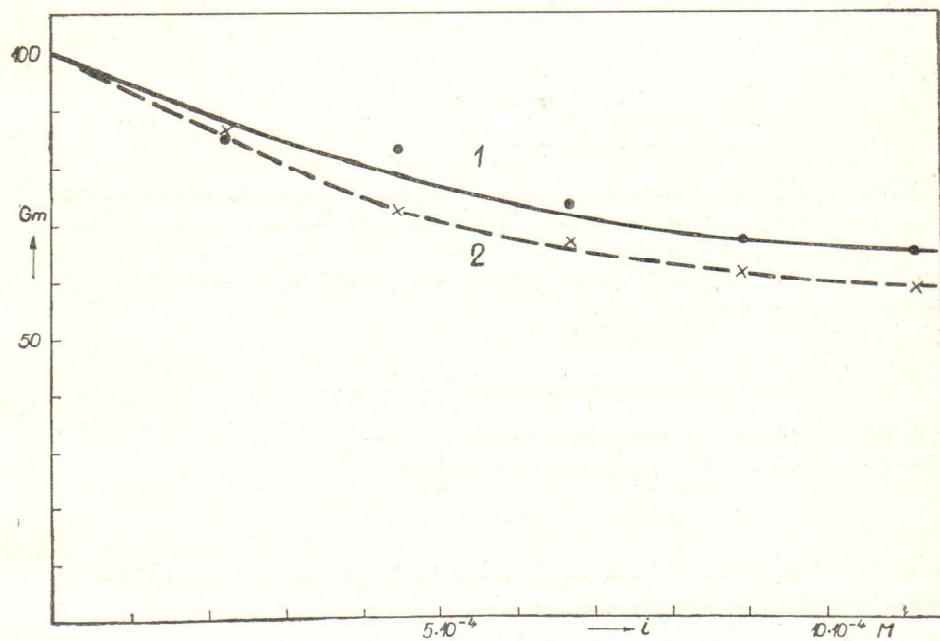
Abb. 8. Intensität-Zeit-Kurven der Chemilumineszenz des Luminols bei Anwesenheit von paraoxon in verschiedener Konzentration. Luminolkonzentration $4 \cdot 10^{-4}$ M, Hämoglobinkonzentration $9,64 \cdot 10^{-4}$ g%. G relative Lumineszenzintensität, t Reaktionszeit in Sekunden.

strata). Vidi se, da paration znatno efikasnije inhibira luminolsku reakciju nego paraokson. Grafičkom interpolacijom mogu se na krivuljama slike 7. odrediti vrijednosti polovične koncentracije inhibicije (i_{50}). To je koncentracija inhibitora, koja smanjuje brzinu reakcije (maksimalnu jakost luminescencije) na polovinu. Za paration dobivene su vrijednosti:

Za luminolsku koncentraciju

$i_{1/2}$	
$4 \cdot 10^{-4} M$	$5,0 \cdot 10^{-4} M$
$8 \cdot 10^{-4} M$	$3,5 \cdot 10^{-4} M$

Povišenjem koncentracije supstrata smanjuje se dakle polovična inhibitorska koncentracija, a to znači, da se inhibitorski efekt povećava.



Sl. 9. Zavisnost maksimalne jakosti luminescencije (G_m u %) o koncentraciji paraoksona (i). Koncentracija hemiglobina $9,64 \cdot 10^{-4}$ g%. Kriv. 1. $4 \cdot 10^{-4}$ M luminola, Kriv. 2. $8 \cdot 10^{-4}$ M luminola.

Abb. 9. Abhängigkeit der maximalen Lumineszenzintensität (G_m in %) von der Konzentration des Paraoxons (i). Hämoglobinkonzentration $9,64 \cdot 10^{-4}$ g% Luminolkonzentration: Kurve 1. $4 \cdot 10^{-4}$ M; Kurve 2. $8 \cdot 10^{-4}$ M.

Paraokson djeluje znatno slabije inhibitorski na luminolsku reakciju, pa nije bilo moguće na krivuljama slike 9. grafičkom interpolacijom odrediti brojčane vrijednosti polovične inhibitorske koncentracije. Ta koncentracija ima svakako vrijednost iznad $1 \cdot 10^{-3}$ M, no i u ovom slučaju se porastom koncentracije supstrata povećava inhibitorski efekt.

Već je bilo spomenuto, da se hidrolizom parationa i paraoksona stvara p-nitrofenol, pa je bilo od interesa utvrditi, kako djeluje ovaj produkt hidrolize na luminolsku reakciju. Utvrđeno je, da p-nitrofenol zaista veoma efikasno inhibira luminolsku reakciju kataliziranu hemoglobinom. Slika 10. prikazuje krivulje kemiluminescencije, koje su dobivene u prisutnosti različitih koncentracija p-nitrofenola. Vidi se, da taj spoj već u vrlo malenim koncentracijama znatno smanjuje i maksimalnu jakost i zbroj svjetla luminescencije. Za polovičnu koncentraciju inhibicije ($i_{1/2}$) dobivene su za p-nitrofenol ove vrijednosti:

Za luminolsku koncentraciju

$i_{1/2}$	$4 \cdot 10^{-4} M$	$1,5 \cdot 10^{-4} M$
	$8 \cdot 10^{-4} M$	$1,0 \cdot 10^{-4} M.$

Ove polovične koncentracije odnose se prema odgovarajućim koncentracijama za paration kao $1 : 3,5$, a prema polovičnim koncentracijama za paraokson popriliči kao $1 : 10$. Svakako i za djelovanje p-nitrofenola vrijedi, da se inhibitorski efekt povećava s porastom koncentracije supstrata (luminola).

DISKUSIJA REZULTATA

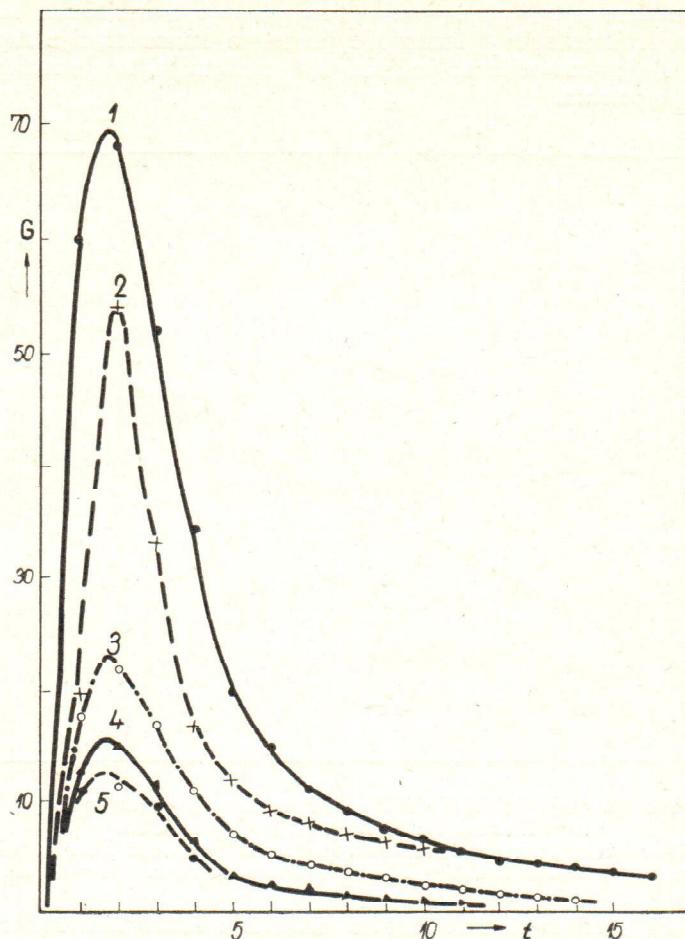
Poznato je, da za inhibiciju kemijskih kao i biokemijskih reakcija redovno vrijedi opća inhibitorska jednadžba:

$$\frac{V}{Vi} = 1 + \beta \cdot i, \quad (3)$$

u kojoj V odnosno Vi označuju brzine reakcije bez prisutnosti inhibitora, odnosno pri inhibitorskoj koncentraciji i , a β je inhibitorska konstanta. Izraz $\frac{v}{vi}$ naziva se *stupanj inhibicije*. Ta jednadžba vrijedi načelno za svaki oblik inhibicije, a daje linearni odnos između stupnja inhibicije i inhibitorske koncentracije i . Po teoriji o inhibiciji enzimatskih reakcija inhibitorska konstanta β se interpretira različito, već prema mehanizmu inhibicije. Za *kompeticitivnu inhibiciju*, koja je karakterizirana time, da inhibitor s enzimom stvara s obzirom na kemijsku pretvorbu neaktivan adicijski kompleks, inhibitorska konstanta je definirana jednadžbom:

$$\beta = \frac{K_s}{K_i (K_s + s)}, \quad (4)$$

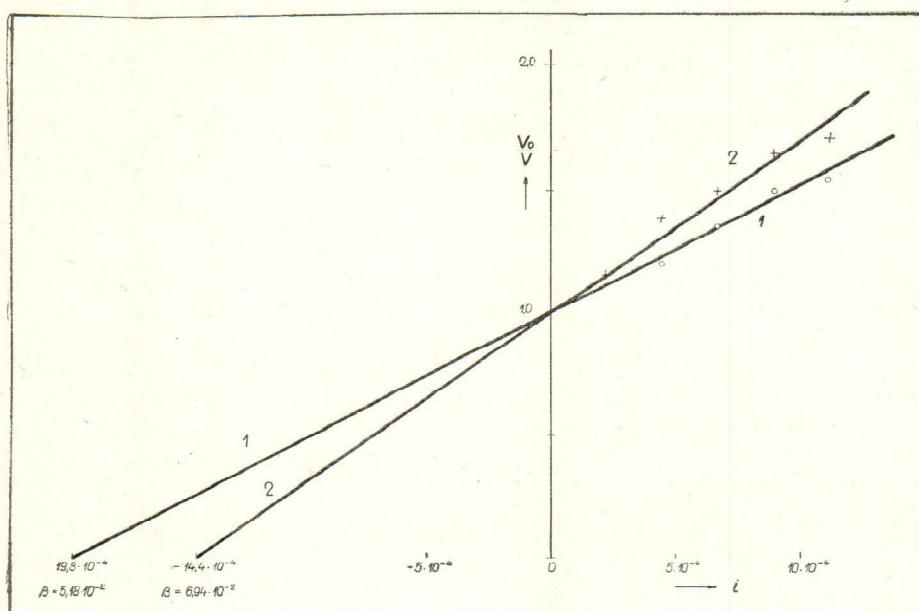
u kojoj je K_s Michaelisova konstanta, K_i konstanta disocijacije naprijed spomenutog kompleksa između enzima i inhibitora, a s je koncen-



Sl. 10. Krivulje kemiluminescencije luminola u prisutnosti različitih koncentracija p-nitrofenola. Kriv. 1. bez p-nitrofenola, Kriv. 2. $4,46 \cdot 10^{-5}$ M, Kriv. 3. $2,23 \cdot 10^{-4}$ M, Kriv. 4. $4,46 \cdot 10^{-4}$ M i Kriv. 5. $1,12 \cdot 10^{-3}$ M p-nitrofenola. Koncentracija luminola $4 \cdot 10^{-4}$ M i hemiglobina $5,46 \cdot 10^{-4}$ g%. G relativna jakost luminescencije, t vrijeme reakcije.

Abb. 10. Intensität-Zeit-Kurven der Chemilumineszenz des Luminols bei Anwesenheit von p-Nitrophenol in verschiedener Konzentration. Luminolkonzentration $4 \cdot 10^{-4}$ M, Hämaglobinkonzentration $5,46 \cdot 10^{-4}$ g%, G relative Lumineszenzintensität, t Reaktionszeit.

tracija supstrata. Vidi se, da se po ovom mehanizmu inhibicije, koji je eksperimentalno potvrđen za veliki broj slučajeva inhibicije enzimatskih reakcija, konstanta β smanjuje porastom koncentracije supstrata. To znači, da je kompetitivna inhibicija to efikasnija, što je manja koncentracija supstrata.



Sl. 11. Zavisnost stupnja inhibicije V_0/V o koncentraciji paraoksona (i). Kriv. 1. 4.10^{-4} M luminola. Kriv. 2. 8.10^{-4} M luminola.

Abb. 11. Abhängigkeit des Inhibitionsgrades V_0/V von der Konzentration des Paraoxons (i). Kurve 1. 4.10^{-4} M Luminol und Kurve 2. 8.10^{-4} M Luminol.

Budući da je naprijed utvrđeno za inhibiciju luminolske reakcije paraoxonom, paraoksonom i p-nitrofenolom, da se inhibitorski efekti izazvani tim tvarima povećavaju povećanjem luminolske (supstratne) koncentracije, očito je, da se ne radi o kompetitivnim inhibicijama. Ta činjenica jasno se očituje pri promatranju grafičkog prikaza na slici 11., koji za inhibiciju luminolske reakcije paraoksonom daje funkcionalni odnos stupnja inhibicije prema inhibitorskoj koncentraciji i prema jednadžbi (3), a za dvije različite koncentracije supstrata.

Mehanizam inhibicije može biti i takav, da se inhibitor veže na aktivni kompleks enzima sa supstratom, stvarajući tako neaktivni međuproduct. Takva se inhibicija naziva *akompetitivna*, a njezina inhibitor-ska konstanta odgovara izrazu:

$$\beta = \frac{s}{K_i (K_s + s)}. \quad (5)$$

Vidi se, da kod akompetitivne inhibicije inhibitorska konstanta raste s porastom koncentracije supstrata. Takva inhibicija može prema tome barem kvalitativno odgovarati utjecaju parationa, paraoksona i p-nitrofenola na luminolsku reakciju kataliziranu hemiglobinom.

U kvantitativnom pogledu nisu međutim dobiveni sasvim zadovoljavajući rezultati za akompetitivnu inhibiciju. Primjenom eksperimentalno dobivenih vrijednosti za inhibitorsku konstantu izračunane su za različite koncentracije supstrata po jednadžbi (5) vrijednosti za konstantu disocijacije K_i . Tako dobivene vrijednosti nisu međutim konstantne, nego pokazuju blagi porast sa smanjenom koncentracijom supstrata, i to u svim ispitivanim slučajevima. Dalja obradba rezultata vršena je tako, da su uzete srednje vrijednosti tih disocijacijskih konstanta, pa su izračunane, opet primjenom jednadžbe (5), vrijednosti inhibitorске konstante β . Te računski dobivene vrijednosti ispoređene su s eksperimentalno utvrđenim vrijednostima, pa su optič dobivene neke razlike u svim slučajevima u tom smislu, što su eksperimentalno dobivene vrijednosti za β uvek nešto više od računskih pri većoj koncentraciji supstrata, a nešto su niže pri manjoj supstratnoj koncentraciji. Tablica 1. daje pregled računskih i eksperimentalnih rezultata za inhibitorsku konstantu i konstantu disocijacije kompleksa supstrata s enzimom i inhibitorom.

Tablica 1.
Obradba rezultata po formuli za akompetitivnu inhibiciju

	$s = 4 \cdot 10^{-4} \text{ M}$			$s = 8 \cdot 10^{-4} \text{ M}$		
	K_i račun.	β račun.	β eksp.	K_i račun.	β račun.	β eksp.
Paraokson	$1,63 \cdot 10^{-3}$	$5,70 \cdot 10^{-2}$	$5,18 \cdot 10^{-2}$	$1,33 \cdot 10^{-3}$	$6,19 \cdot 10^{-2}$	$6,94 \cdot 10^{-2}$
Paration	$0,42 \cdot 10^{-3}$	$22,2 \cdot 10^{-2}$	$20,0 \cdot 10^{-2}$	$0,34 \cdot 10^{-3}$	$24,0 \cdot 10^{-2}$	$28,6 \cdot 10^{-2}$
p-nitro-fenol	$0,13 \cdot 10^{-3}$	$77,4 \cdot 10^{-2}$	$66,7 \cdot 10^{-2}$	$0,09 \cdot 10^{-3}$	$84,0 \cdot 10^{-2}$	$100 \cdot 10^{-2}$

Promatrajući ove rezultate može se zaključiti, da se pri djelovanju parationa, paraoksona i p-nitrofenola očito ne radi o čistoj akompetitivnoj inhibiciji, jer jednadžba (5) vrijedi samo približno. Međutim se rezultati izvršenih pokusa mogu ipak najbolje interpretirati pretpostavkom, da je glavna komponenta inhibicije akompetitivna. Taj zaključak će biti to sigurniji, što treći inače poznati oblik inhibicije, naime *nekompetitivna inhibicija*, uopće ne dolazi u konkretnom slučaju u obzir, budući da je takva inhibicija karakterizirana time, što je inhibitorska konstanta nezavisna o koncentraciji supstrata (9).

Literatura

1. K. Weber, L.J. Huić i M. Mrazović, Arh. hig. rada, 9 (1958).
2. J. Goldenson, Analyt. Chem. 29 (1957) 877.
3. J. A. A. Ketelaar i A. H. Bloksme, Rec. trav. chim. 67 (1948) 665; D. E. H. Frear, Chemistry of the Pesticides, New York 1955; G. Schrader, Die Entwicklung neuer Insektizide auf Grundlage organischer Fluor- und Phosphor-Verbindungen, Verl. Chemie, Weinheim-Bergstrasse 1952.
4. J. Epstein, M. M. Demek i D. H. Rosenblatt, J. org. Chem. 21 (1956) 796.
5. K. Weber, Ž. Prochazka i I. Špaljarić, Croat. Chem. Acta 28 (1956) 25.
6. L. Heilmeyer, Medizinische Spektrophotometrie, Verl. G. Fischer, Jena 1933, str. 86.
7. L. Michaelis i M. L. Menten, Biochem. z. 49 (1913) 383; vidi nadalje W. Bladergroen, Einführung in die Energetik und Kinetik biologischer Vorgänge, Basel 1955, str. 197 ff.
8. M. Dixon, Biochem. J. 55 (1953) 170.
9. H. Lineweaver i D. Burk, J. Amer. Chem. Soc. 56 (1934) 658; W. Bladergroen, l. c.; E. Reiner, Kinetika enzimatskih reakcija, skripta, Institut za medic. istraž. Jugoslav. akad. Zagreb, 1957.

Zusammenfassung

ÜBER DIE LUMINESCENZ DES LUMINOLS X.
DIE INHIBITION DER CHEMILUMINESCENZ DES
LUMINOLS DURCH PARATHION UND PARAOXON

Es wurde festgestellt, dass Organophosphorverbindungen nicht nur als Promotor (positiver Katalysator) auf die Chemilumineszenz des Luminols zu wirken vermögen, sondern es kommt ihnen auch die Fähigkeit zu die Luminolreaktion, die durch andere Stoffe (komplexe Eisenverbindungen u. ä.) katalysiert ist, zu inhibieren. Diese Fähigkeit der Inhibitorkwirkung, die sich als eine Lösung der Lumineszenz des Luminols manifestiert, kommt einer grösseren Zahl von Organophosphorverbindungen zu. Dies wird leicht verständlich, wenn man beachtet, dass die Organophosphorverbindungen als Inhibitoren bestimmter Enzymreaktionen bekannt sind.

In dieser Arbeit wurde durch quantitative photoelektrische Messungen die Wirkung des Parathions (E 605) und Paraoxons (E 600) auf die Luminolreaktion die durch Zusatz einer Blutlösung positiv katalysiert war, untersucht. In der verwendete Blutlösung wurde vor den Versuchen das Hämoglobin durch chemische Einwirkung in Hämiglobin (Methämoglobin) verwandelt. Zuerst wurde die Michaeliskonstante der Luminolreaktion bei Anwesenheit von Hämoglobin bestimmt ($K_s = 7,4 \cdot 10^{-5}$) und nachher wurden quantitative Messungen der Inhibitorkwirkungen durchgeführt. Die Halbwertskonzentration der Inhibitorkwirkung hat für Parathion, bei einer Luminolkonzentration von $4 \cdot 10^{-4}$ M, den Wert $5,0 \cdot 10^{-4}$ M und sie nimmt mit zunehmender Luminolkonzentration ab. Das Paraoxon inhibiert die Luminolreaktion wesentlich schwächer und ergibt bei gleichen Versuchsbedingungen Werte für die Halbwertskonzentration der Inhibition, die höher als $1 \cdot 10^{-3}$ M liegen.

Durch rechnerische Bearbeitung der Versuchsergebnisse wurde festgestellt, dass die beobachteten Effekte als unkompetitive Inhibition zu werten sind. Da bekanntlich solche Inhibitionen sehr selten vorkommen, ist anzunehmen, dass sie hier deshalb realisierbar sind, weil der Luminolreaktion ein sehr komplizierter Mechanismus kommt. Es besteht die Möglichkeit die beschriebene Inhibitorkwirkungen zum Nachweis und zur Bestimmung der betreffenden Organophosphorverbindung heranzuziehen.

*Institut für medizinische Forschung
Zagreb*

Eingegangen am 3. XII. 1958.